

REPUBLIQUE TOGOLAISE



Ministère de l'Environnement et des Ressources Forestières (MERF)

PROGRAMME APPUI AU REDD+ -READINESS ET REHABILITATION DE FORETS AU TOGO (PROREDD)

«VOLET INVENTAIRE FORESTIER NATIONAL »

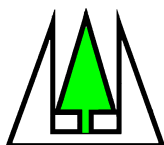
Méthodologie pour la réalisation de l'Inventaire Forestier National au Togo

« version draft »

Fred SEPULCHRE,
Frank KAMMER

Août 2015

PN : 2013.9755.3-002.00 VN : 81181657



DFS

Deutsche Forstservice GmbH

en association
(sous-traitance)
avec



Table des matières

Introduction	1
Objectifs de l'inventaire forestier national	2
Objectif général.....	2
Objectifs spécifiques	2
Informations recherchées par l'IFN	3
Remarques sur les objectifs et la méthodologie adoptée	4
1. Caractéristiques de la zone d'intervention	5
1.1. Région d'inventaire	5
1.2. Couvert forestier et types d'occupation des terres.....	5
1.3. Zones écologiques.....	5
1.4. Infrastructures, topographie et accès	6
1.5. Organisation administrative.....	7
2. Résultats du pré-inventaire	9
2.1. Dispositif et données relevées du pré-inventaire	9
2.2. Traitement et analyse des données du pré-inventaire	9
3. Cartes de base de l'inventaire forestier national.....	12
4. Conception de la méthodologie d'inventaire	16
4.1. Type d'inventaire et principes d'échantillonnage	16
4.1.1. Placettes à surface définie de taille échelonnée (« combined sample plots »).....	16
4.1.2. Stratification de l'inventaire	19
4.2. Placettes échantillons	19
4.2.3. Nombre de placettes échantillons	19
4.2.1. Répartition et position des placettes échantillons.....	21
4.2.2. Numérotation des placettes échantillons	24
4.2.3. Repérage des placettes échantillons	24
4.2.4. Forme des placettes échantillons	25
4.2.5. Dispositif d'échantillonnage choisi	25
4.2.6. Remarques particulières concernant les placettes échantillons	27
4.2.6.1. Correction de distances sur terrains en pente	27

4.2.6.2. Cas de placettes hors ou en bordure de strate forestière.....	28
4.2.6.3. Comptabilisation des arbres limites.....	29
4.2.6.4. Méthode de prise en compte de la multi-caulie des espèces ligneuses.....	29
4.3. Système de suivi et placettes permanentes	31
4.3.1. Inventaire forestier national comme base du système de suivi.....	31
4.3.2. Objectifs des placettes permanentes.....	31
5. Récolte de données sur le terrain.....	33
5.1. Caractéristiques de la station.....	33
5.2. Mesure des arbres / arbustes échantillons	35
5.2.1. Peuplement principal	36
5.2.1.1. Mesure des diamètres de référence.....	36
5.2.1.2. Mesure des hauteurs	36
5.2.1.3. Paramètres qualitatifs	37
5.2.2. Régénération.....	39
5.2.3. Sous-bois	39
6. Documentation photographique	40
6.1. Photos « pseudo-panoramiques » des placettes.....	40
6.2. Support à l'identification des espèces inconnues	42
7. Organisation des travaux sur le terrain.....	44
7.1. Rôle des Directions régionales du MERF.....	44
7.2. Composition des équipes d'inventaire.....	44
7.3. Formation et sélection des membres des équipes d'inventaire	46
7.4. Organisation et mobilisation des équipes d'inventaire	46
7.5. Encadrement et contrôle des équipes d'inventaire	47
7.6. Equipements d'inventaire requis	47
7.7. Compilation et traitement des données d'inventaire	49
7.7.1. Collecte et encodage des données d'inventaire.....	49
7.7.2. Paramètres à calculer et produits attendus.....	50

Annexes

Annexe 1 :	Rapport de l'Atelier de validation de la méthodologie statistique d'inventaire
Annexe 2 :	Cartes de travail montrant les placettes échantillonnées par région administrative du Togo
Annexe 3 :	Rapport de l'Atelier de réflexion sur la méthodologie de production de cartes d'occupation des terres au Togo
Annexe 4 :	Rapport technique de l'atelier de Kpalimé sur la nomenclature de l'utilisation des terres au Togo
Annexe 5 :	Liste, codes et coordonnées géographiques des placettes
Annexe 6 :	Facteurs de correction de pentes
Annexe 7 :	Fiches d'inventaire
Annexe 8 :	Mesure des diamètres des arbres / arbustes
Annexe 9 :	Sur- ou sous-estimation des hauteurs des arbres
Annexe 10 :	Mesure des hauteurs des arbres / arbustes
Annexe 11 :	Liste et code des essences retenues
Annexe 12 :	Méthode de récolte et de conservation d'échantillons botaniques

Tableaux

Tableau 1:	Distribution des placettes du pré-inventaire selon les régions	9
Tableau 2 :	Données de base de pré- inventaire	9
Tableau 3 :	Résultats des calculs statistiques en détail pour le rayon de 18 m	10
Tableau 4 :	Résultats des calculs statistiques en détail pour le rayon de 25 m	10
Tableau 5 :	Résultats du calcul de quelques paramètres	11
Tableau 6 :	Distribution des placettes d'inventaire par région.....	24

Tableau 7 :	Relation entre le rayon d'une UE circulaire (m), sa surface (m ²) et le nombre d'arbres (N) à rencontrer pour une densité supposée (N/ha).....	26
Tableau 8 :	Procédure d'installation et de mesure dans le cas de placettes hors ou en bordure de strate forestière.....	28

Figures

Figure 1:	Zones écologiques du Togo	6
Figure 2:	Régions administratives et économiques du Togo.....	8
Figure 3 :	Carte topographique 1/50 000	12
Figure 4 :	Carte d'occupation du sol	13
Figure 5 :	Carte de travail détaillé	14
Figure 6 :	Distribution des placettes au niveau national	15
Figure 7:	Echantillonnage au moyen de placettes à surface définie (placettes fixes)	17
Figure 8:	Echantillonnage au moyen de placettes à surface non définie (comptages angulaires).....	17
Figure 9:	Aires d'influence (placettes à surface définie de taille échelonnée en comparaison avec des placettes à surface non définie).....	18
Figure 10:	Méthode de sélection des placettes échantillons par échantillonnage systématique non alligné	22
Figure 11:	Exemple d'interprétation visuelle des points sélectionnés.....	23
Figure 12:	Dispositif d'échantillonnage et rayons des différentes sous-placettes	27
Figure 13:	Technique de mesure horizontale des distances	28
Figure 14:	Approche « tige » et approche « cépée »	30
Figure 15:	Mesurage du bois mort couché.....	38
Figure 16:	Appareil photographique numérique (RICOH WG-4) permettant des prises de vue avec coordonnées géographiques associées	40

Figure 17:	Prise de vue photographique numérique géoréférencée (à l'exemple de l'appareil RICOH WG-4).....	41
Figure 18:	Exemple de 4 prises de vue photographiques numériques par unité d'échantillonnage, et de l'image « pseudo-panoramique » résultante	42
Figure 19 :	Exemple de formulaire pour la saisie informatique de données d'inventaire écologique et forestier sous MICROSOFT Access	50

Abréviations et conventions

CCNUCC	Convention-Cadre des Nations Unies sur le Changement Climatique
DAO	Dossier d'Appel d'Offres
DFS	Deutsche Forstservice GmbH
D_g	Diamètre de l'arbre de surface terrière moyenne
D_{max}	Diamètre maximal
$D_{réf}$	Diamètre de Référence
DREF	Direction des Ressources Forestières (MERF)
e%	Erreur d'échantillonnage
GDF	Gestion Durable des Forêts
GIZ	Deutsche Gesellschaft für Internationale Zusammenarbeit
GmbH	Gesellschaft mit beschränkter Haftung (S.A.R.L.)
GPS	Global Positioning System
G/ha	Surface terrière par hectare
ha	Hectare (10.000 m ²)
$H_{fût}$	Hauteur du fût
H_g	Hauteur de l'arbre de surface terrière moyenne
H_{tot}	Hauteur totale
IFN	Inventaire Forestier National
MERF	Ministère de l'Environnement et des Ressources Forestières
MRV	Mesurer Reportage Verifier
NAVSTAR	Navigation Satellite Timing and Ranging
N/ha	Densité par hectare
PDF	Portable Document Format
PFNL	Produits Forestiers Non-Ligneux
ProREDD	Programme Appui au REDD+-readiness et réhabilitation de forêts au Togo
REDD+	Réduction des émissions dues à la deforestation et à la dégradation de forêts
SGBD	Système de Gestion de Base de Données
TdR	Termes de Référence
UE	Unité d'échantillonnage
UL	Université de Lomé
UNIQUE	Unique forestry and land use
s%	Coefficient de variation
V_{bft}	Volume bois fort tige
V/ha	Volume par hectare

Unités de mesures

°	Degré
cm	Centimètre
ha	Hectare (10.000 m ²)
km	Kilomètre
km ²	Kilomètre carré
m	Mètre
m ²	Mètre carré
m ³	Mètre cube

Introduction

Actuellement au Togo, les ressources forestières, au niveau national, sont peu connues. De ce fait, elles ne font pas encore l'objet d'une véritable gestion à proprement parler. Face aux enjeux de gestion durable des forêts (GDF), il est impératif d'introduire dans le pays un système de gestion de ces ressources intégrant des critères reconnus comme « durables ».

Par ailleurs, le Togo n'étant pas un pays forestier, il est indispensable de (i) faciliter et de promouvoir la régénération des forêts et des savanes par la création de plantations et la réhabilitation et la protection du capital existant, (ii) mettre en défens les aires à protéger, et particulièrement limiter la quantité exploitée aux possibilités des forêts. Pour y parvenir, la connaissance des ressources forestières existantes et leur potentiel de production constitue une information de base pour la construction des outils d'aide à la décision. L'inventaire forestier national (IFN) fait partie des travaux préalables pour arriver à ces fins. Les résultats des inventaires forestiers antérieurs réalisés dans le pays sont parcellaires et ne couvrent donc qu'une partie du territoire national et des écosystèmes spécifiques. De plus, ces travaux antérieurs ne reflètent plus la situation actuelle des ressources de ces écosystèmes inventoriés à l'époque. Enfin, l'interprétation des images satellitaires ne peut pas fournir, à elle seule, les informations suffisamment précises pour la connaissance de l'état des formations végétales à cause de la difficulté de distinction sur les images des différents types de végétation (arbres et arbustes de différentes catégories, champs agricoles, jachères, etc.).

Pour toutes ces raisons, il est donc nécessaire d'exécuter un inventaire forestier terrestre de ces ressources forestières qui couvrent les domaines forestiers de l'Etat, des collectivités et des particuliers. Les informations ainsi obtenues constitueront une base de données de référence pour les prises de décisions rationnelles en matière de gestion, de production et d'exploitation des ressources forestières aux niveaux national, régional, préfectoral et local. Ces résultats permettront également au Gouvernement du Togo de se positionner sur l'échiquier international dans le cadre de l'appropriation des bénéfices issus du développement des mécanismes propres pronnés par la Convention-Cadre des Nations Unies sur le Changement Climatique (CCNUCC).

C'est dans cette perspective que ce premier inventaire forestier national du Togo va être mené. Il s'inscrit dans le cadre de la mise en œuvre de la réduction des émissions liées à la déforestation et à la dégradation des forêts et rôle de la conservation (REDD+) et de la mise en place du système de suivi, de notification et de surveillance des forêts (MRV) au Togo à travers le programme **Appui au REDD+-readiness et réhabilitation de forêts au Togo** (ProREDD) initié par le Gouvernement du Togo et son homologue de la République Fédérale d'Allemagne, et piloté par la GIZ. Il faut que rappeler que dans le contexte de la REDD+/MRV, la finalité de l'IFN est de mettre à la disposition du Gouvernement togolais les données quantitatives et qualitatives de base

sur les forêts naturelles, les plantations et les arbres dans les domaines forestiers de l'État, des collectivités territoriales et des particuliers.

Le présent document propose une approche méthodologique pour la collecte des données dans le but de disposer des informations fiables sur les ressources forestières nationales. Il est élaboré sur la base des Termes de référence (TdR) mentionnés dans le Dossier d'appel d'offres (DAO) et l'offre de la DFS/UNIQUE. Il prend en compte également les décisions issues des discussions avec les responsables du MERF, les résultats des visites de terrain, l'étude de documents pertinents et les enseignements tirés de la phase pratique de la formation des cadres nationaux en IFN tenue à Kpalimé du 03 au 19 juin 2015 et réalisée par le consortium DFS/UNIQUE.

Objectifs de l'inventaire forestier national

Objectif général

Ce premier IFN a pour objectif d'obtenir des informations quantitatives et qualitatives de base sur les forêts naturelles, les plantations et les « arbres hors forêts du Togo¹ afin de permettre la mise en place d'un système cohérent et permanent de suivi - évaluation des ressources forestières au niveau national dans le contexte de la REDD+.

Les résultats de l'IFN devraient également permettre la définition et la mise en œuvre d'une politique nationale de gestion rationnelle et durable des ressources forestières.

Objectifs spécifiques

Suivant les résultats de l'atelier de validation de la méthodologie statistique d'inventaire forestier national tenu à Kpalimé les 29 et 30 mai 2015² et le Dossier d'Appel d'Offres (DAO), il s'agit de façon spécifique lors de cet IFN de :

- a. réaliser un inventaire forestier par échantillonnage statistique incluant les ressources forestières et les arbres hors forêts ;
- b. mettre en place un système cohérent de suivi écologique et dendrométrique permanent et continu de la couverture forestière ;
- c. appuyer l'appropriation, l'utilisation effective et la diffusion des résultats issus de l'Inventaire Forestier National.

¹ Les « arbres hors forêt » concernent les strates non forestières du pays qui peuvent comporter une quantité significative de végétation ligneuse (jachères, surfaces agricoles avec arbres, etc.).

² Voir Rapport de l'atelier de validation de la méthodologie statistique d'inventaire forestier national en Annexe 1

Informations recherchées par l'IFN

Eu égard à ces objectifs assignés à cet IFN les travaux de terrain devront permettre d'obtenir les informations qualitatives et quantitatives statistiquement fiables pour l'ensemble des ressources forestières du pays que se soient pour les forêts naturelles, les plantations et les arbres hors forêts tant dans le domaine forestier de l'État, et celui des collectivités territoriales que dans le domaine forestier des particuliers.

Ces informations seront acquises au moyen d'un inventaire forestier par échantillonnage statistique terrestre conçu de manière à déterminer la surface terrière (G/ha) moyenne avec une erreur d'échantillonnage ($e\%$) inférieure à $\pm 10\%$ au seuil de probabilité de 95%.

Afin d'initier le système de suivi écologique et dendrométrique, des placettes permanentes³ seront installées. Elles seront représentatives des types d'occupation des terres en lien avec le système MRV à mettre en place et permettront le remesurage ultérieur des placettes pour une analyse dynamique (comparaison entre deux mesures en des temps différents).

Les informations requises sur les formations forestières porteront sur la détermination des paramètres suivants :

- Densité (N) ;
- Diamètre moyen et maximal (D_m et D_{max}) ;
- Hauteur moyenne (H_m) ;
- Surface terrière (G) ;
- Volume total (V_{tot}), dont :
 - ✓ Volume du bois d'utilisation noble (bois d'œuvre, bois de service, bois de construction, etc.) (V_s) ;
 - ✓ Volume en bois énergie (V_e) ;

Toutes les informations doivent être calculées et présentées aux niveaux national et régional (les 5 régions politico-administratives du pays).

Par ailleurs, les caractéristiques principales de la biodiversité (paramètres écologiques et indices de biodiversité) seront décrites et la biomasse des compartiments ligneux (vivants et morts) sera calculée.

Enfin, tout au long de sa mise en œuvre, le ProREDD mettra un accent singulier sur le renforcement des capacités des acteurs concernés par la gestion durable des forêts, notamment les cadres du MERF en général et ceux de la DRF en particulier, des

³ Il est préférable de considérer toutes les unités d'échantillonnage comme permanentes, voir §4.3.2

universités et instituts de recherches et les organisations de la société civile à travers l'organisation de séminaires, ateliers, formations, publications, etc., dans le but de permettre une appropriation, une utilisation effective et une large divulgation des résultats de l'Inventaire Forestier National.

Remarques sur les objectifs et la méthodologie adoptée

La méthodologie proposée remplit toutes les conditions mentionnées ci-dessus.

Il est à préciser que l'erreur sur la surface terrière (G/ha) demandée ($\pm 10\%$) se réfère au niveau national.

Selon les règles statistiques, la précision des résultats peut baisser à l'intérieur d'une portion de territoire (comme une subdivision administrative ou une strate particulière, surtout si celle-ci est peu représentée).

Au Togo, il existe des quantités considérables de bois dans des unités classées traditionnellement comme « strate non forestière ». Pour ne pas perdre cette information importante, l'inventaire terrestre va inclure les strates non forestières qui comportent une quantité significative de végétation ligneuse.

En outre, la méthodologie d'inventaire forestier terrestre est conçue d'une manière à permettre également la stratification des résultats d'inventaire selon les thèmes suivants :

- région librement choisie ;
- strates (formations) forestières ;
- essences ou groupes d'essences ;
- classes de diamètre.

1. Caractéristiques de la zone d'intervention

1.1. Région d'inventaire

La surface totale de la République du Togo est d'environ 56.600 km². Les zones forestières sont réparties sur l'entièreté du pays, très souvent sous forme de petits îlots forestiers. Ainsi, pour les travaux de l'IFN, selon la définition de la FAO, sur décisions de l'Atelier⁴ de réflexion sur la démarche méthodologique de production de cartes dans le cadre de l'inventaire forestier national du Togo tenu les 06 et 07 février 2015 à Kpalimé et celles du Comité Technique et Scientifique (CTS⁵) créé pour les besoins de l'IFN, les strates forestières à inventorier seront celles ayant une superficie $\geq 0,5$ ha avec une couverture au sol $\geq 10\%$ et une hauteur minimale potentielle ≥ 5 m.

Les zones purement non forestières comme les habitations, les infrastructures, les surfaces d'eau, les cultures, etc. ne doivent pas être inventoriées.

1.2. Couvert forestier et types d'occupation des terres

Une cartographie des types d'occupation des terres précède les travaux de terrain de l'IFN. Cette cartographie a pris en compte 10 strates, puisque l'on doit tenir compte des reconversions des terres en lien avec le tiers 1 et qu'il est donc nécessaire de ne pas se limiter aux strates purement forestières. Les strates présentes au Togo et pertinentes pour la REDD+ sont les suivantes :

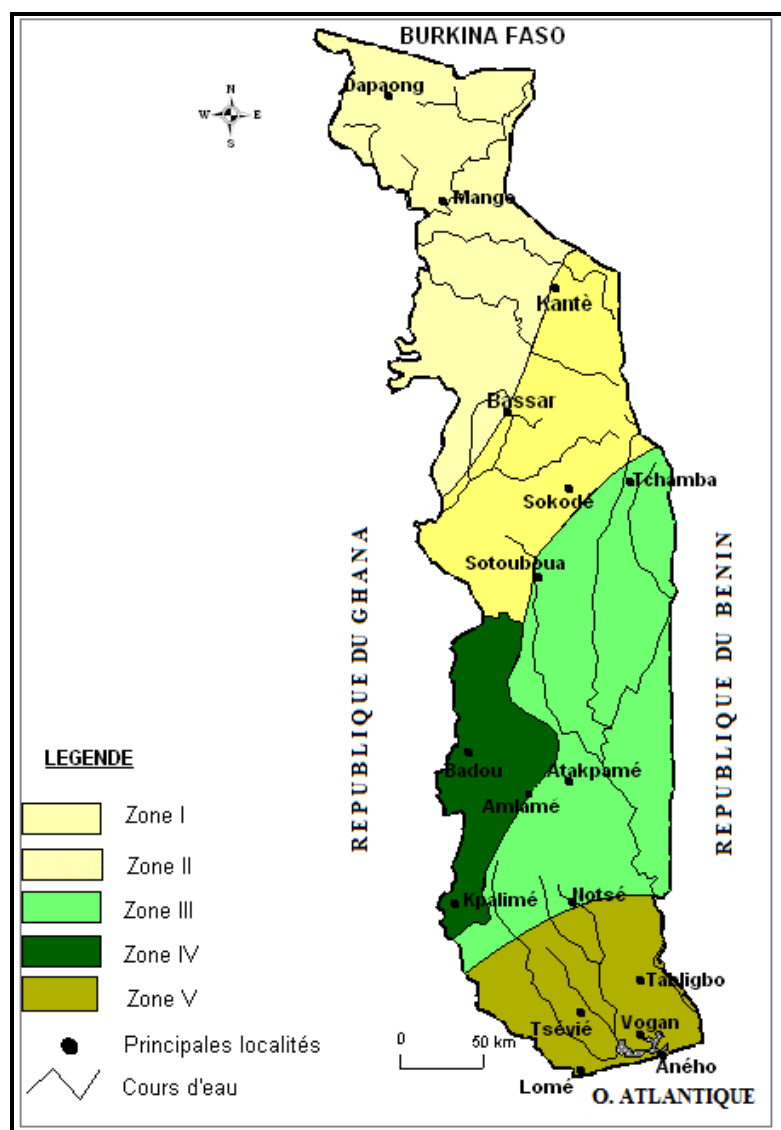
- a. Forêts denses (forêts denses sèches, forêts denses semi-décidues, forêts denses humides, recrus forestiers et agro-forêts à café-cacao) ;
- b. Forêts riveraines /forêts marécageuses ;
- c. Mangroves ;
- d. Forêts claires/savanes boisées ;
- e. Savane arborée/savane arbustive ;
- f. Plantations forestières ;
- g. Fourrés ;
- h. Cultures/jachères (parcs agroforestiers, friches, champs) ;
- i. Plantations fruitières et de palmiers ;
- j. Forêts/arbres dans les villes.

1.3. Zones écologiques

Cinq (5) zones écologiques sont considérées au Togo, du Nord au Sud comme l'indique la Figure 1.

⁴ Voir le Rapport de l'Atelier de réflexion sur la méthodologie de production des cartes d'occupation des terres en Annexe 3

⁵ Voir le Rapport technique de l'atelier de Kpalimé sur la nomenclature de l'utilisation des terres au Togo en Annexe 4.

Figure 1: Zones écologiques du Togo

La Zone I ou zone de la plaine du nord s'étend de la pénéplaine de Dapaong à la limite sud du Bassin de la Volta suivant approximativement l'axe Bendjeli-Kpessidè. La Zone II ou zone des montagnes du nord va de la latitude de Sokodé à celle de Défalé-Kanté. La Zone III ou zone des plaines du centre. La Zone IV ou zone méridionale des monts Togo et la Zone V ou zone côtière du sud.

1.4. Infrastructures, topographie et accès

Le réseau des routes et pistes carrossables est assez dense. La plupart des zones sont accessibles avec un véhicule tout-terrain ou une moto tout-terrain.

La topographie n'est pas trop accidentée, sauf dans certaines parties de la Région des Plateaux et de la chaîne de l'Atacora. L'accès ne devrait pas poser de problèmes insurmontables. L'accès aux placettes sera fait à l'aide de motos tout-terrain, ce qui

rend le déplacement plus efficace encore qu'en véhicule tout terrain. Cependant, durant la saison pluvieuse l'accès au terrain peut être difficile. C'est pourquoi il est prévu d'entamer les travaux de terrain vers la fin de la saison pluvieuse en commençant par le Nord où la saison sèche commence plus tôt qu'ailleurs.

On distingue deux régimes pluviométriques distincts au Togo :

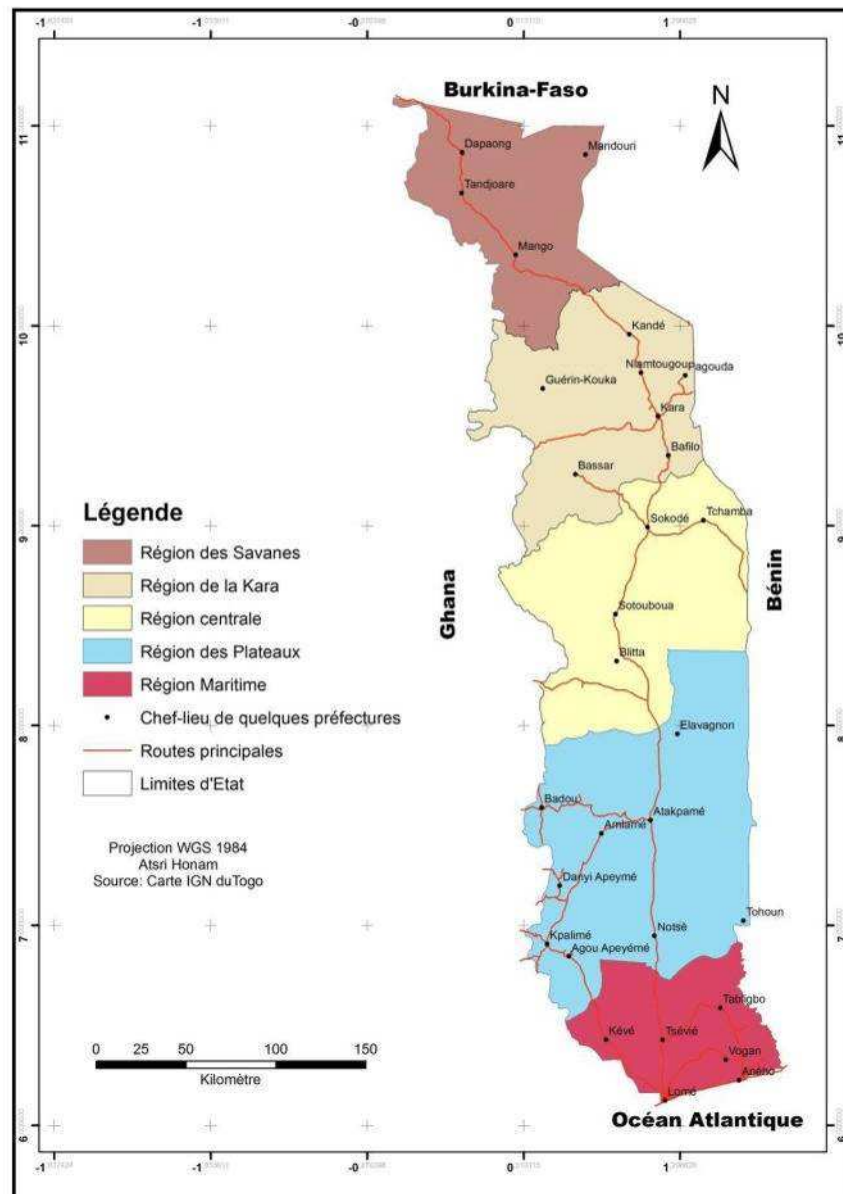
- au nord, le régime tropical soudanien avec une saison pluvieuse qui va de mai à octobre et une saison sèche de novembre à avril ;
- au sud, le régime tropical guinéen caractérisé par deux saisons pluvieuses, d'Avril à Juillet et de Septembre à mi-Novembre.

1.5. Organisation administrative

Le territoire national est subdivisé en cinq (5) régions administratives et économiques, qui sont (Figure 2) :

- Région Maritime (6 100 km²) ;
- Région des Plateaux (16 975 km²) ;
- Région Centrale (13 317 km²) ;
- Région de la Kara (11 738 km²) ;
- Région des Savanes (8 470 km²).

Ces régions administratives sont subdivisées à leur tour en préfectures. Le Togo compte actuellement trente-cinq (35) préfectures et une (1) sous-préfecture (Sous-préfecture de la plaine de Mô). Chaque préfecture est subdivisée en cantons et chaque canton est composé d'un certain nombre de villages.

Figure 2: Régions administratives et économiques du Togo

La position des échantillons par rapport à la structure administrative sera décrite sur les fiches de terrain en spécifiant la Région et la Préfecture. De toute évidence, l'appartenance administrative des placettes échantillon peut être aisément déterminée par les outils de la télédétection après les travaux de terrain.

2. Résultats du pré-inventaire

2.1. Dispositif et données relevées du pré-inventaire

Sur la recommandation de l'atelier d'adoption de la méthodologie statistique d'inventaire (voir Annexe 1) tenu à Kpalimé les 06 et 07 février 2015, la démarche adoptée est un pré-inventaire de 30⁶ placettes qui viendrait appuyer le choix des 1000 placettes concourant à une erreur d'échantillonnage de 8% (Tableau 1).

Tableau 1: Distribution des placettes du pré-inventaire selon les régions

Régions	Placettes prévues	Placettes échantillonnées	nombre de jours
Savanes	4	2	2
Kara	7	3	2
Centrale	5	3	2
Plateaux	11	10	8
Maritime	3	0	0
Total	30	18	14

Quant à la taille pour les observations des données du peuplement principal, deux tailles sont proposées pour un choix suite aux résultats du pré-inventaire. Il s'agit des rayons de 18 m et de 25 m. Le relèvement est limité au peuplement principal, c'est-à-dire des pieds de $D_{1,3m} \geq 10$ cm. Ces deux dimensions sont retenues pour l'étude de la taille optimale des placettes. La principale mesure dendrométrique est la circonférence à 1,3 m au dessus du niveau du sol.

2.2. Traitement et analyse des données du pré-inventaire

- Variables d'intérêt et calcul des paramètres dendrométriques par placette

Les variables d'intérêt sont la densité en nombre de pieds à l'hectare par placette (N/ha), la surface terrière G (m²/ha), le coefficient de variation en pourcentage CV (%) et l'erreur d'échantillonnage des pieds par hectare. Ces variables sont calculées par placette - échantillon. Deux tailles de placettes d'inventaire sont comparées. Il s'agit de la taille de 18 m et celle de 25 m de rayon. Les valeurs des paramètres d'intérêt et leur coefficient de variation se présentent dans les tableaux suivants (Tableau 2, Tableau 3, Tableau 4 et Tableau 5).

Tableau 2 : Données de base de pré-inventaire

Variables	R18	R25
nombre observations	507	899
nombre placettes	18	18
rayon placette (m)	18	25

⁶ Les 30 placettes sont sélectionnées de façon aléatoire de 1000 placettes échantillons situées dans les formations forestières, voir 4.2.2

Variables	R18	R25
surface placette (m ²)	1018	1963
Surface représentative/ha	9,82	5,09
Diamètre moyen	18,89	18,84

Tableau 3 : Résultats des calculs statistiques en détail pour le rayon de 18 m

Code Placettes	Somme de G (m ²)	Nombre de D1,3 (cm)	Somme de D1,3 (cm)	G (m ²)	G (m ² /ha)	nombre observations	N/ha	(Gi-Gm) ² (m ² /ha)
A11	0,9740	34	618,7	0,9740	9,5694	34	334,03	1,857
A12	0,3587	11	206,8	0,3587	3,5237	11	108,07	54,883
A13	0,0928	4	67	0,0928	0,9112	4	39,30	100,416
A8	0,4771	31	407,5	0,4771	4,6869	31	304,56	39,001
A9	0,1697	10	144,3	0,1697	1,6677	10	98,24	85,828
CE17	0,4337	25	358	0,4337	4,2608	25	245,61	44,505
CE21	1,8678	34	800	1,8678	18,3503	34	334,03	55,031
CE4	1,2749	39	723	1,2749	12,5255	39	383,15	2,539
KA1	0,5395	30	415	0,5395	5,3002	30	294,73	31,718
KA11	0,7645	25	446	0,7645	7,5108	25	245,61	11,705
KA9	0,9601	50	715	0,9601	9,4329	50	491,22	2,247
PL1	1,2643	54	832	1,2643	12,4213	54	530,52	2,218
PL5	2,8312	38	958	2,8312	27,8148	38	373,33	285,029
PL6	1,8767	29	729	1,8767	18,4375	29	284,91	56,332
PL7	1,6679	43	796	1,6679	16,3858	43	422,45	29,744
PL9	2,4775	24	681	2,4775	24,3403	24	235,79	179,781
SA1	1,5368	9	401	1,5368	15,0980	9	88,42	17,355
SA3	0,4620	17	279	0,4620	4,5394	17	167,01	40,866
Total général	20,0294	507	9577,3		10,932 Gm		276,72 N/ha	1041,057 Σ(Gi-Gm)²

Tableau 4 : Résultats des calculs statistiques en détail pour le rayon de 25 m

Code Placettes	Somme de G (m ²)	Nombre de D1,3 (cm)	Somme de D1,3 (cm)	G (m ²)	G (m ² /ha)	nombre observations	N/ha	(Gi-Gm) ² (m ² /ha)
A11	1,890	66	1194,9	1,89	9,625	66	336,14	2,110
A12	1,009	31	574,9	1,01	5,140	31	157,88	35,252
A13	0,103	5	78,4	0,10	0,524	5	25,46	111,370
A8	1,151	57	828	1,15	5,864	57	290,30	27,182
A9	0,336	21	295,8	0,34	1,713	21	106,95	87,689
CE17	0,958	45	694	0,96	4,878	45	229,18	38,440
CE21	1,868	34	800	1,87	9,513	34	173,16	2,448
CE4	3,772	87	1862	3,77	19,210	87	443,09	66,130
KA1	1,264	74	1018	1,26	6,438	74	376,88	21,522
KA11	1,712	52	959	1,71	8,721	52	264,83	5,552
KA9	1,588	80	1170	1,59	8,090	80	407,44	8,928
PL1	1,761	79	1198	1,76	8,969	79	402,34	4,447
PL5	2,831	38	958	2,83	14,419	38	193,53	11,167
PL6	4,813	74	1716	4,81	24,511	74	376,88	180,463
PL7	2,833	74	1380	2,83	14,430	74	376,88	11,242
PL9	8,086	51	1622	8,09	41,184	51	259,74	906,398
SA1	2,712	14	671	2,71	13,813	14	71,30	7,484
SA3	0,462	17	279	0,46	2,353	17	86,58	76,115
Total général	39,151	899	17299		11,08 Gm		254,36 N/ha	1603,937 Σ(Gi-Gm)²

Tableau 5 : Résultats du calcul de quelques paramètres

	18m	25m
variance s^2	61,24	94,35
CV%	71,6	87,7
e% (p=95%)	33,74	41,34

Il ressort des résultats que le coefficient de variation de la dimension de 25 m de rayon est supérieur à ceux de 18 m. Pour les différents produits, notamment bois d'œuvre potentiel ou exploitable et bois de service, la placette de 18 m de rayon se caractérise par un coefficient de variation inférieur par rapport à celui de la placette de 25 m de rayon.

En conséquence, la placette de 18 m de rayon apparaît plus appropriée. Cependant, étant donné que le nombre de placettes pré-inventoriées est faible (seulement environ 1,5% des placettes totales de l'IFN) l'on propose de retenir une placette **avec 20 m de rayon** comme taille des placettes d'inventaire forestier national.

3. Cartes de base de l'inventaire forestier national

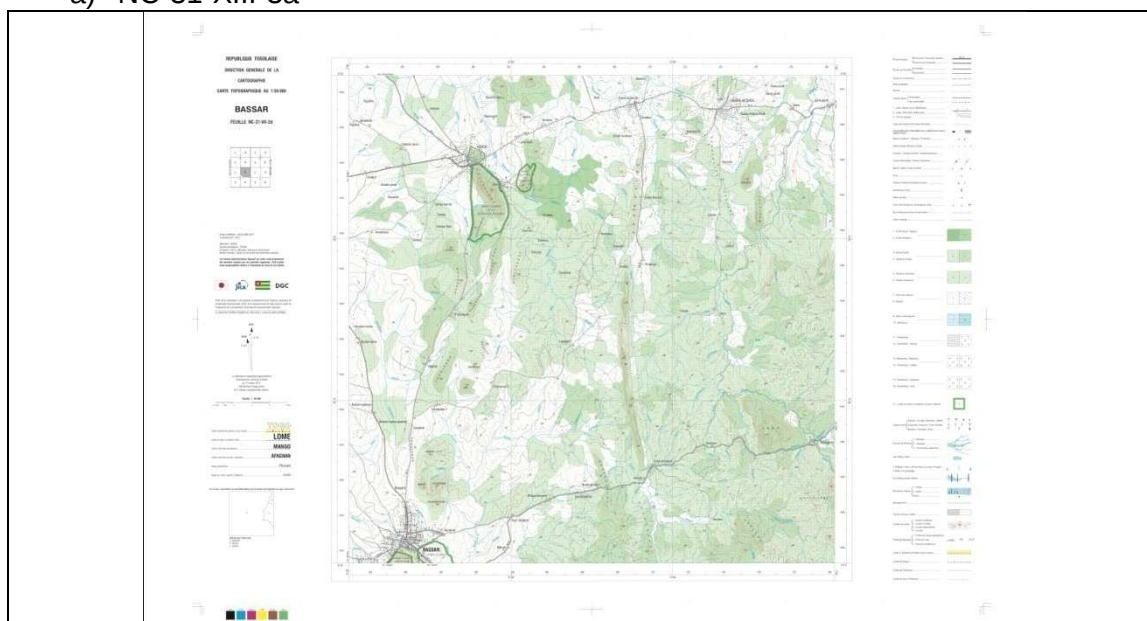
Une carte de base a été préparée pour deux différentes utilisations à savoir (i) l'orientation sur le terrain et (ii) la planification de l'échantillonnage, la répartition probable des échantillons entre les différents types d'occupation forestière et le repérage de terrain. Pour l'orientation sur le terrain, des cartes d'aperçu pour chaque région ont été élaborées à l'échelle 1/200.000. Elles ont été réalisées à partir des différentes couches obtenues des cartes topographiques au 1/50.000 élaborées en 2013 à base des images satellitaires ALOS de 2006 - 2011 (limites, routes, hydrographie, végétation, morphologie, ville/village). Deux feuilles de jeux de ces cartes topographiques sont présentées dans la Figure 3 (a et b) ci-dessous. Les informations sont disponibles en version imprimée et numérique.

Pour la planification et la répartition probable des échantillons entre les types d'occupations forestières, une carte de travail par région a aussi été réalisée à partir des données de la carte d'occupation des sols comme l'indique la Figure 4 (a et b). Ces cartes sont élaborées à partir de la carte topographique échelle 1 :50.000 et complétées par les informations de l'image satellite RapidEye pour la même zone à l'échelle 1 : 25 000 (Annexe 2).

Afin de faciliter l'accès aux placettes et le repérage rapide sur le terrain, une dernière carte de travail détaillée à l'échelle 1/1 000 a été élaborée (Figure 5). Elle fournit plus d'informations sur les itinéraires, les localités et les formations les plus proches des placettes, etc. De plus, une carte de distribution des placettes au niveau national a également été élaborée.

Figure 3 : Carte topographique 1/50 000

a) NC-31-XIII-3a



b) NC-31-VI-2d

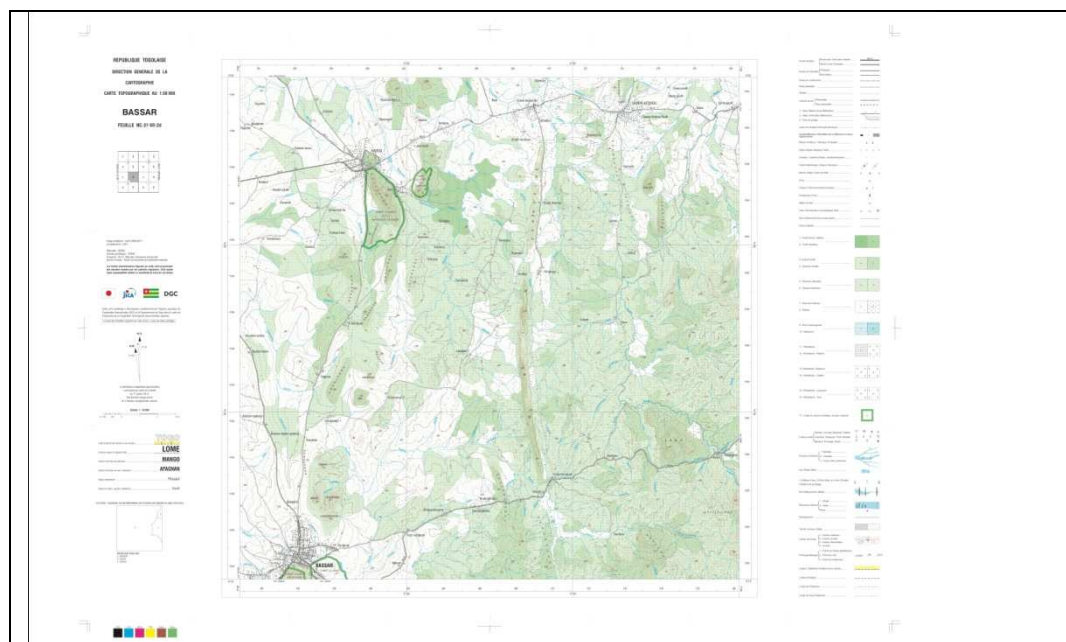
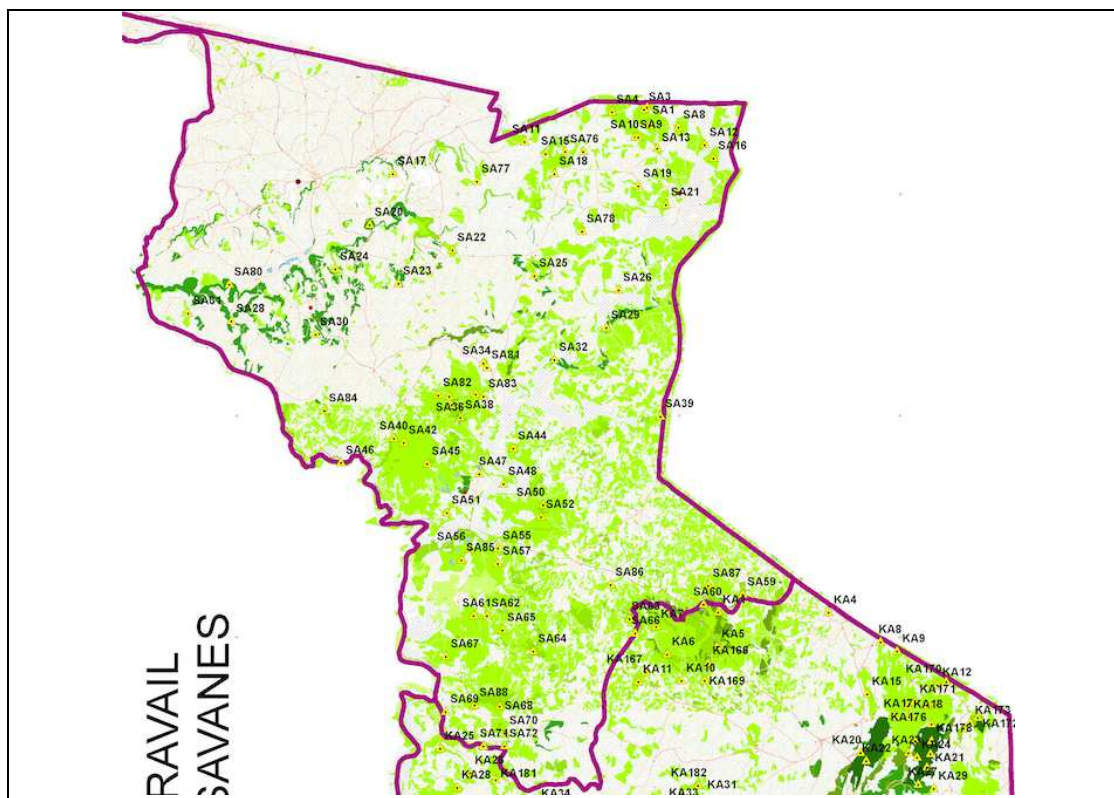


Figure 4 : Carte d'occupation du sol

a) Région des Savanes



b) Région de la Kara

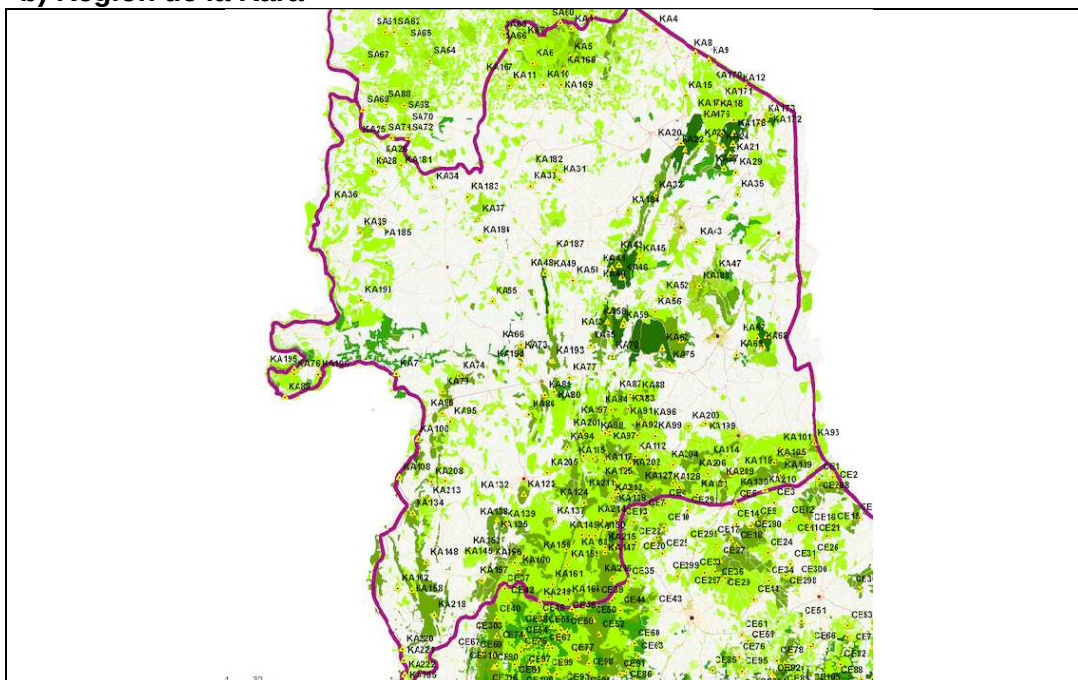


Figure 5 : Carte de travail détaillé

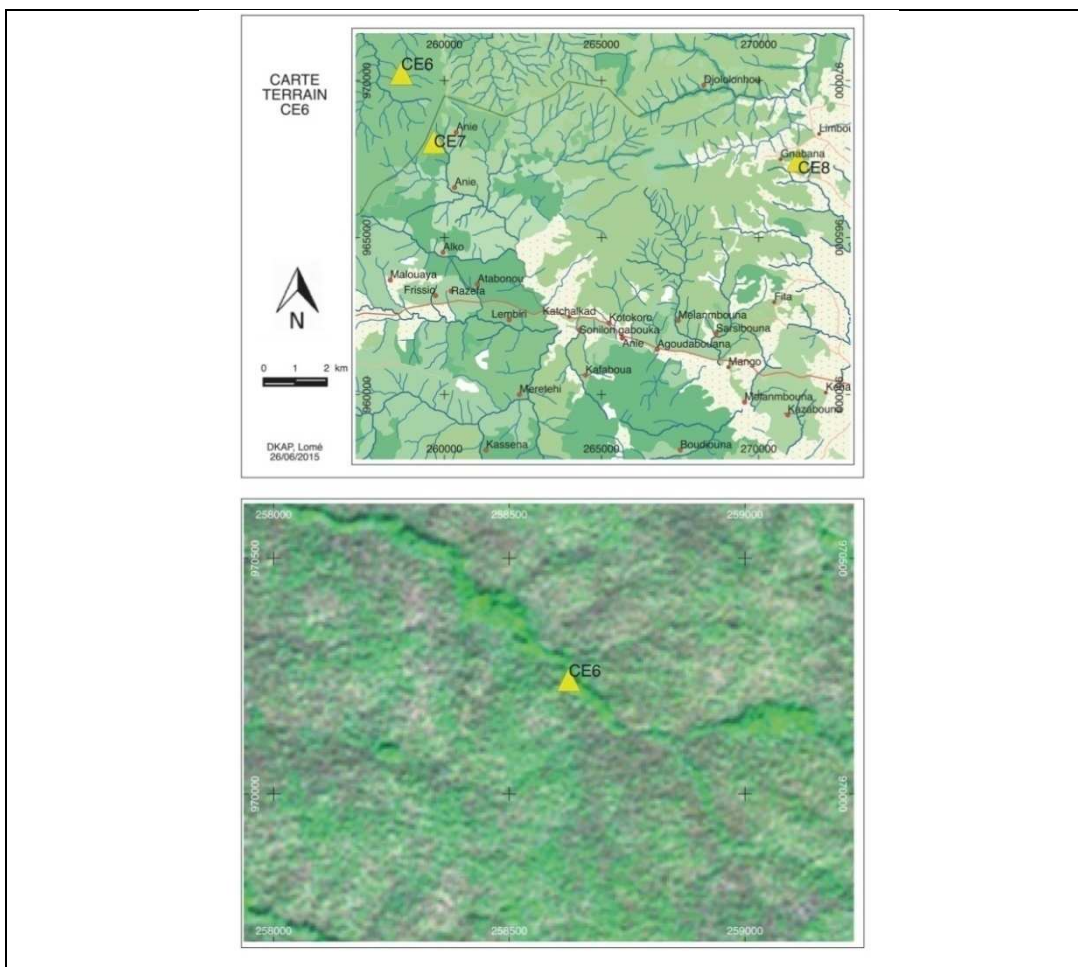
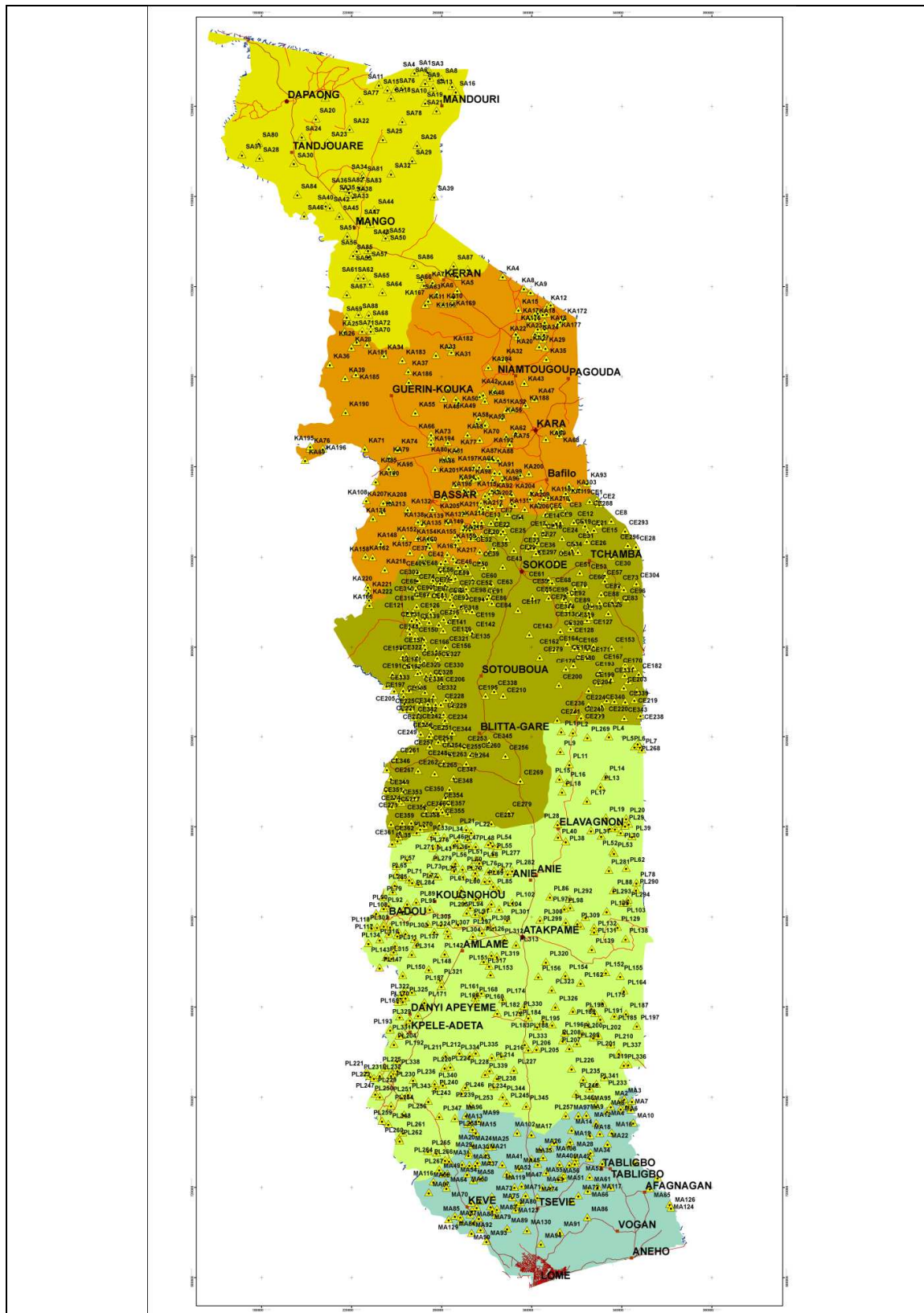


Figure 6 : Distribution des placettes au niveau national



4. Conception de la méthodologie d'inventaire

4.1. Type d'inventaire et principes d'échantillonnage

4.1.1. Placettes à surface définie de taille échelonnée (« combined sample plots »)

L'inventaire forestier national est un inventaire terrestre par échantillonnage statistique basé sur le principe d'échantillonnage selon lequel la sélection des arbres échantillons se fait avec une probabilité proportionnelle à leur fréquence, plus communément connue sous le terme d'échantillonnage au moyen de placettes à surface définie (placettes fixes), par distinction avec la méthode d'échantillonnage au moyen des placettes à surface non définie (comptages angulaires).

Les deux (2) principes d'échantillonnage sont parfois perçus comme fondamentalement différents, voire inconciliables, alors qu'en fait, il s'agit de cas particuliers, complémentaires, d'un principe d'échantillonnage plus général et unique. Il suffit d'abandonner la perception que l'échantillonnage est déterminé à partir du centre de la placette échantillon en faveur du concept des aires d'influence associées aux arbres dont la surface est proportionnelle à une caractéristique de l'arbre. Sous cet angle de vue, un arbre fait partie de l'échantillon si le point échantillon (centre de la placette échantillon) est compris dans son aire d'influence.

L'échantillonnage au moyen de placettes à surface définie (placettes fixes) revient à l'adoption d'une aire d'influence fixe, ne dépendant pas des caractéristiques de l'arbre (Figure 7). L'échantillonnage au moyen de placettes à surface non définie (comptages angulaires), par contre, adopte des aires d'influence proportionnelles à la surface terrière de l'arbre (Figure 8).

Figure 7: Echantillonnage au moyen de placettes à surface définie (placettes fixes)

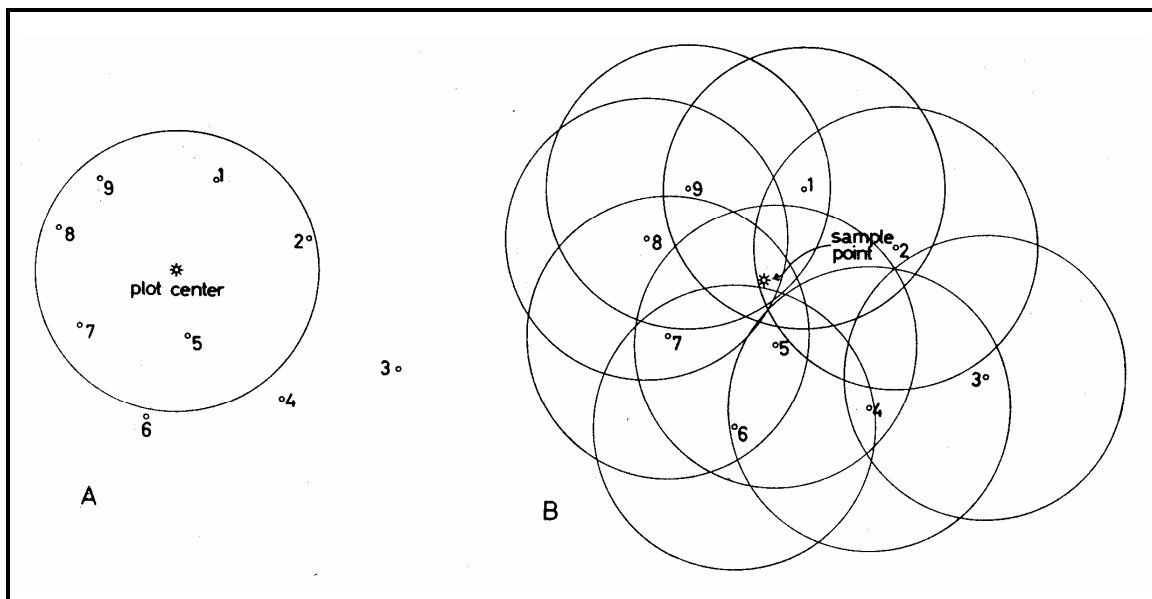
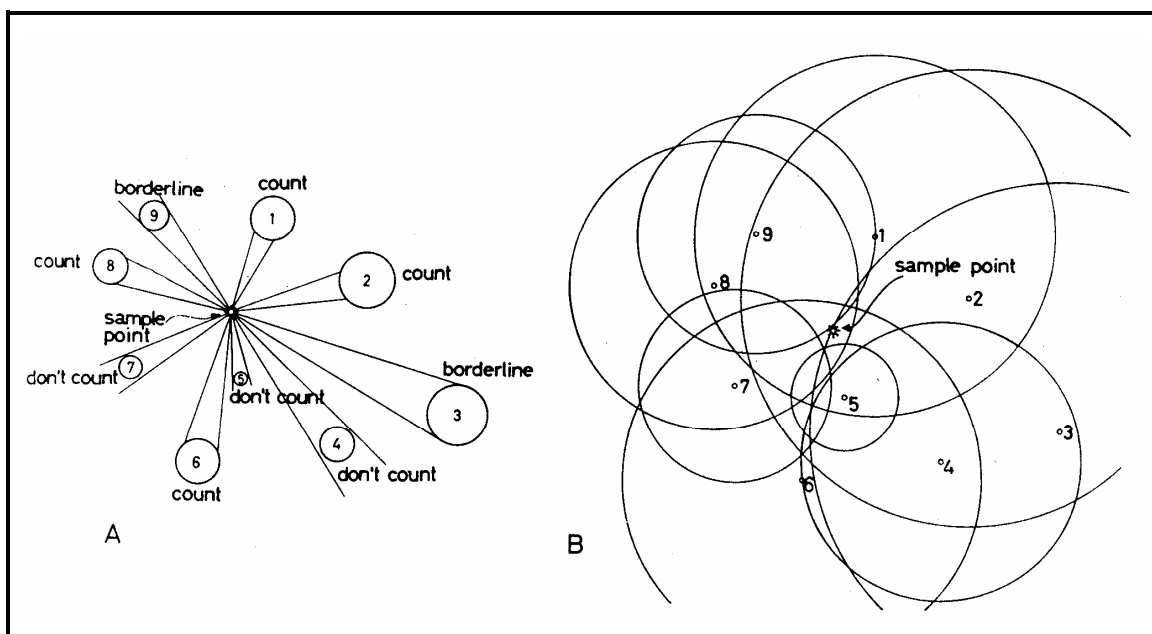
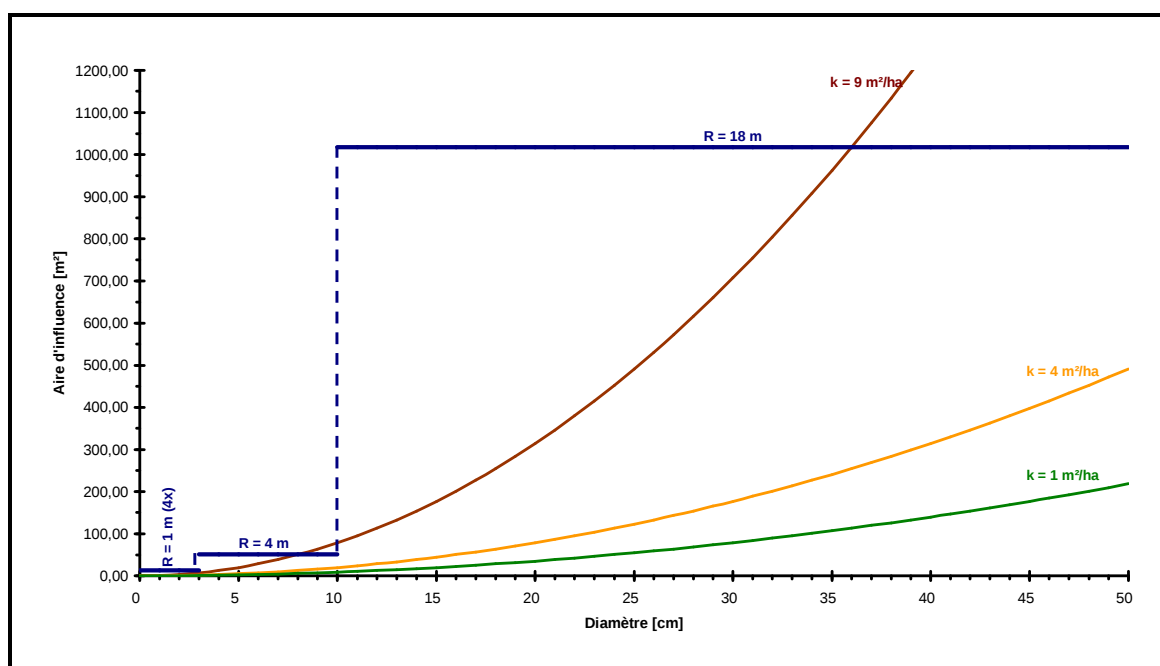


Figure 8: Echantillonnage au moyen de placettes à surface non définie (comptages angulaires)



Un inventaire peut tirer les avantages d'une sélection des arbres échantillons avec une probabilité proportionnelle à leur taille sans avoir recours aux comptages angulaires en adoptant des placettes à surface définie de taille échelonnée en fonction de la grosseur des arbres à échantillonner : placettes de taille réduite pour l'échantillonnage des arbres de petites dimensions, placettes de taille plus importante pour l'échantillonnage des arbres de dimensions plus importantes. Au lieu d'augmenter progressivement en fonction de la taille de l'arbre (cas des comptages angulaires), l'aire d'influence évolue en « marches d'escalier » (Figure 9).

Figure 9: Aires d'influence (placettes à surface définie de taille échelonnée en comparaison avec des placettes à surface non définie)



Pour l'IFN, ce sont les placettes à surface définie de taille échelonnée (appelées en Anglais « *combined sample plots* ») qui ont été choisies car elles semblent constituer le meilleur compromis entre efficacité et fiabilité (dans le sens d'une réduction de la probabilité des erreurs humaines dans le cadre de la mise en œuvre du dispositif d'échantillonnage).

Le rayon des placettes augmente alors avec celui des tiges à mesurer ; autrement dit, leur rayon diminue à l'inverse de la densité de la végétation à mesurer.

4.1.2. Stratification de l'inventaire

L'IFN est un inventaire de type systématique, auquel se greffe une stratification établie sur base des travaux cartographiques et d'interprétation des images satellitaires. La délimitation des formations forestières s'est faite à l'échelle 1 : 50 000 et suppose donc une certaine généralisation : ainsi une UE recensée comme appartenant à une formation donnée peut ne pas présenter le profil indiqué.

La stratification de l'IFN se fera sur les strates forestières dont les variantes constituent des indicateurs de potentiel ligneux et de couverture au sol par les végétaux ligneux.

La cartographie d'occupation des sols étant en cours de réalisation au ProREDD, les résultats seront présentés par strate forestière en utilisant une stratification à posteriori.

Dans l'attente des résultats définitifs de la cartographie d'occupation des sols, des images satellitaires de haute résolution (RapidEye), sont disponibles et constitueront la base pour l'interprétation visuelle des points sélectionnés et la validation des centres d'échantillonnage.

4.2. Placettes échantillons

4.2.3. Nombre de placettes échantillons

Pour atteindre le niveau de précision spécifié dans les Termes de Référence, à savoir une erreur d'échantillonnage ($e\%$) de la surface terrière (G/ha) inférieure à $\pm 10\%$ au seuil de probabilité de 95%, le nombre d'unité d'échantillonnage a été estimé au moyen de la formule suivante :

$$n = \frac{s\%^2}{e\%^2} \times t^2$$

avec:

- $e\%$ erreur standard de la moyenne, souvent appelée "erreur d'échantillonnage", exprimée en pourcent ;
- $s\%$ estimateur non biaisé du coefficient de variation de la population ;
- n nombre d'unités d'échantillonnage ;
- t valeur de la variable t de Student au niveau de confiance de 95 % et avec $n - 1$ degrés de liberté (t vaut 1,96⁷ pour n raisonnablement élevé, p.ex. ≥ 25).

⁷ Valeur de la variable t de Student en fonction du niveau de confiance avec ∞ degrés de liberté

$t =$	0,842	1,036	1,282	1,645	1,960	2,326	2,576
Probabilité	60 %	70 %	80 %	90 %	95 %	98 %	99 %

Selon diverses expériences d'inventaires forestiers dans des régions comparables (Ghana, Niger, Mali, Sénégal et Gambie et Bénin), le coefficient de variation (s %) de la surface terrière (G/ha) moyenne ne dépassera pas 160%. Au Bénin, sa valeur au niveau national était de 129%.

Avec un coefficient de variation pré-estimé à 160%, une précision demandée de 10%, et un niveau de confiance de 95% (t = 1,96), le nombre d'UE se calcule comme suit :

$$N = \left(\frac{160}{10} * 1,96 \right)^2$$

Avec : N = 983.

L'inventaire forestier national est donc à concevoir de façon à ce que, au final, à peu près 1.000 UE soient recensées. Ces UE devront être distribuées de manière objective et représentative pour éviter les biais.

4.2.1. Répartition et position des placettes échantillons

Pour trouver un système optimal de distribution des placettes échantillons qui est représentatif et en même temps efficace, il importe de veiller à une bonne répartition des placettes permettant de consacrer la plupart du temps aux mesures des échantillons. Deux méthodes sont couramment utilisées en inventaires forestiers, présentant chacune ses avantages et inconvénients: il s'agit de l'échantillonnage aléatoire et simple et l'échantillonnage systématique.

L'échantillonnage aléatoire simple consiste en la sélection aléatoire d'un certain nombre d'intersections d'une grille relativement fine placée sur la surface à inventorier. Les intersections sélectionnées constituent alors les centres des unités d'échantillonnage. Si elle assure une sélection des centres d'échantillonnage d'une façon totalement aléatoire et indépendante, cette technique a le défaut de ne pas assurer une bonne répartition spatiale des unités d'échantillonnage (certaines parties du territoire peuvent se voir attribuer un grand nombre d'unités d'échantillonnage tandis que d'autres peuvent en être dépourvues).

L'échantillonnage systématique pallie à la grande hétérogénéité de la distribution obtenue par sélection aléatoire simple en apposant sur le territoire à inventorier une grille dont la taille de la maille est choisie de façon à ce que le nombre d'intersections corresponde approximativement au nombre d'unités d'échantillonnage à mesurer. Le principal défaut de l'échantillonnage systématique est qu'une fois que les coordonnées géographiques du premier point de la grille sont choisis, les points suivants étant dépendants de ce premier point, ils ne sont plus choisis aléatoirement et ne sont donc pas indépendants entre eux. Ceci peut résulter en la surestimation de la variance de la variable étudiée.

Une solution alternative est proposée par la méthode de l'échantillonnage systématique non aligné (en anglais: *unaligned systematic sampling*, (voir <http://www.fao.org/forestry/11649/en/>). Le système consiste à couvrir la région à inventorier de polygones homogènes au sein desquels sont sélectionnées aléatoirement les unités d'échantillonnage sur une grille fine interne aux polygones. Cette méthode assure que l'ensemble de la région à inventorier est couverte selon une distribution relativement régulière, la possibilité pour chaque individu d'être sélectionné et une relative indépendance de sélection d'une unité d'échantillonnage par rapport aux sélections antérieures.

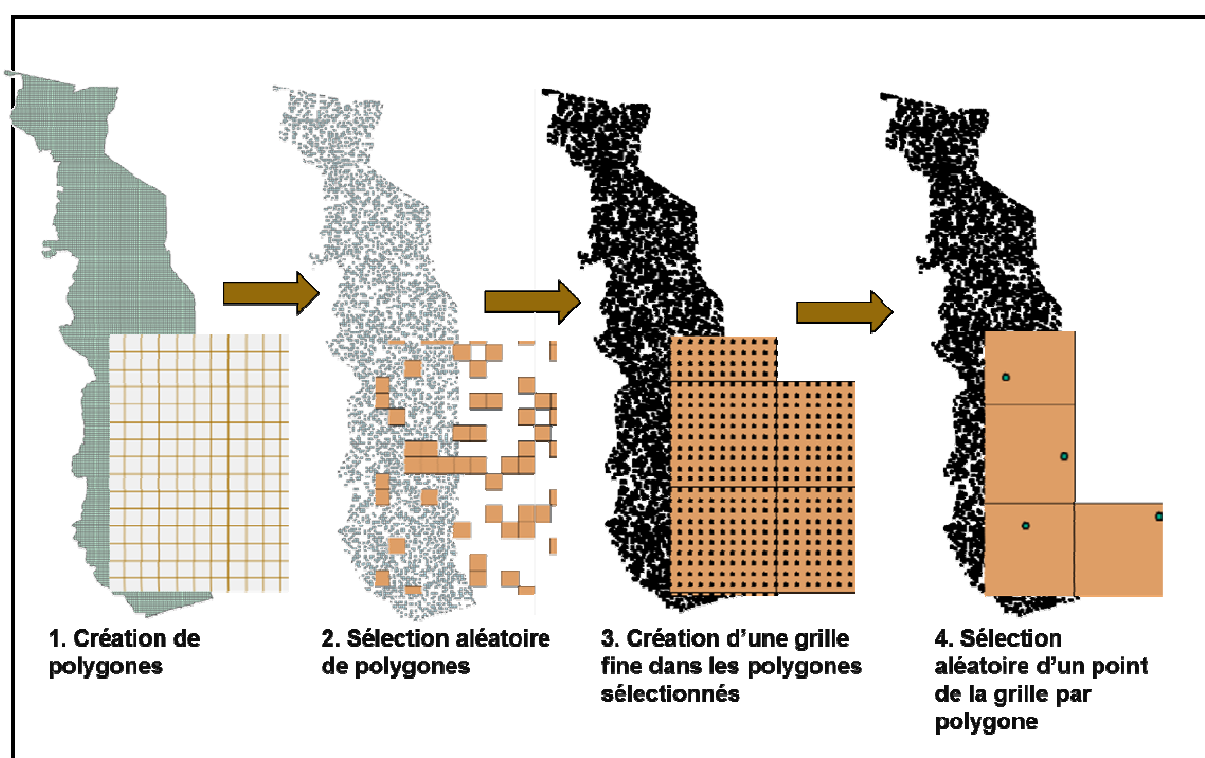
Dans le cadre de l'IFN du Togo, il a été retenu de distribuer les placettes échantillons d'une façon aléatoire selon le schéma de distribution décrit ci-après et illustré parallèlement à la Figure 10.

- a) Une grille de polygones similaires de 2 x 2 km est installée sur la carte de l'ensemble du pays. Une telle grille sur le territoire du Togo génère à peu près 14 000 polygones ($56\,600\text{ km}^2/4\text{ km}^2$).

- b) Parmi ces polygones, 4 000 sont sélectionnés de façon aléatoire.
- c) Sur les polygones sélectionnés, on appose une grille carrée fine de 200 m de côté, ce qui génère une centaine d'intersections par polygone.
- d) Pour chaque polygone, une intersection de la grille est alors choisie de façon aléatoire ; cette intersection devenant le centre d'une unité d'échantillonnage potentielle.

Il est à remarquer que la sélection aléatoire des polygones et des intersections des grilles se font toutes via un module informatique de génération de nombres aléatoires.

Figure 10: Méthode de sélection des placettes échantillons par échantillonnage systématique non aligné



L'étape suivante est alors l'interprétation visuelle des points sélectionnés sur la base des images satellitaires de haute résolution RapidEye afin d'écarter les points identifiés comme appartenant à la classe « non-forêt » (voir Figure 11).

Les points retenus sont alors considérés comme les centres des unités d'échantillonnage potentiels : ils devront être suffisamment nombreux pour assurer au final la mesure de 1 000 placettes échantillons situées dans les formations forestières qui intéressent l'IFN. Pour ce faire, un sur-effectif de placettes est prévu, pour que des points de réserve puissent être utilisés pour remplacer des points qui s'avèrent inaccessibles ou qui ne s'avèrent finalement pas couverts d'une strate « forestière » au sens du présent inventaire (cela étant dû à l'imprécision des cartes et images satellitaires). Dans de tels cas, le point de réserve le plus proche - à vol d'oiseau - est

sélectionné comme point de remplacement, ceci se faisant à l'aide de la fonction « Nearest » du GPS.

Une fois qu'un point appartenant à un polygone a été rejeté suite à l'interprétation visuelle, il n'est plus possible d'opérer une nouvelle sélection au sein de ce polygone. La pré-sélection opérée dans les polygones de 2 x 2 km vise donc à fournir un nombre suffisant de points sur lesquels portera l'interprétation visuelle. Il faut en effet garder à l'esprit que pour arriver à la précision statistique requise, environ 1 000 points sont à échantillonner ; auxquels sont à ajouter des points de rechange, soit au total environ 1 200 points. Dans le cas où l'interprétation visuelle amènerait à un nombre inférieur à ce chiffre, il serait toujours possible de sélectionner aléatoirement un certain nombre de polygones supplémentaires et d'y appliquer une nouvelle interprétation visuelle sans forcément recommencer l'ensemble de la procédure, ce qui serait très fastidieux.

Figure 11: Exemple d'interprétation visuelle des points sélectionnés



La Figure 11 montre la position d'un centre possible de placette d'échantillonnage, avec le cercle pointillé indiquant le rayon de 20 m autour de ce centre. La placette est à sélectionner si la couverture végétale correspond à priori aux strates forestières retenues pour le présent inventaire.

Les placettes échantillon retenues sont intégralement répertoriées à l'Annexe 5 avec les coordonnées géographiques de leurs centres. Elles indiquent les centres des UE à établir.

Au total, il est retenu 1 000 placettes réparties dans les 5 régions administratives comme suit dans le Tableau 6

Tableau 6 : Distribution des placettes d'inventaire par région

REGIONS	NOMBRES
SAVANES	73
KARA	200
CENTRALE	317
PLATEAUX	294
MARITIME	116
TOTAL	1000

Leur répartition spatiale par région est illustrée à l'Annexe 2.

4.2.2. Numérotation des placettes échantillons

Les placettes échantillons seront numérotées par une lettre qui indique la région d'inventaire concernée, suivie d'une paire de références à la colonne et à la ligne du quadrillage de polygones initiaux (2 x 2 km) à partir duquel le choix aléatoire a été fait.

4.2.3. Repérage des placettes échantillons

Les placettes échantillons seront repérées à l'aide d'un navigateur NAVSTAR GPS dans lequel les coordonnées géographiques (longitude et latitude) précises seront introduites. Le type de coordonnées utilisé est celui de la projection Universelle Transversale de Mercator (UTM) relatif au datum « WGS 84 ». Le Togo se trouve à l'intérieur de l'ellipsoïde « 31 N ». Selon ce type de coordonnée, la première coordonnée « x » correspond à la distance à l'équateur exprimée en mètres (direction Sud - Nord). La seconde coordonnée « y » correspond à une distance Ouest - Est par rapport à l'ellipsoïde mentionné ci-dessus exprimée en mètres.

Les équipes d'inventaire seront munies des cartes topographiques et thématiques au 1 : 50.000 sur lesquelles sont reportées les placettes échantillons. Sur la base de ces cartes, les équipes cherchent l'accès (routes / pistes) approprié pour s'approcher à moto le plus près possible du centre de l'échantillon recherché.

A partir de là, le repérage se fait à l'aide du navigateur NAVSTAR GPS. Le navigateur GPS renseigne l'azimut à suivre et la distance restante jusqu'au point échantillon recherché. Une fois que le navigateur GPS indique qu'il ne reste qu'environ 25 à 30 m avant le point recherché, l'azimut et la distance restante exacte doivent être notés ; et

on n'utilise plus le navigateur GPS pour se rapprocher davantage car l'imprécision de ce dernier peut introduire un biais dans le choix du centre de la placette. En effet, l'opérateur pourrait changer légèrement de direction d'approche et ne pas parcourir les 30 m de distance alors que le navigateur GPS lui indiquera quand même qu'il est arrivé au point. Cela est dû à la précision du positionnement par le système GPS qui, dans un rayon de 5 m à 7 m autour du point recherché, peut parfaitement signaler que le point recherché est atteint. Si le couvert forestier est important, la précision peut même être inférieure étant donné que la réception des signaux satellitaires est moins bonne.

L'équipe utilisera plutôt le décamètre pour mesurer les derniers mètres et la boussole pour suivre l'azimut et se diriger vers le point échantillon. Cette façon de procéder enlève le biais, dû à la subjectivité de l'opérateur.

4.2.4. Forme des placettes échantillons

L'expérience montre que pour les inventaires forestiers par échantillonnage, les erreurs les plus sérieuses proviennent des « arbres limites », c'est-à-dire des arbres qui se trouvent proches de la limite de la placette échantillon. En effet la prise en compte erronée d'un (1) arbre dans l'échantillon alors qu'il se trouvait juste à l'extérieur des limites de l'échantillon augmente la population, non pas seulement de l'arbre concerné, mais également celle d'arbres que la valeur inverse du taux d'échantillonnage (dans le cas d'un taux d'échantillonnage de 10% ; un arbre échantillonné représente $\{ 1 / (10 / 100) \} = 10$ arbres par hectare). Il en est de même pour l'oubli d'un arbre. Afin de minimiser le risque d'erreur, il faut privilégier le choix d'unités d'échantillonnage dont le périmètre est le plus faible par rapport à la surface. Or c'est la forme circulaire qui a le ratio le plus faible entre ces deux (2) paramètres.

4.2.5. Dispositif d'échantillonnage choisi

Il est retenu dans le cadre du présent inventaire d'avoir recours à des unités d'échantillonnage de forme circulaire (meilleure relation entre la surface de l'échantillon et son périmètre). La taille de la placette circulaire est à choisir de façon à ce que le coefficient de variation de G/ha ne dépasse pas 160%, autrement la précision demandée ne sera pas obtenue.

Le Tableau 7 montre la relation entre le rayon d'une UE circulaire, la surface de l'UE et le nombre d'arbres à rencontrer en fonction d'une densité supposée (nombre de tiges par ha). Notons que la densité moyenne rencontrée lors du pré-inventaire est de 276,72 pour les arbres avec un $D_{réf}$ de 10,0 cm et plus.

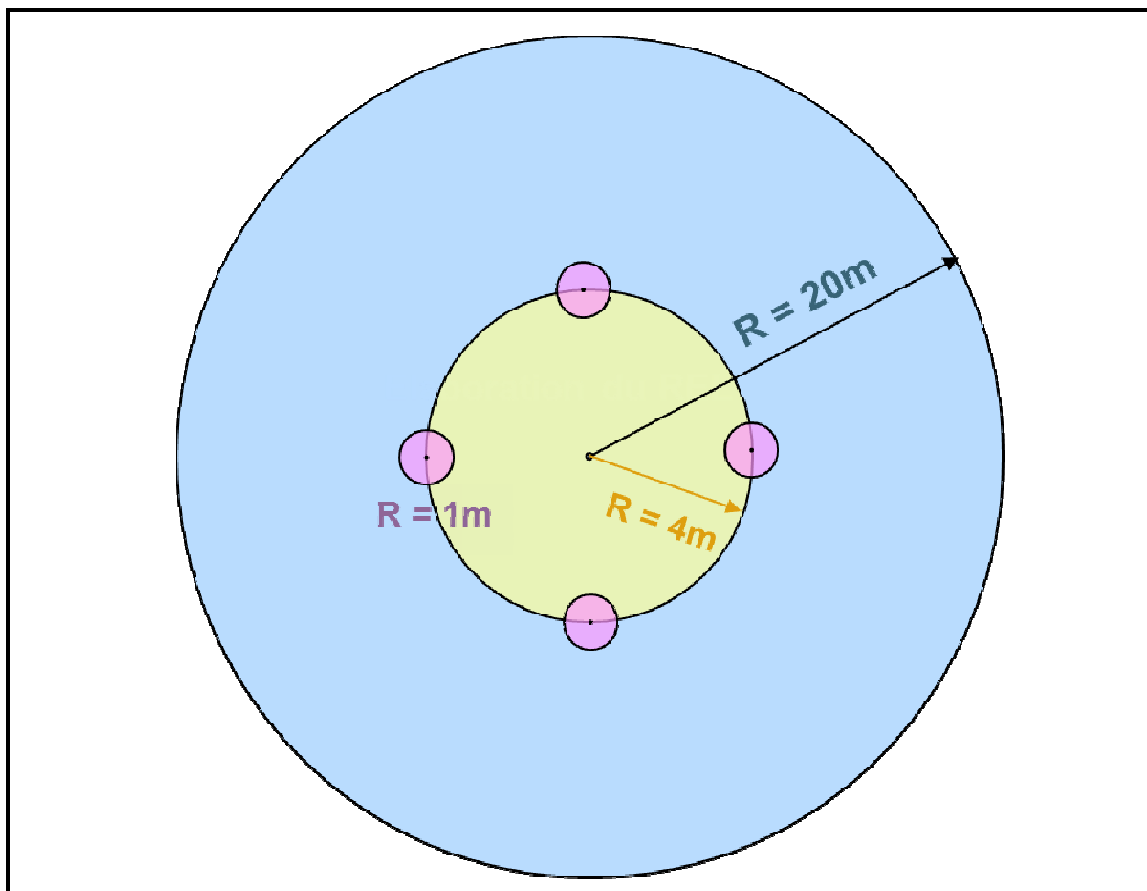
Tableau 7 : Relation entre le rayon d'une UE circulaire (m), sa surface (m²) et le nombre d'arbres (N) à rencontrer pour une densité supposée (N/ha)

Rayon (m)	4	5	6	10	15	17	18	20
Surface (m ²)	50	79	113	314	707	908	1 018	1 256
% par ha	0,5	0,8	1,1	3,1	7,1	9,1	10,2	12,6
N/ha réel	N à inventorier							
50	0	0	1	2	4	5	5	6
60	0	0	1	2	4	5	6	8
80	0	1	1	3	6	7	8	10
100	1	1	1	3	7	9	10	13
120	1	1	1	4	8	11	12	15
150	1	1	2	5	11	14	15	19
200	1	2	2	6	14	18	20	25
500	3	4	6	16	35	45	51	63
1 000	5	8	11	31	71	91	102	126
2 000	10	16	23	63	141	182	204	251

Par expérience, il est proposé de subdiviser chaque UE en trois sous-échantillons, dont le rayon est fonction de la densité attendue de la végétation à mesurer :

- un rayon de 20 m pour tous les arbres échantillons dont le $D_{réf}$ est égal ou supérieur à 10 cm ; la surface d'une placette de 20 m de rayon correspond à environ 1 256 m² ou 12,6% d'un ha ; Le nombre moyen d'arbres échantillons attendus est de 15 ;
- un rayon de 4 m pour tous les arbres et arbustes échantillons dont le $D_{réf}$ se trouve entre 5 et 10 cm.
- Quatre (4) sous-placettes circulaires de 1 m de rayon pour la régénération, c'est-à-dire pour tous les arbres / arbustes dont le diamètre est inférieur à 5 cm et dont la hauteur supérieure ou égale à 1,3 m.

Les centres des UE sont définis par les coordonnées et codes indiquées à l'Annexe 5. Les deux lettres correspondent à l'identification des régions et le chiffre correspond à la subdivision de l'ensemble des UE répartis sur le territoire national avant échantillonnage. Par exemple l'UE CE362 correspond au résultat de l'échantillonnage aléatoire appliqué alors qu'il n'est retenu dans la région centrale que 317 UE (Figure 12).

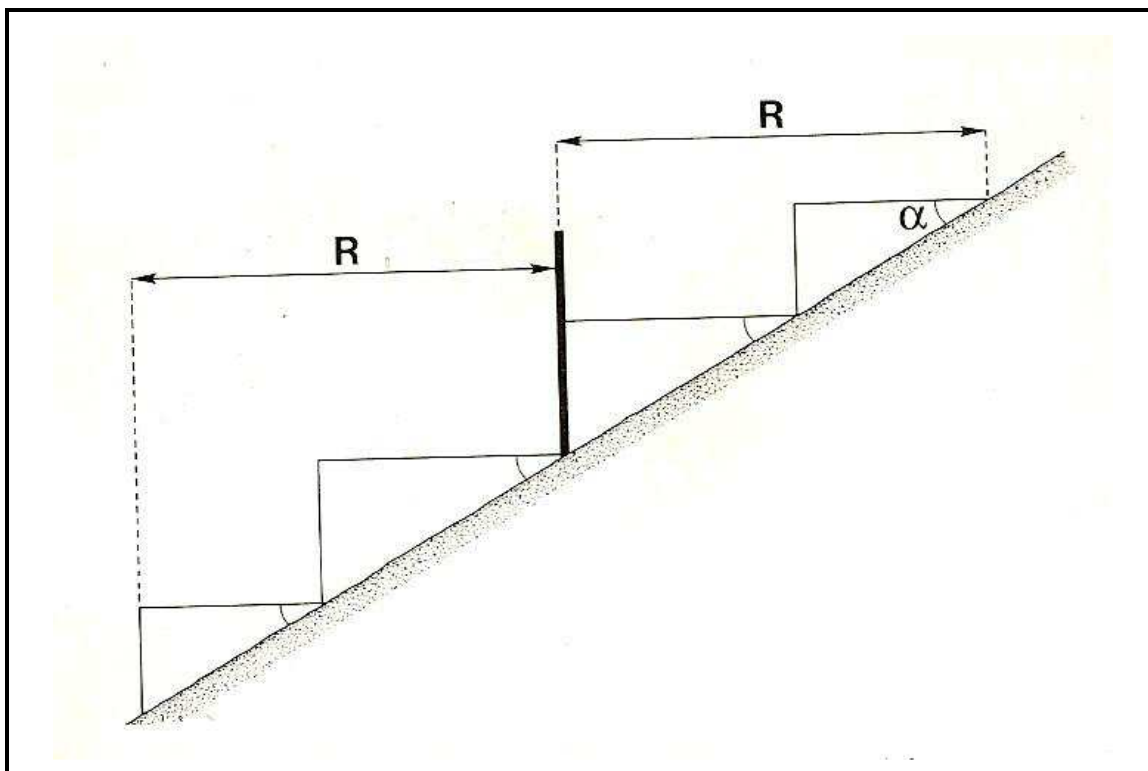
Figure 12: Dispositif d'échantillonnage et rayons des différentes sous-placettes

Pour l'estimation de la régénération, c'est-à-dire la végétation ligneuse avec un $D_{\text{réf}}$ de moins de 5,0 cm, le cercle concentrique unique centré sur le point d'échantillonnage n'a pas été privilégié car le piétinement lié aux travaux de collecte des données d'inventaire pourrait influencer la régénération. Comme quatre (4) petites placettes de 1 m de rayon autour de quatre (4) jalons matérialisant les quatre (4) points cardinaux du cercle de 4 m sont faciles à délimiter précisément avec un mètre ruban, ce dispositif a été choisi, puisqu'il présente également l'avantage de maximiser les chances de rencontrer une plus grande diversité.

4.2.6. Remarques particulières concernant les placettes échantillons

4.2.6.1. Correction de distances sur terrains en pente

Sur les terrains inclinés, il convient de toujours travailler avec les distances mesurées horizontalement, et non avec les distances prises le long de la pente. Pour ce faire, les rayons peuvent être matérialisés de deux (2) manières (i) soit en tenant à l'horizontale un mètre ruban (voir Figure 13) ; (ii) soit (dans le cas de pentes fortes essentiellement), en utilisant les facteurs de correction des pentes présentant la valeur des rayons de 4 et de 20 m, en fonction de la pente (voir Annexe 6).

Figure 13: Technique de mesure horizontale des distances

4.2.6.2. Cas de placettes hors ou en bordure de strate forestière

Il peut arriver que la placette ne tombe pas sur une strate typiquement forestière. Pour rappel, les strates forestières sont définies comme ayant une superficie ≥ 0.05 ha avec une couverture au sol $\geq 10\%$ et une hauteur minimale potentielle ≥ 5 m). Plusieurs cas de figure sont possibles, et la procédure à adopter est indiquée ci-dessous (Tableau 8).

Tableau 8 : Procédure d'installation et de mesure dans le cas de placettes hors ou en bordure de strate forestière

Cas de figure	Procédure d'installation et de mesure de la placette
Le point échantillon tombe dans une strate « forestière »	Procédure normale
Le point échantillon tombe à la lisière de deux strates « forestières »	Procédure normale avec indication en remarque de la fiche N°1 du pourcentage de chaque strate présente
Le point échantillon tombe à la lisière d'une strate « forestière » et d'une strate non « forestière »	Déplacement de la placette située en lisière pour obtenir une nouvelle position située à 100% en strate « forestière »
Le point échantillon tombe dans une strate strictement non « forestière »	Déplacement de la placette vers la strate « forestière » avoisinante et indication en

Cas de figure	Procédure d'installation et de mesure de la placette
incluse dans une strate forestière	remarque de la fiche N°1 de l'azimut et de la distance du déplacement opéré
Le point échantillon tombe dans une strate strictement non « forestière » sans présence proche de strates forestières	Annuler ce point échantillon et le remplacer par un point de rechange
Le point échantillon est inaccessible	Annuler ce point échantillon et le remplacer par un point de rechange

Pour rappel, les **points de rechange** sont des points supplémentaires disponibles, qui ne sont normalement pas à inventorier. Ils sont donnés pour les cas où un point échantillon doit être abandonné, afin de conserver le nombre total d'unités d'échantillonnage nécessaire pour obtenir une précision statistique suffisante au niveau national.

Dans de tels cas, le point de réserve le plus proche -à vol d'oiseau- est sélectionné comme point de remplacement, ceci se faisant à l'aide de la fonction « Nearest » du GPS.

4.2.6.3. Comptabilisation des arbres limites

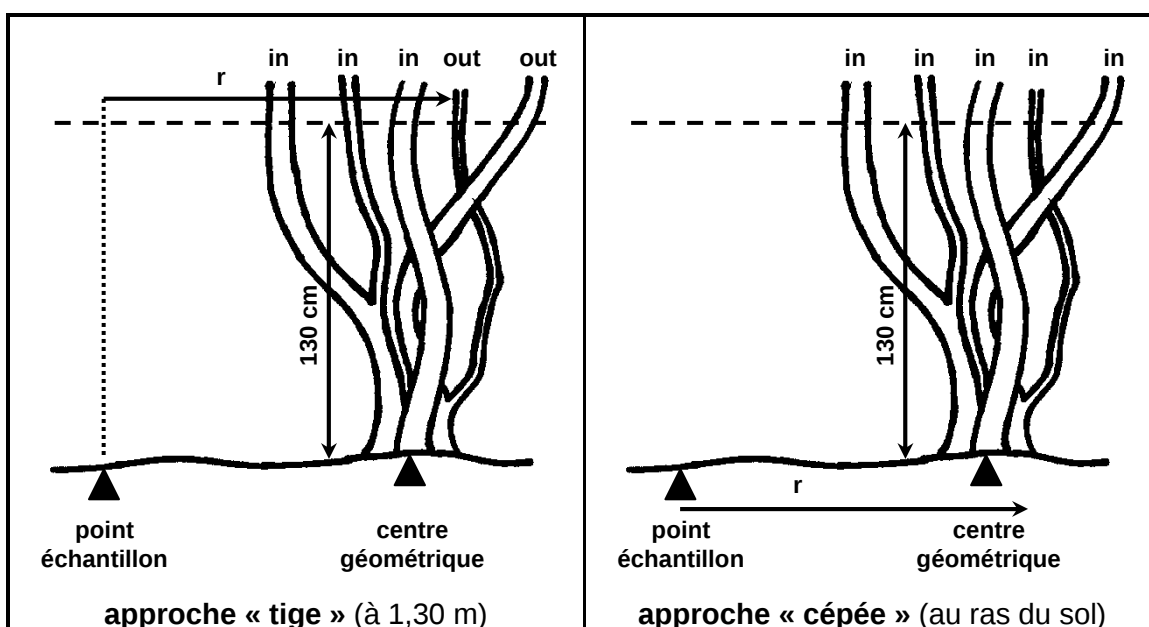
Tel que signalé plus haut, la prise tout comme la non-prise en compte erronée d'arbres limites peut engendrer des erreurs importantes. Ces arbres en bordures seront donc systématiquement traités de la façon suivante : Si le centre de la cépée ou de l'arbre se trouve exactement sur la limite de la placette échantillon, il ne peut ni être comptabilisé systématiquement, ni être rejeté systématiquement. Une pratique consiste à en comptabiliser un (1) sur deux (2). Encore faut-il se souvenir si le dernier cas avait été ou non comptabilisé. Dans la pratique cela ne s'avère pas si évident, étant donné qu'il peut y avoir quelques jours entre deux (2) cas. Il a été retenu de comptabiliser tous les arbres limites situés dans la moitié Est, et rejeter tous ceux situés dans la moitié Ouest des placettes échantillons.

4.2.6.4. Méthode de prise en compte de la multi-caulie des espèces ligneuses

Une autre décision a été la prise en compte de la multi-caulie d'un grand nombre d'espèces ligneuses, en donnant préférence à la sélection des arbres échantillons suivant une approche « cépée » plutôt que suivant l'approche traditionnelle « tige » (Figure 14), augmentant ainsi les possibilités d'exploitation des données tant d'un point de vue forestier qu'écologique.

L'approche « tige » considère une aire d'influence pour chaque tige, centrée sur le centre de sa section à la hauteur de son diamètre de référence ($D_{\text{réf}}^8$). Un arbre présentant plusieurs tiges à la hauteur de $D_{\text{réf}}$ est considéré comme autant d'individus qu'il y a de sections individualisées à ce niveau, sans tenir compte de l'origine commune ou non de ces tiges. Il se peut parfaitement que certaines tiges issues de la même cépée fassent partie de l'échantillon, tandis que d'autres n'en fassent pas partie. A moins de recourir à des mesures / observations supplémentaires et souvent fastidieuses (dénombrement des tiges issues de la même cépée que la tige échantillonnée, ou mesures d'écartements entre tiges échantillonnées), les données ainsi récoltées ne permettent pas de fournir des indications relatives à la distribution groupée (par cépées) d'un grand nombre des tiges.

Figure 14: Approche « tige » et approche « cépée »



L'approche « cépée », par contre, considère une aire d'influence pour chaque cépée, centrée sur le centre géométrique de celle-ci au ras du sol. Toutes les tiges issues visiblement de la même cépée, c'est-à-dire sans creuser le sol, et sans spéculations quant à une ramification souterraine) font ou ne font pas partie de l'échantillon, suivant que le point échantillon est ou n'est pas compris dans son aire d'influence. Cette approche rend parfaitement compte de la multicaulie, et les données ainsi récoltées peuvent fournir des informations quantitatives et qualitatives précises non seulement quant au nombre de tiges par hectare, mais aussi quant au nombre de cépées par hectare, au nombre de tiges moyen par cépée, etc.

⁸ Le $D_{\text{réf}}$ est mesuré sur écorce, perpendiculairement à l'axe de l'arbre, à une hauteur de 1,30 m au dessus du niveau du sol. En terrains en pente, la mesure s'effectue de l'amont. Si des contreforts / empattements continuent à se prononcer au delà de cette hauteur, le $D_{\text{réf}}$ est mesuré à 30 cm au dessus du niveau des contreforts / empattements. Si une irrégularité tel qu'un bourrelet se présente à cette hauteur, le $D_{\text{réf}}$ est mesuré au dessus (voir Annexe 8).

4.3. Système de suivi et placettes permanentes

4.3.1. Inventaire forestier national comme base du système de suivi

L'exécution de l'inventaire forestier national ne donne que les informations sur la situation forestière actuelle tandis que la situation forestière est toujours dynamique. Sans l'actualisation des résultats d'inventaire, ceux-ci perdent rapidement de leur fiabilité.

Pour cette raison, il faut périodiquement actualiser les données sur les formations forestières si l'on veut pouvoir suivre en permanence leur niveau ainsi que les variations subies. En outre, il faut analyser les facteurs qualitatifs des variations et leurs causes. Seule la connaissance détaillée du changement des ressources forestières et de ses causes permet aux responsables de prendre les décisions efficaces ainsi que des mesures concrètes et pertinentes.

Le présent IFN vise donc à fournir des données actualisées sur l'état des forêts ; il doit aussi permettre de servir de base au système de suivi de l'état des forêts. Cela implique qu'il permette de mettre en évidence des changements quantitatifs et qualitatifs entre deux passages de mesures sur les arbres et arbustes. Bien que complémentaires, les objectifs du suivi se distinguent en deux (2) volets :

- Objectifs liés au MRV : il s'agit d'établir des liens entre interprétation satellitaire et l'IFN basé sur un échantillonnage terrestre, afin de mieux contrôler et interpréter d'éventuels changements futurs sur l'état des forêts (p. ex. la dégradation) ;
- Objectifs dendrométriques : il s'agit d'estimer l'accroissement du diamètre dans le temps par remesurage des arbres (à une périodicité qui est à fixer au niveau du MERF). A l'aide de cet accroissement, on peut calculer l'accroissement annuel (en cm/an) et, sur base d'équations d'estimation de volumes des essences, la production annuelle (en m³/ha/an).

4.3.2. Objectifs des placettes permanentes

L'estimation précise des changements intervenus entre deux campagnes de mesures est plus délicate que l'estimation des conditions à un moment précis. S'il existe des méthodes de comparaison de données d'inventaires basées sur l'extrapolation de résultats obtenus sur le remesurage d'une partie des unités d'échantillonnage mesurées en première campagne, **il est préférable de considérer toutes les unités d'échantillonnage comme permanentes.**

C'est la raison pour laquelle, en préparation du système de suivi, les unités d'échantillonnage installées lors de cet IFN seront toutes considérées comme permanentes. La précision des changements mesurés sera, au cours de campagnes ultérieures, accrue par le remesurage des mêmes unités d'échantillonnage.

Le risque avec des placettes permanentes est que leur position soit connue, ce qui peut influencer le comportement des riverains et/ou des gestionnaires. Les centres des placettes permanentes seront marqués avec une tige métallique complètement enterrée, ce qui confère plusieurs avantages :

Les tiges métalliques ne sont pas visibles et donc :

- ne peuvent pas être volées ;
- ne dérangent pas l'utilisation / traitement habituel de l'endroit et de la végétation de la placette permanente ;

Les tiges métalliques peuvent facilement être retrouvées avec un GPS et un détecteur de métaux.

Dès lors, pour le peuplement principal, les mesures suivantes - nécessaires à de futures comparaisons dendrométriques- seront prises pour chaque arbre / arbuste échantillon :

- la direction de l'individu par rapport au centre de la placette (mesure exécutée avec une boussole) ;
- la distance entre le centre de la placette et le centre de l'arbre (milieu du tronc).

Au niveau du sous-bois et de la régénération, on s'intéressera aux changements éventuels des densités par classe de diamètre et les positions des individus de ces catégories ne sont donc pas à déterminer.

5. Récolte de données sur le terrain

5.1. Caractéristiques de la station

En plus des paramètres dendrologiques et dendrométriques mesurés ou observés sur les individus échantillonnés et qui seront enregistrés sur des fiches spécifiques, il est retenu de relever une série de données complémentaires ayant notamment trait aux caractéristiques écologiques, sylvicoles et économiques de la station au niveau des unités d'échantillonnage. Ces données seront complétées par cinq (5) photographies numériques prises à partir du point échantillon : une indiquant le code de la placette et les quatre (4) suivantes dans chacune des quatre (4) directions cardinales, dans un sens horloger en commençant par le Nord.

Au total, l'utilisation de trois (3) fiches d'inventaire différentes (reprises à l'Annexe 7) est retenue pour la collecte des données du dispositif d'échantillonnage. La première est la fiche de station. Elle renseigne sur les informations suivantes :

Altitude : (en m) renseignée par le navigateur GPS.

Pente : (sur échelle 1/20) : La pente est calculée en tant que moyenne arithmétique des valeurs absolues de deux mesures de pente effectuées à l'aide du clinomètre le long d'un segment de +/-20 m de longueur de la plus forte pente (chemin d'écoulement de l'eau) passant par le point échantillon. La lecture se fait sur l'échelle 1/20 du clinomètre, afin de rendre la conversion possible en degrés, au bureau.

Type de relief : apprécié dans un rayon de 20 m autour du point échantillon :

1	Plateau	endroit qui ne présente pas d'inclinaison prononcée, c.-à-d. dont la pente est inférieure à 5 % (+/-1 sur l'échelle de 1/20 du clinomètre)
2	Ondulé	endroit dont la pente moyenne varie entre 5 % et 14 % sans afficher une inclinaison générale (+/- 1 à +/- 3 sur l'échelle de 1/20 du clinomètre)
3	Crête	endroit à cheval sur une ligne de partage des eaux dont les pentes en aval dépassent 14 % (+/- 3 sur l'échelle de 1/20 du clinomètre)
4	Versant	endroit dont la pente dépasse 14 % (+/- 3 sur l'échelle de 1/20 du clinomètre)
5	Vallée	endroit se trouvant en majorité en zone alluviale
6	Ravin	vallée marquée en "V" prononcé avec des pentes en amont dépassant 14 % des deux côtés (+/- 3 sur l'échelle de 1/20 du clinomètre)

Cuirasse : apprécié dans un rayon de 20 m autour du point échantillon :

0	Sans cuirasse	maximum 4 petites plaques
1	Petites plaques	petites plaques de 1 m ² à 2 m ² recouvrant moins de 50 % du site
2	Grandes plaques	grandes plaques de plus de 2 m ² recouvrant plus de 50 % du site
3	Continue	sur plus de 90 % du site

Signes d'érosion : appréciés dans un rayon de 20 m autour du point échantillon :

0	Sans signes d'érosion	sol généralement plat sans signe d'érosion ou de perte de sol, pas ou peu de sol nu, pas de racines visibles
1	Faible	terrain peu accidenté, plants légèrement élevés, très peu de signes d'érosion ou de perte de sol, pente inférieure à 5 % (+/-1 sur l'échelle de 1/20 du clinomètre)
2	Moyens	plants élevés sur le sol, mouvements de sol évidents sur 10 % à 30 % du site
3	Accentués	plants très élevés, racines visibles, mouvement de sol très évident sur plus de 30 % du site

Signes d'émondage de la végétation ligneuse par les pasteurs : appréciés dans un rayon de 20 m autour du point échantillon :

0	sans émondage
1	émondage de branches
2	abattage de tiges

Degré de fermeture du couvert : apprécié dans un rayon de 20 m autour du point échantillon :

1	10 % à 25 %	proportion de sol couvert par la projection des cimes des arbres et arbustes
2	25 % à 50 %	
3	50 % à 80 %	
4	> 80 %	

Densité du peuplement ligneux : appréciée dans un rayon de 20 m autour du point échantillon :

1	peu dense	course à pied aisée
2	moyennement dense	marche à pied aisée
3	très dense	marche à pied difficile

Formation forestière : indiquer le type de formation à laquelle la placette échantillon appartient: appréciées, contrairement aux autres paramètres, sur une surface plus importante que l'échantillon.

Photos GPS : placer une coche sur les indications des photos à prendre seront indiquées sur cette première fiche pour s'assurer de la prise des 5 photos nécessaires

Observations : dans cette rubrique, les équipes sont invitées de mentionner toute particularité et surtout les observations, traces, cris ou autres manifestations de la présence d'espèces de faune. Le traitement de ces informations renseignera sur cette composante importante de l'écosystème, mais ne saurait pas avoir de valeur quantitative à caractère statistiquement valable. En effet, en matière de recensement de la faune, les dispositifs d'échantillonnage forestier ne peuvent être utilisés.

Déplacement de placette : Dans le cas où le centre de la placette tombe sur un terrain typiquement non forestier, ou qu'il se situe dans une zone inaccessible et doit être déplacé vers un endroit occupé par une strate forestière et accessible, on remplit les champs prévus à cet effet (azimut et distance du déplacement et nouvelles coordonnées). Voir à cet effet la méthode décrite au § 4.2.6.2 à la page 28.

La fiche portera par ailleurs le numéro de placette ainsi que les coordonnées UTM du point échantillon⁹, le nom de l'équipe, la date et l'heure de l'inventaire.

Les indications sur la région et le département auxquels appartient la placette sont les seules informations de localisation demandées puisqu'elles ne posent pas de problème à déterminer ; par contre pour les divisions plus petites du territoire, il est plus facile et fiable de déterminer, à l'aide d'un SIG, la position de chaque UE par rapport aux régions politico-administratives.

5.2. Mesure des arbres / arbustes échantillons

Chaque arbre ou arbuste sur pied qui se trouve à l'intérieur d'une placette échantillon est pris en compte comme arbre ou arbuste « échantillon » si sa hauteur est supérieure à 1,3 m.

Pour chaque arbre et arbuste échantillon, le botaniste-mesureur déterminera le genre et l'espèce. Une liste des espèces avec un code unique sera mise à la disposition des équipes d'inventaire (voir Instructions d'inventaire).

Dans le cadre de cet inventaire forestier national on distingue trois (3) catégories différentes d'arbres et d'arbustes selon leurs dimensions :

Catégorie 1	Peuplement principal	D _{réf} de 10,0 cm et plus
Catégorie 2	Sous-bois	D _{réf} de 5,0 à 9,9 cm
Catégorie 3	Régénération	H _{tot} de 130 cm et plus et D _{réf} de moins de 5,0 cm

⁹ Il s'agit des coordonnées UTM du centre échantillon repéré par la méthode décrite plus haut, qui peuvent légèrement différer des coordonnées théoriques de ce centre échantillon.

5.2.1. Peuplement principal

5.2.1.1. Mesure des diamètres de référence

Les diamètres sont à mesurer pour chaque arbre / arbuste échantillon dont le $D_{réf}$ est supérieur ou égal à 10 cm. Ils sont mesurés sur écorce, perpendiculairement à l'axe de l'arbre, habituellement à une hauteur de 1,30 m au dessus du niveau du sol (hauteur de référence). Ce diamètre écrit en abrégé $D_{réf}$ ou encore $D_{1,3}$ est le « diamètre à la hauteur de poitrine ».

En terrains en pente, la mesure s'effectue côté amont. Si des contreforts / empattements montent au delà de cette hauteur, le $D_{réf}$ est mesuré à 30 cm au dessus du niveau des contreforts / empattements. Si une irrégularité tel qu'un bourrelet se présente à cette hauteur, le $D_{réf}$ est mesuré au dessus de ce type d'irrégularité. Voir le schéma de mesure des diamètres des arbres et arbustes en Annexe 8.

Les $D_{réf}$ jusque 60 cm sont mesurés à l'aide d'un compas forestier calibré, les $D_{réf}$ de plus de 60 cm à l'aide d'un ruban gradué en unités de diamètre. Les mesures sont faites au centimètre couvert (exemple : 15,8 cm est enregistré comme 15 cm)

5.2.1.2. Mesure des hauteurs

On distingue la hauteur totale (H_{tot}) d'un arbre / arbuste et la hauteur du fût ($H_{fût}$).

Hauteur totale :

La H_{tot} correspond à la longueur de l'axe de la tige entre le niveau du sol et le bourgeon terminal. Les H_{tot} jusqu'à 8 m sont mesurées autant que possible à l'aide d'une perche télescopique graduée, les H_{tot} de plus de 8 m sont déterminées selon le principe géométrique sur la base d'une mesure de distance (entre l'opérateur et le pied de l'arbre) au moyen d'un mètre ruban tenu à l'horizontale et de deux (2) mesures d'angles (visée du bourgeon terminal et du pied de l'arbre) au moyen d'un clinomètre. Les mesures sont faites au décimètre couvert (exemple : 9,37 m est enregistré comme 9,3 m). Les mesures sont simplement reportées sur les fiches pour un calcul des hauteurs au bureau.

La meilleure précision des mesures est assurée si les mesures d'angles sont faites en se positionnant à une distance de l'arbre échantillon de l'ordre de sa hauteur estimée. Il importe par ailleurs de s'assurer que la tige de l'arbre échantillon n'est pas penchée vers l'opérateur ou dans la direction opposée pour éviter, respectivement, les sur-estimations ou sous-estimations (voir Annexe 9).

Hauteur du fût :

La $H_{fût}$ d'un arbre correspond à la longueur du fût, c'est-à-dire à la distance entre le pied d'arbre et le fin bout du fût qui est normalement défini par l'endroit où le fût n'a plus que 15,0 cm de diamètre ou la position d'une grosse ramification de premier ordre pour autant qu'un billon d'au moins 2 m et 15 cm fin bout ne puisse pas encore être trouvé au-delà de la fourche / ramification. Les conventions suivantes devront en outre être respectées : longueur minimale du fût : 2 m ; forme : rectiligne sur une longueur minimale de 2 m ; des courbures ne peuvent être acceptées que si au moins deux pièces d'une longueur minimale de 2 m chacune peuvent être récupérées. La $H_{fût}$ n'est mesurée que pour les d'arbres échantillons dont le fût peut être utilisé comme bois d'œuvre ou bois de service (voir Annexe 10).

Les $H_{fût}$ sont mesurées autant que possible à l'aide d'une perche télescopique graduée, ou à l'aide du clinomètre, comme pour les H_{tot} .

La relation entre $D_{réf}$ et $H_{fût}$ n'est pas aussi étroitement corrélée que la relation entre $D_{réf}$ et H_{tot} . En effet la $H_{fût}$ d'un arbre ne dépend pas seulement de la génétique mais aussi des influences extérieures comme les dégâts aux bourgeons terminaux à cause de blessure grave, du vent violent ou d'attaques d'insectes. Il en résulte le plus souvent l'apparition de fourches. Cependant, la connaissance de la $H_{fût}$ est importante pour la détermination du volume du fût et doit donc être mesurée avec précision.

La formation des cadres nationaux en IFN tenue à Kpalimé du 03 au 19 juin 2015 a montré que la mesure de la hauteur totale (H_{tot}) des arbres se fait avec une marge d'erreur évaluer entre ± 10 et $\pm 15\%$ dans les peuplements denses. Cela vient une fois encore souligner l'importance de l'élaboration des équations allométriques évoquée lors de l'atelier d'élaboration de la méthodologie qui s'est déroulée à Kpalimé les 28 et 29 mai 2015. Afin de ne pas sous estimer la hauteur qui a une répercussion sur le calcul du volume des arbres et pour avoir une bonne précision sur ce paramètre, il est préférable de l'évaluer à partir d'une équation de régression en fonction du diamètre dont la mesure est plus aisée et fiable. A cet effet, il est suggérer d'établir les équations allométriques après l'IFN pour avoir des résultats plus fiables de volume et de biomasse.

5.2.1.3. Paramètres qualitatifs

On retiendra pour chaque arbre les informations suivantes destinées à informer sur sa position :

L'azimut : Représente la direction, à partir du centre de la placette, vers laquelle on peut situer l'arbre, et

La distance par rapport au centre : Elle indique la distance, en mètre et dm qui sépare le centre de la placette du milieu de l'arbre.

Ces deux caractéristiques pourront être utilisées par la suite pour retrouver l'arbre lors des prochaines mesures.

Par ailleurs, chaque arbre échantillon doit être apprécié par rapport aux paramètres suivants :

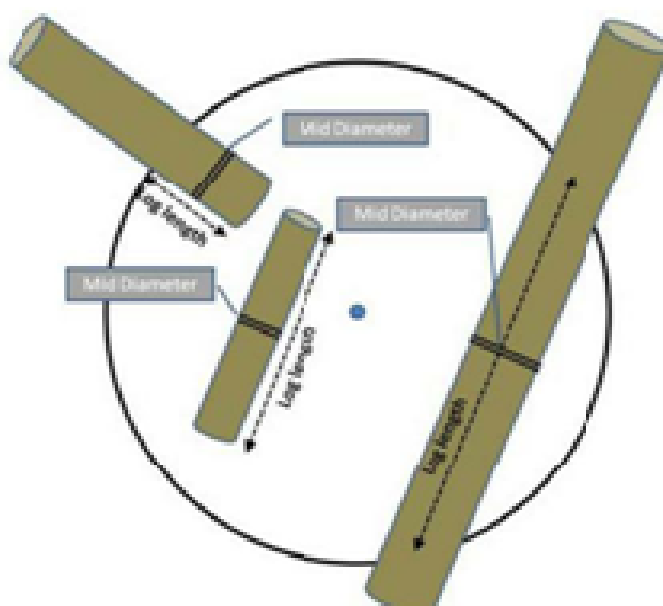
Etat végétatif, en faisant la distinction entre :

v	vivant
m	mort

Bois Mort debout : le D_{ref} des arbres morts debout seront mesurés de la même façon que les arbres vivants. Dans la colonne « M = Mort », il faut inscrire M si l'arbre est mort ; sinon, il est conseillé de ne rien mettre.

Bois Mort couché : les arbres couchés dont le *diamètre moyen sur la placette* est supérieur ou égal à 10 cm sont pris en compte. Ce diamètre moyen (**D moy**) est obtenu par moyenne arithmétique des diamètres gros et fin bout pris sur le rayon de 20 m autour du point échantillon. Pour ces arbres morts couchés, seule la longueur de la tige contenue dans la placette est à mesurer (**Longueur sur placette**). Elle s'inscrit en mètres et décimètres. Voir à ce sujet la Figure 15.

Figure 15: Mesurage du bois mort couché



Qualité du fût, appréciée sur base de la rectitude, de la rondeur et des défauts apparents éventuels du fût, en ayant recours aux catégories suivantes :

0	Pas de fût (< 2 m)
1	Droit
2	Penché
3	Tordu
4	Plus d'un défaut

Etat sanitaire de l'arbre, en ayant recours aux catégories suivantes :

1	Bon état
2	Cime cassée
3	Pourriture / blessure
4	Plus d'un défaut (significatif)

Compartiments du Carbone pris en compte

Pour la mesure du Carbone, il a été retenu de se limiter à la biomasse ligneuse aérienne. Les arbres d'un D_{réf} supérieur ou égal à 10,00 cm seront comptabilisés vivants et morts. Quant aux autres puits de carbone, il faut d'abord évaluer leur importance et si cette information s'avérait nécessaire, il faudra procéder à des études complémentaires.

5.2.2. Régénération

La régénération est composée des arbres et arbustes vivants dont le D_{réf} est inférieur à 5 cm et la H_{tot} supérieure ou égale à 1,3 m.

Elle est consignée sur une fiche spécifique sur laquelle le nombre d'arbres et d'arbustes échantillons dans la grappe des quatre (4) placettes fixes de 1 m de rayon est mentionné par :

- essence, et
- origine des tiges / cépées (franc de pied ou rejet de souche).

5.2.3. Sous-bois

Les diamètres des arbres / arbustes échantillons dont le D_{réf} est inférieur à 10 cm ne sont pas considérés comme faisant partie du peuplement principal, et leurs diamètres ne seront pas mesurés. Leurs tiges seront plutôt dénombrées par classe de diamètre.

Les arbres et arbustes vivants du sous-bois à D_{réf} de 5,0 à 9,9 cm sont recensés sur la seconde fiche. On compte le nombre de tiges vivantes par essence dans la placette fixe de 4 m de rayon.

6. Documentation photographique

6.1. Photos « pseudo-panoramiques » des placettes

La prise de photos se fait à l'aide de l'appareil RICOH WG-4 (cf. Figure 16), équipé d'un navigateur NAVSTAR GPS permettant de géoréférencer les photos au moment de la prise de vue. Les photos constituent un moyen de contrôle de deux manières :

- (1) elles permettent de vérifier si les équipes de terrain ont effectivement atteint le centre de l'unité d'échantillonnage (les coordonnées UTM sont sauvegardées sur les photos, puis imprimées sur les photos à l'aide du logiciel *GPS-Photo Link*) ;
- (2) elles permettent aussi de comparer la situation floristique prise par photo avec les données prélevées et transcrites sur les fiches d'inventaire.

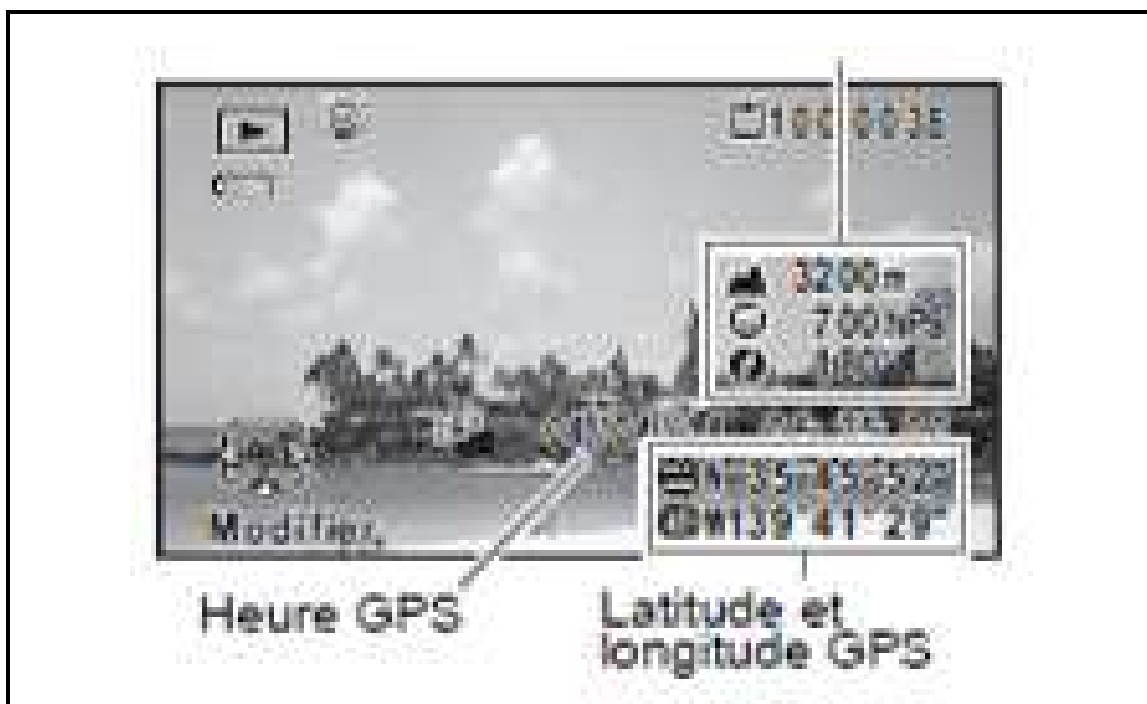
Figure 16: Appareil photographique numérique (RICOH WG-4) permettant des prises de vue avec coordonnées géographiques associées



Le modèle d'appareil photographique utilisé mémorise les coordonnées GPS pendant 10 minutes, et il est donc possible de se déplacer légèrement en zone plus dégagée pour l'acquisition des signaux satellitaires avant de retourner au centre de la placette pour prendre les photos auxquelles les coordonnées seront associées. La Figure 17:

Prise de vue photographique numérique géoréférencée (à l'exemple de l'appareil RICOH WG-4).

Figure 17: Prise de vue photographique numérique géoréférencée (à l'exemple de l'appareil RICOH WG-4)



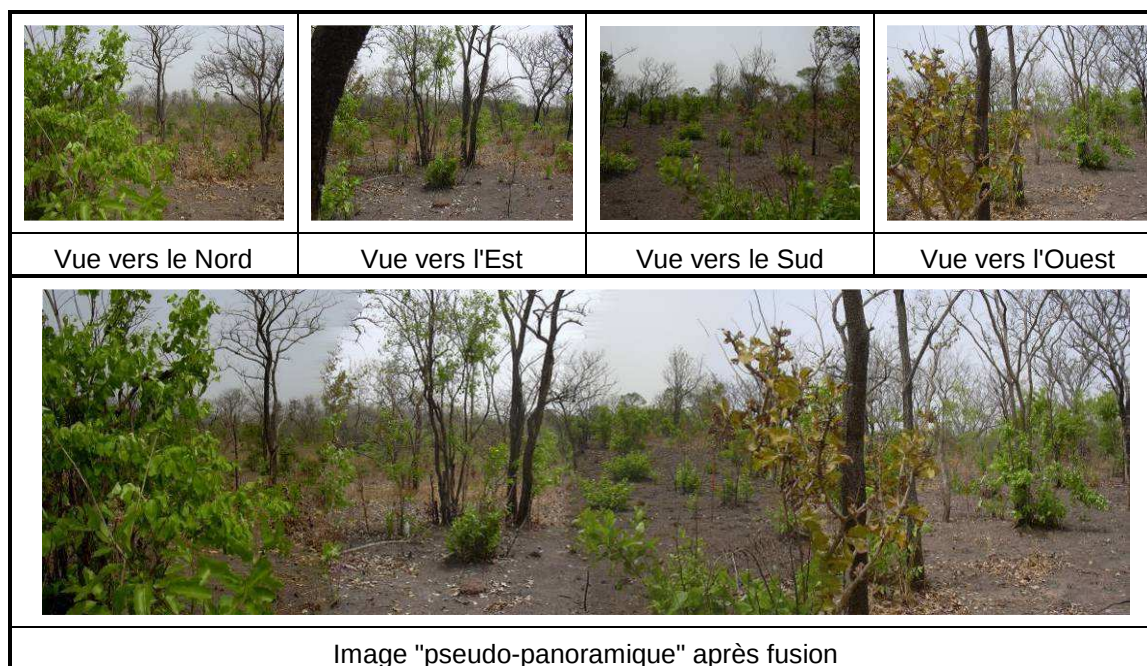
Il est demandé de prendre cinq (5) photos par unité d'échantillonnage, après avoir allumé l'appareil photo GPS suffisamment à l'avance (dès l'arrivée au centre de la placette):

- Photo n°1 : la photo du code de l'unité d'échantillonnage écrit sur une feuille vierge ;
- Photos n°2 à 5 : le Chef d'Equipe prendra à partir du centre de chaque placette échantillon quatre (4) prises de vue dans les quatre (4) directions cardinales. Les quatre (4) jalons positionnés respectivement au Nord, à l'Est, au Sud et à l'Ouest, à 20 m du centre pour délimiter la placette du peuplement principal, sont visés de manière à apparaître au centre de chaque prise de vue.

Avec les quatre (4) prises de vue, il est possible, au bureau, de créer une photo « pseudo-panoramique ». ceci sera le résultat de la fusion au moyen du logiciel ARCSOFT Panorama Maker des quatre (4) photographies numériques prises à partir de chaque point échantillon dans les quatre (4) directions cardinales (un exemple est illustré à la Figure 18), images qui seront intégrées sous format « JPEG » dans la base de données de l'inventaire forestier par échantillonnage statistique.

Grâce au logiciel qui sera développé dans le cadre du traitement des données, cette documentation photographique sera directement liée à la base de donnée des résultats d'inventaire et consultable par l'utilisateur. A l'écran de l'ordinateur, il sera possible de passer en revue les images « pseudo-panoramique », résultant de cette fusion. De plus, cette information visuelle est parlante pour les non forestiers également.

Figure 18: Exemple de 4 prises de vue photographiques numériques par unité d'échantillonnage, et de l'image « pseudo-panoramique » résultante



6.2. Support à l'identification des espèces inconnues

Pour aider à l'identification des espèces, une liste exhaustive des espèces et de leurs codes validés au niveau national est fournie aux équipes de terrain pour leur faciliter l'identification des espèces (voir Annexe 11).

Les espèces pour lesquelles l'équipe de terrain ne peut soit pas fournir le nom vernaculaire ou scientifique ou encore qui sont complètement inconnues doivent faire l'objet de récolte de leurs organes pour permettre leur identification ultérieure. La procédure de la récolte d'échantillons est conçue afin d'aider les botanistes, qui seront chargés de récolter des échantillons pendant l'IFN, à mieux préparer les échantillons en vue de faciliter la détermination au laboratoire. Elle est présentée en Annexe 12.

La photographie sera utilisée comme méthode complémentaire à la récolte ; elles renseigneront sur toute information que l'on ne peut observer sur les échantillons récoltés (hauteur de l'arbre, présence de contreforts, aspect de l'écorce, couleur de l'exsudat, odeur etc.), ou qui ne seront plus visibles sur ces échantillons après séchage (par exemple : couleurs des organes, présence de poils ou stipules, etc.).

Une série de photos est à prendre pour chaque espèce inconnue rencontrée. La première photo sera systématiquement la photo de l'inscription sur une feuille vierge de la sous-placette à laquelle appartient l'espèce (R1 / R4 / R20, respectivement pour la sous-placette de la régénération, du sous-bois et du peuplement principal) accompagné du n° de la tige. Exemple : une photo d'une feuille portant l'indication

« R4 / N5 » renseigne que les photos qui suivent concernent la tige d'ordre N5 du rayon du sous-bois.

Il n'est pas nécessaire d'indiquer le code de la placette sur la feuille, étant donné que le début et la fin d'une séquence de photos concernant une placette est indiquée respectivement par la photo du code de la placette précédente / suivante.

Dans l'ordre et au moment de la récolte, les botanistes devront prendre les photos suivantes :

- une photo complète de l'échantillon récolté avec son étiquette ;
- une photo des feuilles ;
- une photo des fleurs, des fruits et des graines (si ces organes sont disponibles au moment de la récolte) ;
- une photo du tronc sans entaille ;
- une photo du tronc avec entaille¹⁰ ;
- une photo de la base de l'individu (pour laisser apparaître la forme du tronc)
- une photo de l'ensemble de l'individu si possible.

Il est nécessaire de toujours placer une échelle à côté de l'organe ou de l'arbre avant la prise de photo, pour permettre d'apprécier leur taille. L'échelle peut être par exemple un bic placé à côté de la feuille, fleur, fruit, graine etc ou un homme au pied de l'arbre ou tout autre objet gradué (exemples jalon, règle) pouvant donner une idée de la grandeur et de la taille de l'arbre et de ses organes sur la photo.

¹⁰ L'entaille est une tranche sur l'écorce et les couches successives jusqu'à l'aubier (laissant apparaître un écoulement, la structure ou la couleur des couches mises à nu)

7. Organisation des travaux sur le terrain

7.1. Rôle des Directions régionales du MERF

Les Directeurs régionaux du MERF constituent des points focaux de première importance pour l'IFN. Ils servent d'intermédiaire entre les équipes d'inventaire et les structures administratives y compris les populations locales. A cet effet, ils sont chargés de l'information et de la sensibilisation des acteurs locaux sur les activités prévues dans le cadre de la réalisation de l'IFN. Sur proposition du Chef de mission DFS/UNIQUE, une convention sera signée avec ses derniers afin de mettre à leur disposition des moyens nécessaires pour :

- l'organisation des missions d'information et de sensibilisation des autorités administratives au niveau déconcentré (Directeurs préfectoraux et Chefs de poste du MERF, Préfets, Maires, autorités chargées de la sécurité, Chefs canton et de village, acteurs de développement etc.) ;
- la réalisation et la diffusion au niveau des radios locales des communiqués, des interviews et des émissions sur le contenu des travaux de collecte de données à réaliser dans leur région.

Ils seront tenus à la fin de leur intervention de produire un rapport d'activités techniques et financier.

7.2. Composition des équipes d'inventaire

Les trois (3) équipes d'inventaire seront composées chacune de quatre (4) personnes : un (1) Chef d'Equipe (niveau ingénieur ou agent technique forestier), un (1) Pointeur / Indicateur Botanique (niveau botaniste, écologiste, ingénieur ou agent technique forestier), un (1) Assistant Permanent (se déplaçant avec les équipes) et un (1) Membre de la Direction Régionale du MERF, variant selon la Région inventoriée. En outre, un (1) Manœuvre Local, recruté parmi la population locale et donc variable lui aussi en fonction de la localisation des travaux, assistera chaque équipe. La reconnaissance botanique précise de la végétation ligneuse échantillonnée constitue un élément important d'un IFN. C'est pourquoi il importe à ce que le Chef d'Equipe soit secondé par un Pointeur / Indicateur Botanique qui ait une très bonne connaissance de la flore ligneuse du Togo.

Les membres de l'équipe ont les tâches suivantes à accomplir :

Chef d'Equipe :

- Planification et organisation des travaux journaliers
- Formation des membres de son équipe
- Direction de membres de son équipe
- Manipulation du navigateur NAVSTAR GPS

- Contrôle de la collecte des données
- Remplissage des fiches d'inventaire
- Prise de vue photographique
- Rangement des fiches d'inventaire
- Responsable de la qualité de tous les travaux exécutés par son équipe

Botaniste-mesureur :

- Identification des essences forestières
- Classification de la régénération naturelle et des arbustes
- Inscription sur les arbres mesurés
- Détermination et mesure de diamètre
- Mesure de la hauteur / longueur avec la perche télescopique
- Estimation de la qualité des arbres échantillons
- Autres travaux sollicités par le Chef d'Equipe

Assistant technique Permanent :

- Prise des azimuts et contrôle du jalonnement
- Prise des visées au clinomètre
- Détermination et mesure de diamètre
- Autres travaux sollicités par le Chef d'Equipe

Assistant non permanent de la DR

- Manipulation de la corde et du mètre ruban
- Manipulation des jalons
- Mesure des diamètres
- Tous autres travaux divers demandés par le Chef d'Equipe

Manœuvre Local :

- Porteur du matériel
- Dégagement de la végétation
- Fabrication des piquets
- Manipulation de la corde et du mètre ruban
- Manipulation des jalons
- Assistance à la reconnaissance des essences
- Autres travaux divers

7.3. Formation et sélection des membres des équipes d'inventaire

Trois (3) semaines de formation ont été programmées en deux phases lors du mois de Juin 2015. La formation initiale de 42 membres potentiels des équipes d'inventaire, des DR du MERF et d'ONG a eu lieu à Kpalimé, du 03 au 13/06/2015 et a porté sur les sujets suivants:

- Manipulation des instruments de mesure: boussole SUUNTO, navigateur NAVSTAR GPS, compas forestier, clinomètre, perche télescopique, appareil photographique numérique ;

- Repérage des unités d'échantillonnage ;

- Relevé des mesures et observations au sein des unités d'échantillonnage ;

- Saisie des données sur les fiches d'inventaire spécifiques.

L'évaluation des participants de cette première session a permis de sélectionner 18 personnes qui ont fait partie de la seconde semaine de formation (Kpalimé, Campement Kloto, du 15 au 19/06/2015). La seconde semaine a permis d'approfondir les aspects liés à l'installation de placettes et à la prise de mesures. C'est parmi ces personnes qu'ont été sélectionnés les membres des futures équipes d'inventaire.

7.4. Organisation et mobilisation des équipes d'inventaire

Les trois (3) équipes d'inventaire travailleront sous les ordres du Chef de Mission. Deux véhicules tout terrain (4 x 4 du type « pick-up double cabine ») sont mis à la disposition de l'ensemble des 3 équipes d'inventaire, essentiellement pour assurer le déplacement lors de changement de camps. Par ailleurs, chaque équipe de 4 personnes dispose de 3 motos tout terrain d'une puissance de 125 cc, pour assurer l'accès aux placettes.

Pour diminuer le temps d'accès aux unités d'échantillonnage, des campements temporaires seront implantés dans des localités stratégiques offrant un minimum d'infrastructures et de services (eau, nourriture, soins médicaux, carburant, électricité, communication, etc.). A chaque campement seront allouées les unités d'échantillonnage à relever, de manière à ce que chaque équipe d'inventaire s'organise en fonction des lieux de campement retenus.

Les équipes d'inventaire seront dotées du matériel de camping et de cuisine nécessaire pour leur permettre de s'installer dans les campements dans des conditions d'autonomie et de confort convenables. La logistique et sécurité internes des campements seront assurées par un manœuvre permanent.

La mise en place des campements sera systématiquement précédée d'une mission du Chef de Mission. Cette mission aura pour objectif d'informer les autorités administratives, forestières et traditionnelles locales des objectifs de travail, et de solliciter leur hospitalité pour accueillir les équipes d'inventaire et les assister pendant leur séjour au sein de leur territoire. Par ailleurs, les autorités locales seront informées

de l'opportunité qui leur est offerte de choisir parmi eux des manœuvres répondant aux conditions requises pour compléter les équipes d'inventaire.

Tout au long de l'inventaire, il est demandé en moyenne un rendement par équipe de 88 placettes échantillon par mois à raison de 22 jours de travail/mois effective et 4 jours de déplacement. Cela revient en moyenne à un rendement de 4 UE inventoriées par jour. En effet, $4 \text{ UE/jour} \times 3 \text{ équipes} \times 22 \text{ jours/mois} \times 4 \text{ mois} = 1056 \text{ UE}$ inventoriées soit un peu plus que le nombre visé qui est de 1000.

7.5. Encadrement et contrôle des équipes d'inventaire

Les équipes d'inventaire bénéficieront d'un encadrement rapproché par le Chef de Mission et le Coordonateur du Projet. Toutes questions et problèmes insolubles par le chef d'équipe seront portés à leur attention et tranchés par eux. Ils veilleront à ce que l'instruction d'inventaire soit respectée, dans le souci de standardiser les modes opératoires des trois (3) équipes et d'assurer ainsi la meilleure qualité des données relevées.

Pour s'assurer du maintien de la meilleure qualité des données relevées, il est bon de prévoir le contrôle d'approximativement 10 % des placettes qui feront l'objet d'un remesurage. Comme il faut éviter de laisser prendre aux équipes de mauvaises habitudes, une proportion plus importante, de 15 % par exemple, sera remesurée au début des travaux. Celle-ci retombera à quelques 5 % des unités d'échantillonnage par la suite.

Pour matérialiser les centres des placettes échantillons et permettre le contrôle des équipes, chaque équipe enfoncera au centre de la placette à la place du jalon central un piquet confectionné à partir d'un brin prélevé au-delà du rayon de 4 m de la sous-placette sous-bois. Un ruban de couleur pourra y être attaché.

Sur instruction du Chef de Mission, des unités d'échantillonnage récemment relevées, choisies au hasard ou sur base de résultats douteux observés sur les fiches, seront remesurées par le Chef de Mission et son équipe. Les divergences éventuelles entre relevés originaux et remesurages seront analysées ensemble, afin d'améliorer et de standardiser le *modus operandi* des équipes.

Les prises de vue photographiques peuvent également servir à contrôler la plausibilité de certaines informations mentionnées sur les fiches. Les tests de plausibilité des données saisies pourront faire ressortir les noms des photos liées aux placettes afin de pouvoir les retrouver facilement et les visionner avant de prendre la décision de se rendre sur place.

7.6. Equipements d'inventaire requis

Chaque équipe d'inventaire devra disposer de l'équipement suivant :

- ✓ Deux (2) véhicules 4 x 4 du type « pick-up double cabine » ;
- ✓ Un (1) exemplaire de l'instruction d'inventaire ;
- ✓ Des fiches d'inventaire en nombre suffisant ;
- ✓ Un (1) classeur pour classer les fiches d'inventaire ;
- ✓ Carte tirée du plan de sondage centré sur une région (1 :50 000) ;
- ✓ Un (1) navigateur NAVSTAR GPS 12 canaux pour le repérage des points échantillons sur le terrain (GARMIN GPS® 64s avec son sac de protection) ;
- ✓ Une (1) boussole de précision (SUUNTO KB-14/360 ou équivalent) graduée en degré pour la mesure d'azimuts ;
- ✓ Un (1) clinomètre de précision (SUUNTO PM-5/360 PC ou équivalent) avec échelles de 1/15 et 1/20 pour la mesure de pentes du terrain et d'angles verticaux servant à la détermination de la hauteur des arbres ;
- ✓ Un (1) tri décimètre pour la mesure de distances ;
- ✓ Une (1) corde de 20 m et 4 m préparée avec les nœuds aux deux bouts ;
- ✓ Six (6) jalons de 2 m pour la matérialisation d'un alignement et la progression le long d'une direction donnée, ainsi que pour la matérialisation des placettes ;
- ✓ Un (1) compas forestier calibré pour la mesure de diamètres d'arbres jusqu'à 60 cm ;
- ✓ Un (1) mètre ruban de 5 m gradué unités de diamètre pour la mesure de diamètres d'arbres de plus de 60 cm ;
- ✓ Une (1) perche télescopique graduée de 8 à 10 m pour la mesure de hauteurs d'arbres ;
- ✓ Un (1) appareil photographique digital avec fonction GPS (RICOH WG-4) + 2 batteries + 1 carte mémoire de 32 Go + sac de protection ;
- ✓ Un (1) Accu pack (rechargeur de batteries) ;
- ✓ Un (1) écritoire ;
- ✓ Des crayons et une gomme ;
- ✓ Du matériel de marquage (craies forestières, rubans plastiques) ;
- ✓ Deux (2) machettes ;
- ✓ Un (1) sécateur pour la récolte d'échantillons botaniques ;
- ✓ Une (1) paire de jumelles pour l'observation d'organes botaniques hors d'atteinte ;
- ✓ Une (1) loupe de poche pour l'observation de caractères botaniques non visibles à l'œil nu ;
- ✓ Du matériel d'aspersion d'alcool à brûler pour le séchage des échantillons ;

- ✓ Du petit matériel spécifique à la collecte d'échantillons botaniques (étiquettes, presses, sangles, pochettes plastique, un système de séchage, etc) ;
- ✓ Une (1) trousse de secours pour premiers soins ;
- ✓ Une (1) sacoche imperméable pour le transport des matériels et instruments cités ;
- ✓ Des vêtements et chaussures de travail ;
- ✓ De l'équipement de camping pour quatre (4) personnes (tentes, sacs de couchage, matelas, ustensiles de cuisine, lampe torche, sacs à dos, etc.).

7.7. Compilation et traitement des données d'inventaire

7.7.1. Collecte et encodage des données d'inventaire

Les fiches d'inventaire réunies par unité d'échantillonnage puis stockées dans une pochette plastique de protection à rabats seront récupérées et vérifiées par le Chef de Mission et/ou le Coordonateur lors de leurs visites régulières sur le terrain. A cette occasion, les photographies numériques seront transférées des mémoires des appareils photographiques vers leurs ordinateurs portables.

Les données seront enregistrées dès que possible au bureau à Lomé par des encodeurs, dans un Système de Gestion de Base de Données (SGBD) moyennant un applicatif convivial, contribuant par sa conception à l'intégrité relationnelle et à la cohérence interne des données. En effet des limites ont été prévues pour éviter la saisie de certaines erreurs de saisie et d'inattention.

Figure 19 : Exemple de formulaire pour la saisie informatique de données d'inventaire écologique et forestier sous MICROSOFT Access

De plus, le système de la double saisie est recommandé pour pouvoir comparer les enregistrements des mêmes fiches par les deux (2) encodeurs. Il est en effet peu probable que les deux (2) encodeurs fassent les mêmes erreurs de saisie et la vérification des différences simplifiera grandement la vérification de la saisie.

En dehors de ce contrôle croisé, les erreurs humaines qui peuvent se produire à tout moment (lors des mesures, du remplissage des fiches d'inventaire, de l'encodage des données à l'ordinateur, etc.) doivent être recherchées et corrigées. Pour cela, les données enregistrées seront systématiquement comparées aux fiches d'inventaire, et soumises à plusieurs tests de cohérence et plausibilité.

7.7.2. Paramètres à calculer et produits attendus

Les valeurs des variables seront exprimées par hectare. Il s'agit des densités pieds/tiges (N/ha), surfaces terrières (G/ha), volumes totaux (V_{tot} /ha) et volumes fûts (V_{fut} /ha).

Les calculs porteront tout d'abord sur chaque arbre échantillon, puis seront élargis aux unités d'échantillonnage. Les N/ha, G/ha, V_{tot} /ha et V_{fut} /ha calculés pour chaque unité d'échantillonnage seront utilisés pour calculer les erreurs-type liées aux sélections géographiques.

Les calculs permettront également de connaître la valeur de ces variables par strate, ou encore sur plusieurs ou toutes les strates.

En définitive, le SGBD permettra aisément d'obtenir les résultats pour chaque paramètre considéré et pour une sélection géographique déterminée, en valeur absolue (nombre, m³, etc) ou relative (valeurs rapportées à l'hectare).

Annexe 1 :

**Rapport de l'Atelier de validation de la méthodologie statistique
d'inventaire**

RAPPORT DE L'ATELIER SUR LA METHODOLOGIE STATISTIQUE D'INVENTAIRE FORESTIER NATIONAL

Introduction

Dans le cadre de la réalisation du premier Inventaire Forestier National (IFN) du Togo, le Ministère de l'Environnement et des Ressources Forestières (MERF) a organisé, en partenariat avec le Programme Appui au REDD+ -readiness et réhabilitation de forêts au Togo (ProREDD) de la GIZ, un atelier sur la méthodologie statistique à adopter lors de cet IFN. Cette rencontre qui s'est déroulée à Kpalimé les 28 et 29 mai 2015, sous la modération du Professeur Noel FONTON du Bénin, a pour objectif de recueillir les avis des experts nationaux et internationaux sur les questions techniques devant aboutir à l'élaboration de la méthodologie du premier IFN du Togo. Il a connu la participation de trente-neuf (39) participants et a eu lieu à l'Hôtel Cristal à Kpalimé dans la préfecture de Kloto.

1. Travaux du premier jour

1. 1. Cérémonie d'ouverture et présentation des conditions générales de l'atelier

L'atelier a débuté à huit (8) heures quarante-sept (47) minutes avec les mots du Chef de Programme ProREDD, Monsieur Andreas SCHLEENBAECKER. Dans son allocution de circonstance, il a souhaité la bienvenue à chacun des participants et a souligné l'importance que revêt l'IFN dans la suite du processus REDD+ au Togo. Pour terminer, il a fait une proposition de présidium de trois (3) membres qui a été accepté et adopté par acclamation par l'ensemble des participants. Suivant cette approbation, Messieurs Edjedomélé GBADOE, Directeur Général de l'Office de Développement et d'Exploitation des Forêts (ODEF), Amégboh TATA, Conseiller Technique du Ministre en charge du MERF et Komla GATONNOU, Administrateur à la DFS/UNIQUE, ont été choisis respectivement comme Président, Vice-Président et Rapporteur de l'atelier.

L'élection du présidium a été suivie de la présentation, par Monsieur Kouété DJAHLIN, Administrateur du ProREDD, de la note logistique devant régir cette rencontre afin de permettre à chacun des participants de prendre les dispositions idoines pour bénéficier des avantages inhérents à leur participation à cet atelier.

1. 2. Installation du présidium

Après ces deux (2) discours, le présidium élu par acclamation a pris place pour le démarrage effectif des travaux. Une fois installée, le président du présidium n'a pas oublié de remercier les participants pour l'honneur qu'ils lui ont fait en lui demandant de présider ces assises. Il s'en est suivi la présentation des participants. Prenant la parole à cet effet, Monsieur Koffi HOUNKPE, Représentant de la Banque Mondiale, a profité de cette occasion pour réitérer l'étroite collaboration entre son institution et la GIZ dans le cadre de l'implémentation du processus REDD+ au Togo.

1. 3. Communications

Trois communications ont meublé cette journée de travail. La première a porté sur la *Synthèse des documents de base et appropriation des objectifs et activités de l'IFN*. Dans sa présentation, le Docteur Kossi ADJOSSOU, Coordonnateur national de l'IFN du Togo, a passé en revue les différents documents existants ayant un lien avec l'IFN à venir. Il s'agit du R-PP du Togo, du Plan opérationnel du ProREDD et de l'offre du consortium DFS/UNIQUE. Il a également rappelé les acquis de l'atelier du 07 au 09 février 2015 ayant permis d'adopter la nomenclature des utilisations des terres et de formuler une définition de la forêt entre autre. Cette communication a permis de mettre tous les participants au même niveau d'informations.

La seconde communication, animée par Monsieur Frédéric SEPULCHRE, expert international court terme en IFN à DFS/UNIQUE, a permis d'enrichir les participants sur la méthodologie d'inventaire forestier utilisée au Bénin et au Burkina Faso. On retient de ces études de cas que la définition préalable du dispositif d'échantillonnage dans son ensemble, le niveau de précision (erreur d'estimation et intervalle de confiance), le nombre de strates forestières, la répartition des unités d'échantillonnage et leur description constituent des paramètres d'orientation de la collecte de données sur le terrain.

La dernière communication, présentée par le Coordonnateur national de l'IFN, a concerné les défis et les besoins de données quantitatives et qualitatives pour ce premier IFN du Togo. Il ressort de son intervention que le contrôle et le suivi des indicateurs de gestion durable des forêts togolaises, la définition des potentialités forestières, les besoins de la connaissance du potentiel forestier pour l'industrie, la consommation en bois-énergie, etc. constituent de véritables challenges pour cet IFN dans la perspective d'une bonne application de la politique forestière, la gestion durable des forêts et la réalisation de la REDD+ qui constituent les trois (3) défis majeurs qui s'imposent au Togo. De ce fait, l'IFN doit pouvoir fournir des informations sur les couverts forestier et végétal, les aspects écologiques ainsi que le potentiel économique de nos forêts.

De ces communications, le modérateur Professeur FONTON, en a tiré des questions spéciales suivantes :

- appropriation des objectifs de l'IFN et leur adéquation avec les exigences de la REDD+ (attention aux différents stocks de carbone en lien avec les tiers) ;
- pertinence des données à collecter pour répondre aux enjeux (contrôle et suivi de la ressource forestière) du processus REDD+ au Togo ;
- couvert forestier, aspects écologiques des forêts, gestion et économie forestière ;
- unité d'observation à adopter pour l'IFN du Togo ;
- type de stratification à choisir (a priori ou a posteriori) ;
- niveau de précision de l'inventaire ;
- diamètre minimum de l'IFN pour le peuplement principal et définition des ressources en dessous de ce diamètre minimum.

1. 4. Débat général

Les trois (3) présentations ont été suivies d'un débat général au cours duquel des apports et suggestions suivants ont été faits à l'endroit des consultants :

- intégrer dans les documents en lien avec l'IFN, la Troisième Communication du Togo sur les changements climatiques qui a abordé l'utilisation et les affectations des terres et relevé certaines insuffisances ;
- tenir compte des caractéristiques de la forêt telles que définies dans le Code forestier du Togo, notamment la superficie ;
- intégrer les régimes climatiques comme données d'IFN ;
- identifier des espèces totémiques par région au cours de l'IFN ;
- clarifier la définition du bois mort à prendre en compte lors de l'IFN (sur pied ou chablis) ;
- prendre en compte et définir le type de souches à considérer (vivante ou morte) sachant qu'elles constituent un compartiment de la biomasse aérienne.

Les participants ont essayé de comprendre les points suivants :

- les dates de réalisation et le nombre d'équipes ayant exécuté les IFN au Bénin et au Burkina Faso ;
- les justifications du choix de la taille des placettes au Bénin et au Burkina Faso ;
- l'erreur d'échantillonnage et le niveau de probabilité définis par le Togo ;
- la définition du seuil de vulnérabilité des espèces menacées et celles en voie de disparition ;
- les variables d'appréciation de la biodiversité ;
- le coefficient de variation à appliquer ;
- l'intégration des questions de décentralisation dans l'IFN du Togo ;
- la prise en compte ou non de la foresterie urbaine dans l'IFN ;
- l'intégration des lignes directrices du GIEC dans la classification des terres et de l'occupation des sols au Togo.

1. 5. Travaux en commission

A la suite de ce débat, les participants ont été répartis en quatre (4) groupes de travail afin de se pencher sur les questions spéciales dégagées par le modérateur lors des communications des experts. Les groupes ont été formés de manière à ce que chaque équipe de travail comprenne, dans la mesure du possible, un représentant de chaque structure invitée à cet atelier.

1. 6. Restitution des travaux en commission

Au cours de la restitution, chacun des quatre (4) groupes de travail a reconnu l'adéquation entre l'objectif général de l'IFN et celui de la REDD+. Ils ont également admis la pertinence des données à collecter lors de cet IFN. Il en est de même pour les objectifs spécifiques auxquels il a été parfois fait des ajustements pour répondre réellement aux préoccupations nationales. Il ressort également de ces travaux certains acquis dont les principaux sont :

- le diamètre minimum à considérer lors de cet IFN qui est fixé à cinq (5) centimètres de mesure des ligneux ;
- l'IFN prend en compte uniquement les biomasses aérienne et racinaire.

Les participants ont proposé des actions supplémentaires comme :

- la prévision d'une évaluation de la strate herbacée ;
- la prévision d'une évaluation du carbone du sol ;

- l'estimation du volume de bois mort sur pied ;
- l'élaboration des équations allométriques ;
- l'évaluation de la litière ;
- l'évaluation du carbone des racines.

Concernant l'établissement des placettes permanentes, il a été recommandé de réunir les synergies en vue d'un gain d'efficacité et d'efficience.

2. Travaux du deuxième jour

2. 1. Rappel des activités du jour précédent

Les travaux ont débuté à huit (8) heures dix (10) minutes avec la présentation du rapport des travaux du jour précédent par le Rapporteur. Une fois ce débriefing effectué, le modérateur est revenu sur les acquis antérieurs dans le but de mettre de l'ordre dans ces décisions. De la discussion qui s'en est suivie, il ressort qu'on ne peut dissocier l'élaboration des équations allométriques des résultats de cet IFN. Le contrôle de la qualité devant garantir la fiabilité des données collectées a aussi fait l'objet de débat. A cet effet, la DFS/UNIQUE a prévu une équipe composée de ses agents, ceux du ProREDD et du MERF.

2. 2. Communications

Tout comme le premier jour, trois (3) communications ont été présentées. L'Expert international court terme en IFN est revenu sur les variables de précision de ce travail. Sa présentation a permis de revenir sur le calcul du nombre, le choix de la forme et la taille des placettes ainsi que la taille de l'échantillon à répartir sur l'ensemble du territoire national.

La seconde communication a porté sur la Base de données floristiques que l'Université de Lomé est en train de créer dans le cadre de cet IFN. Le Docteur Kossi ADJONOU a exposé, lors de cette communication, les raisons de la création de cette base de données et son utilité pratique sans oublier de relever sa structure.

La dernière communication a permis à l'Expert international court terme de présenter la démarche de mise en place du dispositif d'inventaire sur le terrain en tenant compte des variables à observer sur les trois (3) unités d'échantillonnage retenues à savoir : le peuplement principal, le sous-bois et la régénération.

2. 3. Débat général

Les communications ont été suivies d'un débat général au cours duquel les participants ont soulevé des préoccupations relatives au site d'hébergement des échantillons d'herbier issu de l'IFN et le format de production de la base de données. L'on retient que ces échantillons seront conservés à l'herbier national du Togo.

2. 4. Travaux en commission

Trois (3) groupes de travail ont été formés pour réfléchir sur les questions spéciales concernant :

- la justification de la démarche de détermination de la taille proposée par le Bureau DFS/UNIQUE ;

- l'appréciation de la méthode de localisation des unités d'observation ;
- l'adéquation des unités d'observations avec les résultats de l'IFN.

2. 5. Restitution des travaux en commission

Conformément aux trois (3) questions spéciales soumises à leur appréciation, l'unanimité ressort quant aux éléments suivants :

- la précision de l'erreur d'échantillonnage doit être inférieure ou égale à 10% avec un seuil de probabilité de 95% ;
- le coefficient de variation doit se baser sur les résultats du pré-inventaire ;
- l'approche aléatoire est à utiliser dans l'échantillonnage ;
- la forme circulaire des placettes ;
- la taille des placettes avec 4 m de rayon pour les sous-bois et 1 m de rayon pour la régénération.

2. 6. Elaboration de la matrice SWOT

Une fois la restitution faite, le modérateur Professeur FONTON a soumis les participants à un exercice de construction de la matrice des forces, faiblesses, opportunités et menaces de ce premier IFN du Togo (voir le rapport technique de cet atelier). Ce travail a permis à l'assistance de proposer la création d'un Comité technique scientifique (CTS) pour appuyer la réalisation de cet IFN. Ce CTS devra être composé de cinq (5) membres provenant des structures suivantes : l'ODEF, le MERF, l'Ecole Supérieure d'Agronomie (ESA) et le Département de Botanique de l'Université de Lomé, et l'Institut National de la Statistique, des Etudes Economiques et Démographiques (INSEED).

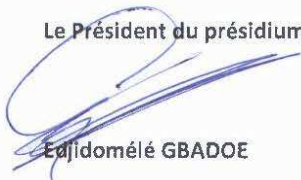
Conclusion

Somme toute, cet atelier a permis de confirmer l'adéquation entre les objectifs de l'IFN et le R-PP du Togo ainsi que la pertinence des données à collecter lors des travaux d'IFN. De plus, cette rencontre de travail a le mérite de dégager un consensus sur le choix de la stratification, l'erreur statistique, la probabilité ainsi que le diamètre minimal à respecter pour la mesure des peuplements, des sous-bois et de la régénération. Dans son ensemble, la méthodologie présentée par la DFS/UNIQUE n'a pas subi de modifications importantes. Il est alors prévu sa validation ultérieure par le Comité technique et scientifique avant soumission à l'Institut National de la Statistique, des Etudes Economiques et Démographiques (INSEED). Il faut enfin préciser que cet atelier s'est déroulé dans une bonne ambiance.

Kpalime

Fait à Lomé, le 29 mai 2015

Le Président du présidium



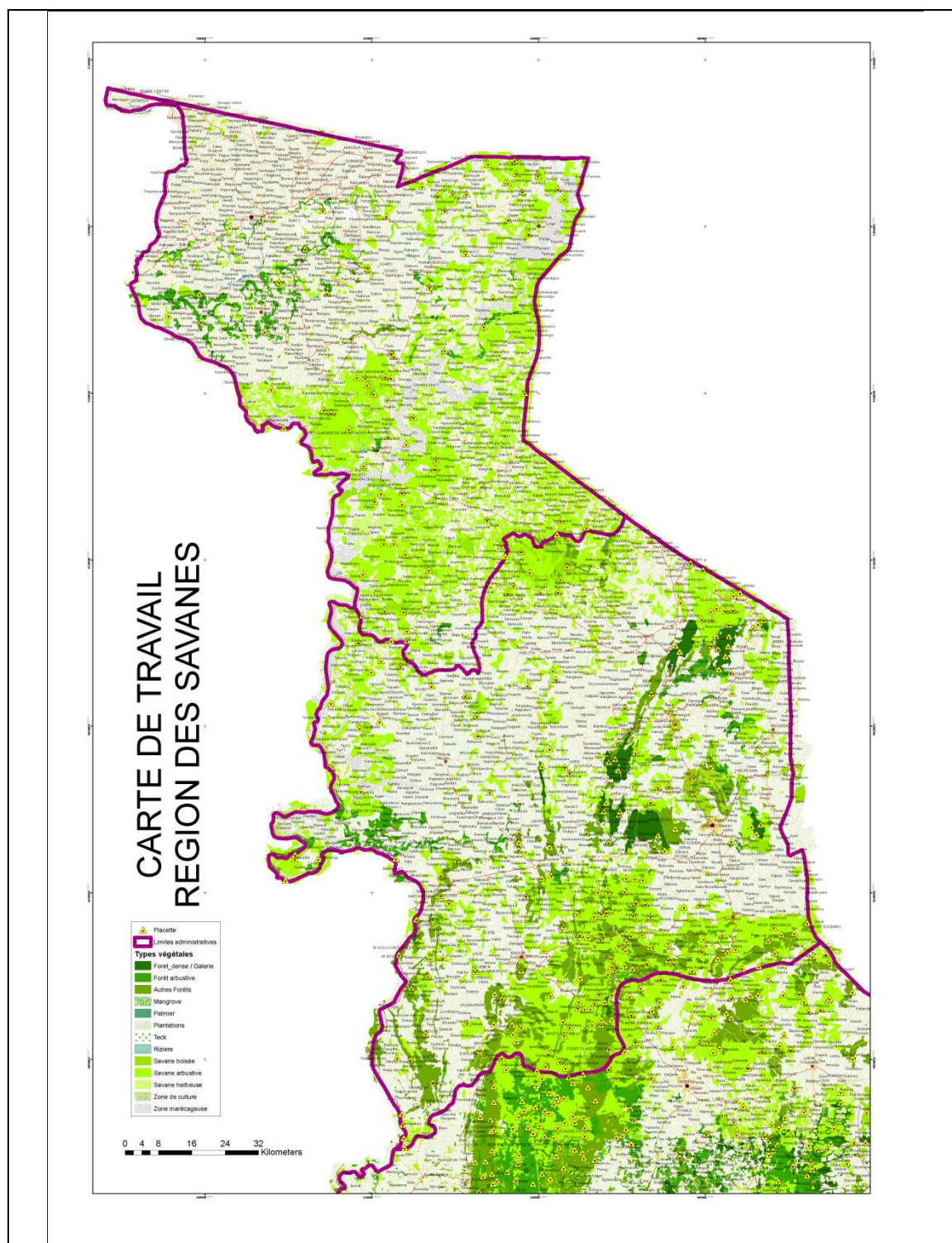
Edjodomé GBADOE

Le Rapporteur

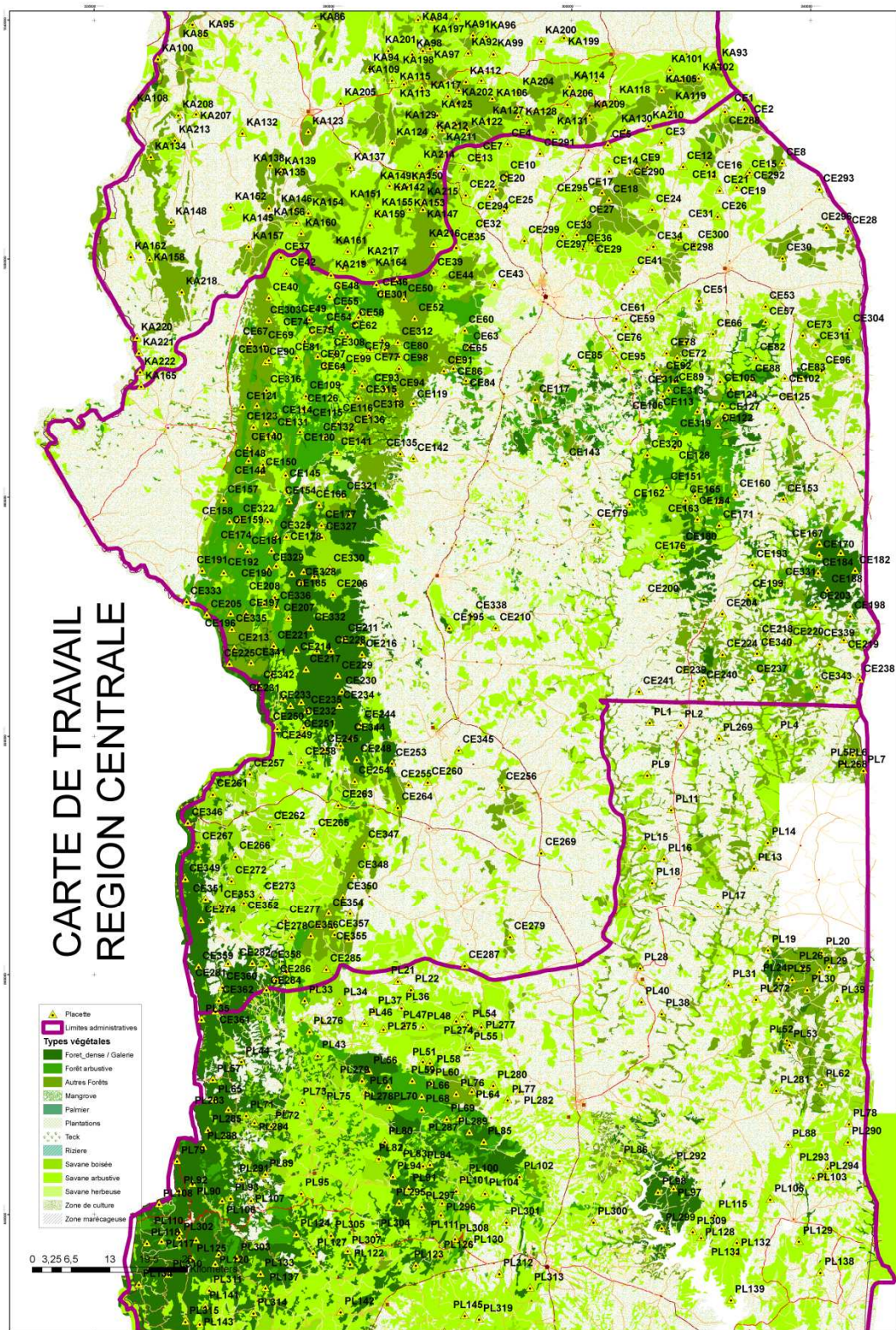


Komla GATONNOU

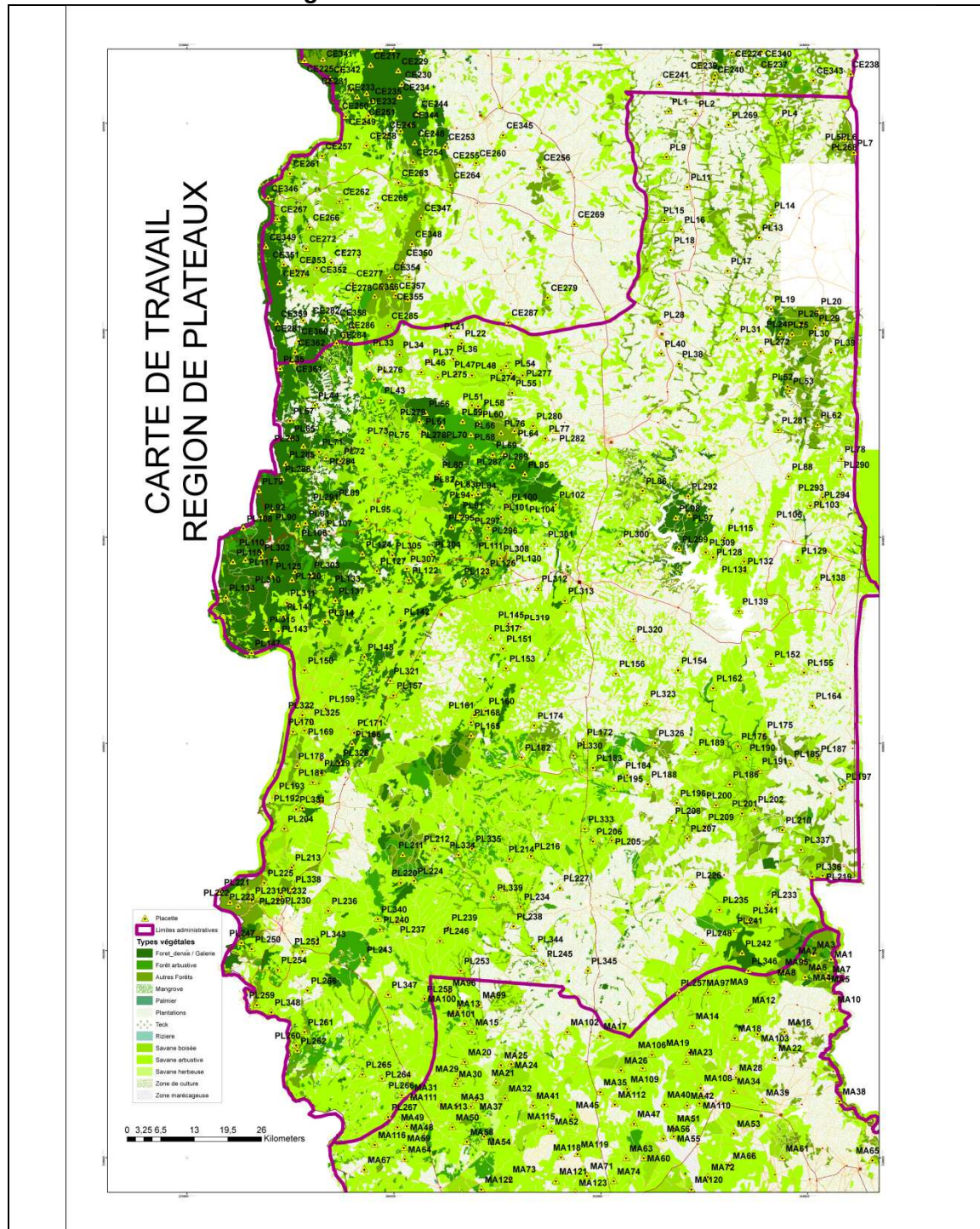
**Annexe 2 :
Cartes de travail montrant les placettes échantillonnées par
région administrative du Togo**

Carte de travail des Régions des Savanes et de la Kara

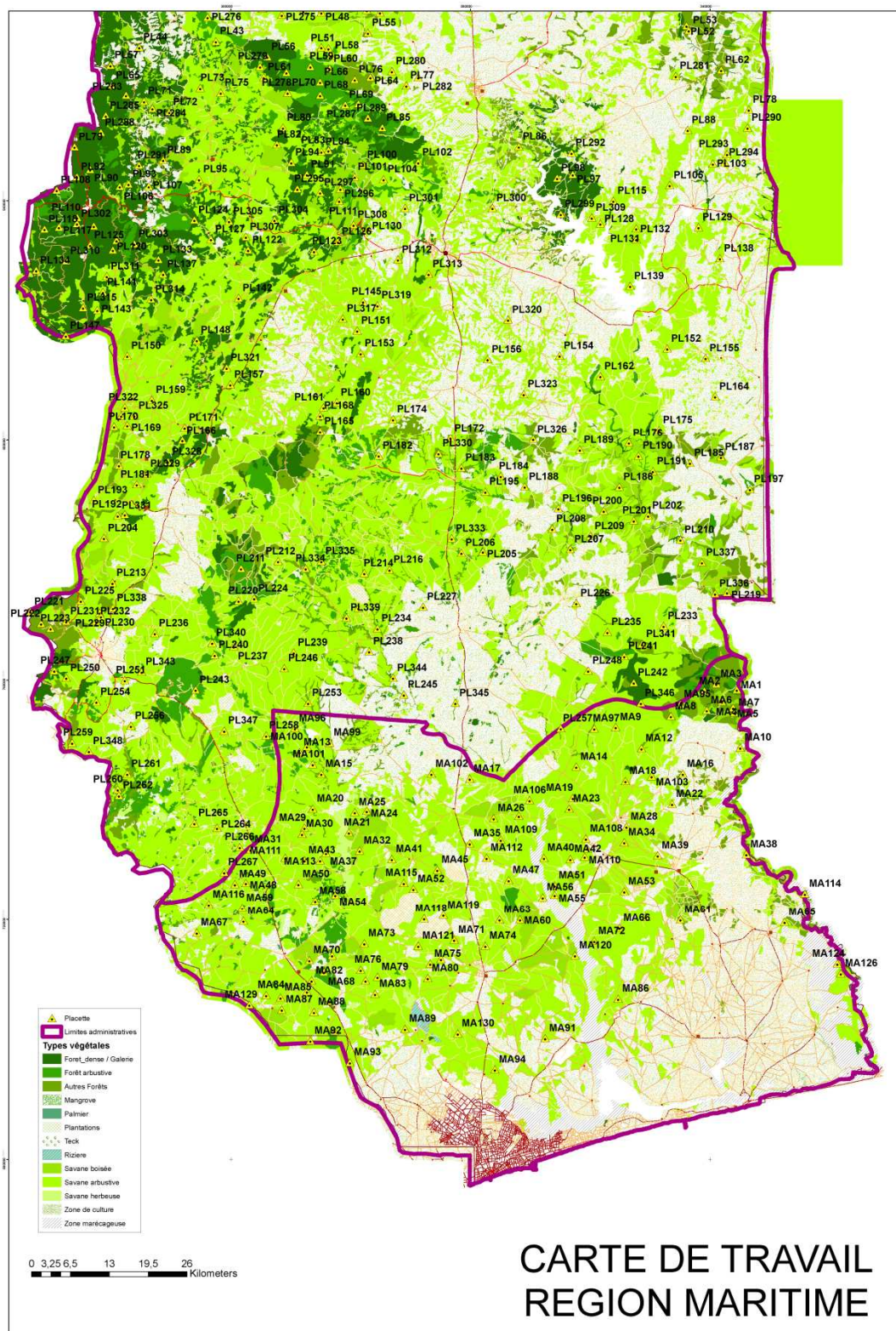
Carte de travail de la Région Centrale



Carte de travail de la Région des Plateaux



Carte de travail de la Région Maritime



Annexe 3 :
Rapport de l'Atelier de réflexion sur la méthodologie de
production de cartes d'occupation des terres au Togo

RAPPORT DE L'ATELIER DE REFLEXION SUR LA DEMARCHE METHODOLOGIQUE DE PRODUCTION DE CARTES DANS LE CADRE DE L'INVENTAIRE FORESTIER NATIONAL DU TOGO

Introduction

En prélude aux travaux d'Inventaire Forestier National du Togo (IFNT), le Ministère de l'Environnement et des Ressources Forestières (MERF), en partenariat avec la GIZ, a organisé un atelier national de réflexion sur la démarche méthodologique de production de cartes dans le cadre dudit IFNT. Cette rencontre avait pour objectifs de : (i) clarifier les termes « forêt » et « arbres hors forêt » dans le contexte REDD+ et de l'IFNT, (ii) définir la surface forestière minimale à prendre en compte dans la cartographie, (iii) établir une classification des utilisations des terres au Togo et (iv) identifier les strates forestières à retenir pour la classification des images. Cet atelier a réuni 28 experts nationaux et internationaux du domaine de la cartographie et de l'écologie forestière. Elle s'est déroulée du 05 au 07 février 2015 à l'Hôtel Cristal à Kpalimé dans la préfecture de Kloto.

1^{ère} journée

La première journée a vu l'arrivée des participants en fin d'après-midi.

2^{ème} journée

Mise en place du présidium et cérémonie d'ouverture

Sur proposition du Comité d'organisation et approbation des participants, il a été convenu que les débats soient dirigés par le Professeur KOKOU Kouami, Enseignant-chercheur et Directeur de la Recherche Scientifique du Togo. Il est secondé dans cette tâche par Monsieur AMEGBOH Tata, Conseiller technique du Ministre de l'Environnement et des Ressources Forestières avec Monsieur GATONNOU Komla Mensah, Administrateur à la Deutsche Forstservice, comme rapporteur. Une fois les participants briefés sur les conditions générales de cette rencontre, la parole a été donnée au Chef de programme ProREDD, Monsieur SCHLEENBAECKER Andreas pour l'ouverture de l'atelier.

Déroulement des travaux

Les travaux proprement dits ont débuté avec trois (3) communications. La première a permis à Monsieur SCHLEENBAECKER Andreas de présenter le programme d'appui à la réduction des émissions liées au déboisement et à la dégradation des forêts au Togo (ProREDD). Selon celui-ci, le ProREDD a pour objectifs de proposer aux décideurs togolais une base de départ de gestion durable des forêts et d'améliorer le cadre technique du MERF en vue de développer des compétences pour l'appropriation des questions liées à la REDD+. La seconde communication présentée par le Docteur ADJOSSOU Kossi, Coordonnateur national de l'IFNT, a soulevé la complexité de dégager un consensus autour d'une définition claire de la forêt. Après avoir indiqué différentes pistes à explorer pour définir la forêt togolaise dans le contexte de l'IFNT, il a émis le vœu que les participants proposent une définition uniforme, quantitative et vérifiable sur le terrain avec des outils de télédétection. La troisième communication a porté sur les choix d'une classification des formations végétales et d'une méthode d'analyse et d'interprétation des images satellitaires. Pour sa part, Madame NOCKER Ulrike a présenté une revue bibliographique sur les différentes classifications des formations végétales avant d'étaler un ensemble d'outils et de méthodes tirés des études de cas de certains pays dont elle a l'expérience, en l'occurrence l'exemple du Bénin et du Congo démocratique. Pour cette dernière, les choix d'outils, de méthodes

d'analyse et d'interprétation des images satellitaires dépendent des réalités de chaque pays et des types d'images disponibles.

Les trois (3) communications ont été suivies d'un débat général au cours duquel il est ressorti clairement que l'atelier n'aura pas la prétention de redéfinir les concepts de formations végétales ou de refaire la nomenclature des types d'occupation du sol du Togo ; mais il s'agit plutôt d'adapter ces concepts déjà définis dans les documents de planification, notamment le Plan d'action forestier national (PAFN) élaboré en 2011, aux contextes de l'IFNT et de la REDD+.

Par la suite, deux groupes de travail ont été constitués pour faciliter la compilation de la contribution de chacun des experts présents à cet atelier. Chacun des groupes a réfléchi, de manière approfondie, aux différentes préoccupations faisant l'objet de cette réunion à savoir : (i) les termes de « forêt », « arbres hors forêt », (ii) la surface minimale à prendre en compte par la cartographie et (iii) la classe d'utilisation des terres, les strates forestières à retenir pour la classification des images dans le contexte de l'IFNT à venir.

Les résultats des réflexions ont été présentées en plénière. Le débat général qui s'est en suivi a tourné autour des points suivants :

- la distinction à faire entre les termes « *parcs agro-forestiers* » et « *agro-forêts* » d'une part, et « *arbres forêt* » et « *arbres hors forêt* » tel que définis dans le document de *Proposition de mesures pour l'état de préparation (R – PP) du Togo* d'autre part ;
- le dualisme entre les formations végétales, les catégories d'affectation des terres retenues et les signatures spectrales ;
- les objectifs assignés à l'IFNT.

De ces préoccupations particulières, il en est sorti un consensus qui permet de retenir aujourd'hui quatorze (14) classes d'occupation du sol réorganisées en six (6) grandes unités et une définition des types de forêts à prendre en compte dans le cadre de l'IFNT (voire en annexe la classification retenue). Cette classification est inspirée de la définition proposée par le GIEC. Concernant la clarification des terminologies, il est ressorti que le terme « agro-forêt » qualifie les champs de café et cacao sous des arbres forestiers dans la zone forestière et celui de « *parc agro-forestier* » se rattache à la savane. Par ailleurs, les arbres n'appartenant pas à la classe des terres forestières sont considérés comme « *arbres hors forêt* ». Par ailleurs, l'atelier s'est convenu de fixer la surface forestière minimale d'analyse à zéro virgule cinq (0,5) hectare (ha).

3^{ème} journée

Elle a débuté par un briefing des travaux de la veille. Ce rappel-mémoire a permis de réviser la classification des utilisations des terres et les typologies des formations végétales du Togo élaborées la veille. Cet exercice a été suivi d'un débat général sur les difficultés inhérentes à la production de cartes en zones tropicales. L'on retient de ces discussions qu'en zone tropicale et principalement au Togo, on rencontre des problèmes de :

- disponibilité des images satellitaires à forte résolution ;
- partage des données satellitaires ;
- définition des unités d'analyse cartographique ;
- prise en compte de la phénologie végétale lors de l'acquisition des images satellitaires ;

- accès aux banques de données avec des références de bases dans les administrations publiques ;
- suivi des doléances en matière de partage de données interinstitutionnelles ;
- difficultés de centralisation des spécifications nationales en matière de Système d'Information Géographique (SIG) ;
- sortie des cartes thématiques avec des informations de précision pour l'utilisateur, notamment les marges d'erreur, la matrice de confusion et même les méthodes de validation des résultats de la carte ;
- uniformisation des données concernant les limites des forêts classées.

Ce débat a été suivi d'une communication de Madame NOCKER Ulrike sur la démarche de mise en place d'un système MRV. La discussion qui a accompagné cette présentation a permis d'éclairer les participants sur certains aspects de ce système à savoir :

- la méthode de distinction des zones de déforestation et des zones de dégradation ;
- la manière dont l'analyse de la biodiversité sera prise en compte dans l'IFNT ;
- l'opérationnalisation nationale du MRV sur les plans régional, préfectoral et local, surtout en matière de renforcement des capacités des acteurs.

Il est aussi ressorti de ce débat que la GIZ a acquis des images satellitaires qu'elle pourra mettre à la disposition des institutions suivant un protocole de partage à élaborer prochainement.

L'atelier a enfin émis des recommandations à l'endroit des organisateurs pour une bonne mise en œuvre de cet IFNT :

1^{ère} recommandation : compte tenu de l'envergure nationale des résultats ainsi dégagés et dans le souci d'en faire un document de travail national de référence, les définitions retenues devront être capitalisées dans un document à élaborer par le Coordonnateur national de l'IFNT et les membres du Comité technique qui sera mis en place à l'issue de cet atelier.

2^{ème} recommandation : la classification retenue devrait être testée sur le terrain et un rapport de test devrait être dument rédigé afin de faire de ce rapport un document de référence pour le Togo. A cet effet, le Comité technique fera office d'organe d'approbation et de validation.

3^{ème} recommandation : redynamiser le partage de données interinstitutionnelles.

4^{ème} recommandation : dans la phase opérationnelle de l'IFNT, utiliser la main d'œuvre estudiantine en Botanique pour les travaux de mesures dans le but de renforcer leurs capacités.

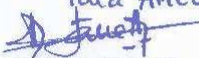
Le comité technique devant assister le MERF dans la réalisation de la classification et la cartographie est composé comme suit :

N°	Institutions	Nom et Prénoms
1	Université de Lomé	Pr KOKOU Kouami & Dr WALA Kpérkouma
2	GIZ	KAMMER Frank
3	MERF	SAMAROU Moussa & KOMBATE Arifou
4	Ministère de l'urbanisme et de l'habitat	ADA Koffi
5	Ministère de la planification et de l'aménagement du territoire	TCHAKOROM Ouro-Yodou

Cérémonie de clôture et fin des travaux

L'atelier a pris fin avec le mot de clôture de Monsieur AMEGBOH Tata, Conseiller Technique, représentant le Ministre de l'Environnement de l'Environnement et des Ressources Forestières à cet atelier. Ce dernier a remercié les participants pour leur implication dans la réalisation des objectifs de cette rencontre et leur a souhaité un bon retour dans leur foyer respectif. Il faut signaler que l'atelier s'est déroulé dans une bonne ambiance.

Fait à Kpalimé, le 07 février 2015

P. Le Président du Présidium
et P.O. Le Vice-président
Tata AMEGBOH

KOKOU Kouami

Le rapporteur


GATONNOU Komla Mensah

ANNEXE

CLASSIFICATION DES UTILISATIONS DES TERRES ET TYPOLOGIES DES FORMATIONS
VEGETALES DU TOGO**Classe 1 : Terres forestières**

Sous classe 1.1 : Forêts denses (forêts denses sèches, forêts denses semi-décidues, recrus forestières) et agro-forêts à café-cacao.

Sous classe 1.2 : Forêts riveraines (galeries forestières et forêts ripicoles) et formations marécageuses.

Sous classe 1.3 : Forêts claires et savanes boisées.

Sous classe 1.4 : Savane arborée/ arbustive.

Sous classe 1.5 : Mangroves.

Sous classe 1.6 : Plantations (Khaya, Teck, Eucalyptus, etc.).

Sous classe 1.7 : Fourrés.

Classe 2 : Terres cultivées

Sous classe 2. 1 : Cultures et Jachères (parcs agroforestiers parcs à rônier, palmier, karité, néré, cocotier, verger, friches).

Sous classe 2. 2 : Cultures sans arbres (champs de canne-à-sucre, rizière, etc.).

Classe 3 : formations herbeuses

Sous classe 3. 1 : Prairies.

Sous classe 3.2 : Savanes herbeuses.

Classe 4 : Etablissements

Sous classe 4. 1 : Agglomérations et infrastructures, Plantations urbaines.

Classe 5 : Terres humides

Sous classe 5. 1 : Plans d'eau et rivières.

Classe 6 : Autres terres

Sous classe 6. 1 : Sols nus, roches, carrières et plage.

Annexe 4 :
**Rapport technique de l'atelier de Kpalimé sur la nomenclature
de l'utilisation des terres au Togo**



**Programme Appui au REDD+-readiness et
réhabilitation de forêts au Togo (ProREDD)**

« Volet Inventaire Forestier National »



DFS

DFS Deutsche Forstservice GmbH

B.P. 1510 s/c GIZ • Lomé • TOGO

Tél. : + 228- 22.26.16.63 • Mob. : + 228 – 93.54.26.11

Email : frank.kammer@dfs-online.de • Internet : www.dfs-online.de

**RAPPORT TECHNIQUE DE L'ATELIER DE KPALIME SUR LA NOMENCLATURE
DE L'UTILISATION DES TERRES AU TOGO**

Kossi Adjossou

Coordonnateur national de l'Inventaire Forestier National

Tél : 90 27 33 11

E-mail : marcadjossou@yahoo.fr

Mai 2015

Un programme soutenu par le gouvernement fédéral allemand par l'intermédiaire de Deutsche Gesellschaft für Internationale Zusammenarbeit (GIZ) GmbH

**Programme Appui au REDD+-readiness et
réhabilitation de forêts au Togo (ProREDD)**

« Volet Inventaire Forestier National »



DFS

DFS Deutsche Forstservice GmbH

B.P. 1510 s/c GIZ • Lomé • TOGO

Tél. : + 228- 22.26.16.63 • Mob. : + 228 – 93.54.26.11

Email : frank.kammer@dfs-online.de • Internet : www.dfs-online.de

Introduction

Le Togo s'est résolument engagé dans le processus REDD+ et prépare son premier Inventaire Forestier National (IFN) qui en est l'une des exigences. En prélude aux travaux de cet IFN, le Ministère de l'Environnement et des Ressources Forestières (MERF), en partenariat avec la GIZ, avait organisé un atelier national de réflexion sur la démarche méthodologique de production de cartes qui s'est tenu à Kpalimé du 05 au 07 Février 2015. Les objectifs de cet atelier étaient les suivants :

- ✓ clarifier le terme forêt dans le contexte de la REDD+ et de l'inventaire forestier national du Togo ;
- ✓ définir la surface forestière minimale à prendre en compte dans la partie cartographique de la méthodologie de l'IFN ;
- ✓ clarifier la notion de « arbres hors forêts » ;
- ✓ adopter une classification des utilisations des terres au Togo ;
- ✓ identifier les strates forestières pertinentes pour la REDD+ et le MRV ;
- ✓ mettre en place un Comité technique et scientifique (CTS) de supervision de la méthode de production de carte.

Vue l'importance des concepts qui ont été abordés pour les choix méthodologiques de l'IFN et pour la réalisation du MRV et la REDD+ au Togo, l'atelier avait formulé le vœu que le Coordonnateur national de l'IFN et les membres du Comité technique et scientifique, fraîchement mise en place, capitalisent les résultats de l'atelier dans un rapport qui servira d'outil d'aide à la gestion forestière au Togo. Ce travail avait été fait lors de la première réunion technique du comité qui s'est déroulée à Lomé le 15 mai 2015.

Le présent document a pour but de présenter une synthèse des informations techniques clés sur les concepts d'utilisation de terres au Togo ainsi que leur implication pour la REDD+ et le MRV. Le PV de la réunion technique qui a suivi l'atelier est annexé à ce document.



**Programme Appui au REDD+-readiness et
réhabilitation de forêts au Togo (ProREDD)**

« Volet Inventaire Forestier National »



DFS

DFS Deutsche Forstservice GmbH

B.P. 1510 s/c GIZ • Lomé • TOGO

Tél. : + 228- 22.26.16.63 • Mob. : + 228 – 93.54.26.11

Email : frank.kammer@dfs-online.de • Internet : www.dfs-online.de

1. Synthèses des informations

1. 1. Définition de la forêt dans le contexte de l'IFN

La définition retenue s'est inspirée de celle de la FAO (2001) et du Code forestier du Togo. Ainsi, est considérée comme forêt, dans le contexte de REDD+ et de l'inventaire forestier national du Togo, **une surface minimale de 0,5 ha portant des arbres dont les houppiers ou couronnes couvrent plus de 10 % de la surface au sol et qui peuvent atteindre à maturité une hauteur minimale de 5 m.**

Tout peuplement sur terre cultivée respectant les critères de définition de la forêt ci-dessus est considéré comme forêt. Une terre cultivée est une terre fortement anthropisée par une mise en culture longue ou par une succession de cultures et de jachères. La densité de végétation ligneuse y est faible.

Tout îlot forestier se trouvant dans les agglomérations et respectant les critères de définition de la forêt ci-dessus est considéré comme « forêts ». Cela concerne aussi bien les forêts naturelles que les plantations.

Toute formation végétale ne respectant pas le critère de définition de forêt est considérée comme non forêt.

1. 2. Les classes d'occupation et d'utilisation des terres au Togo

Elles sont établies sur la base des critères de Yamgabi (référence) utilisés sur le plan national. Etant donné que ces critères s'appliquent seulement aux formations naturelles non anthropisées, ils ont été complétés par d'autres critères retenus par les experts locaux. Le tableau 1 résume les types d'occupation et d'utilisation retenus.

Tableau1. Classes d'occupations et d'utilisations des terres au Togo

Catégorie d'utilisation des terres selon le GIEC	Classes d'occupation du sol selon les critères nationaux	Décision forêt/non- forêt pour IFN/REDD+
Terres forestières	Forêts	
	Forêts naturelles	
	Forêts denses semi-décidues	Forêt
	Forêts denses décidues	Forêt
	Forêts denses sèches	Forêt
	Forêts claires	Forêt
	Recrus forestiers	Forêt
	Forêts semi-naturelles	

Un programme soutenu par le gouvernement fédéral allemand par l'intermédiaire de Deutsche Gesellschaft für Internationale Zusammenarbeit (GIZ) GmbH

2



**Programme Appui au REDD+-readiness et
réhabilitation de forêts au Togo (ProREDD)**

« Volet Inventaire Forestier National »



DFS Deutsche Forstservice GmbH

B.P. 1510 s/c GIZ • Lomé • TOGO

Tél. : + 228- 22.26.16.63 • Mob. : + 228 - 93.54.26.11

Email : frank.kammer@dfs-online.de • Internet : www.dfs-online.de

Catégorie d'utilisation des terres selon le GIEC	Classes d'occupation du sol selon les critères nationaux	Décision forêt/non- forêt pour IFN/REDD+
	Agroforêts à café-cacao	Forêt
	Autres forêts semi-naturelles	Forêt
	Plantations	
	Plantations monospécifiques	Forêt
	Plantations mixtes	Forêt
	Savanes	
	Savanes boisées	Forêt
	Savanes arborées	Forêt
	Savanes arbustives	Forêt si critères respectés
	Savanes herbeuses	Non-forêts
	Fourrés	Forêt si critères respectés
	Formations végétales des zones humides	
	Forêts riveraines/galeries	Forêt
	Forêts marécageuses	Forêt
	Mangroves	Forêt
	Formations périodiquement inondables	Forêt
Terres cultivées	Agrosystèmes	
	Parcs agroforestiers à Néré/Karité/Rônier/Palmier/Cocotier	Forêts si critères respectés
	Cultures/jachères avec palmier dominant	Forêts si critères respectés
	Cultures/jachères avec ligneux dominant	Forêts si critères respectés
	Culture/jachère sans arbres (rizière, champs de canne à sucre)	Non-forêts
	Plantation de fruitiers (Vergers)	Forêts si critères respectés
Formations herbeuses	Plantation de palmiers (palmeraies)	Forêts si critères respectés
	Prairies	Non-forêts
Agglomérations	Savanes herbeuses	Non-forêts
	Etablissements/Infrastructures	Non-forêts
	Forêts naturelles en zones urbaines	Forêts si critères respectés
Terres humides	Plantations urbaines	Forêts si critères respectés
	Plans d'eau (rivière, océan, mare etc.)	Non-forêts
Autres terres	Sols nus	Non-forêts
	Roches	Non-forêts
	Carrières	Non-forêts
	Plage	Non-forêts

1. 3. Strates de végétation pertinentes pour le MRV et la REDD+

Un programme soutenu par le gouvernement fédéral allemand par l'intermédiaire de Deutsche Gesellschaft für Internationale Zusammenarbeit (GIZ) GmbH

3



**Programme Appui au REDD+-readiness et
réhabilitation de forêts au Togo (ProREDD)**

« Volet Inventaire Forestier National »



DFS

DFS Deutsche Forstservice GmbH

B.P. 1510 s/c GIZ • Lomé • TOGO

Tél. : + 228- 22.26.16.63 • Mob. : + 228 – 93.54.26.11

Email : frank.kammer@dfs-online.de • Internet : www.dfs-online.de

Elles ont été définies sur la base de critères de distinction entre strates. Sont considérées comme strates de végétations pertinentes pour le MRV et la REDD+ les strates qui peuvent être distinguées les unes des autres à partir de l'image satellitaire. Celles-ci sont indiquées dans le tableau 2.

Tableau 2. Strates de végétations pertinentes pour le MRV et la REDD+

Catégorie d'utilisation des terres selon le GIEC	N°	Strates
Terres forestières	1	Forêts denses (forêts denses sèches, forêts denses semi-décidues, recrus forestières et agro-forêts à café-cacao)
	2	Forêts riveraines (galeries forestières et forêts ripicoles)
	3	Mangroves
	4	Formations marécageuse
	5	Forêts claires/savanes boisées.
	6	Savane arborée/savane arbustive
	7	Plantations forestières
	8	Fourrés
Terres cultivées	9	Cultures/jachères (parcs agroforestiers, friches, champs)
	10	Plantations fruitières et de palmiers

1.4. Définition des classes d'utilisation des terres

Les définitions des classes s'appuient sur plusieurs travaux (Réf)

Tableau 3. Définition des classes d'utilisation des terres

Classes d'utilisation	Définitions
Forêts naturelles	Les forêts naturelles sont des forêts composées d'arbres indigènes qui n'ont pas été plantés par l'homme, autrement dit les forêts à l'exclusion des plantations.
Forêts denses sèches	Peuplement fermé avec des arbres et des arbustes atteignant diverses hauteurs mais généralement de taille moins élevée que pour les forêts denses semi-décidues et décidues ; la plupart des arbres des étages supérieurs perdent leurs feuilles une partie de l'année ; le sous-bois est formé d'arbustes soit semi-décidues ; soit décidus et sur le sol se trouvent çà et là des touffes de graminées. On note aussi des espèces indicatrices de l'action de feux comme Anchomanes.
Forêts claires	Les forêts claires sont des peuplements ouverts avec des arbres de petite et moyenne taille, dont les cimes sont plus ou moins jointives, l'ensemble du couvert laissant largement filtrer la lumière. Ils sont pourvus d'un tapis graminéen

Un programme soutenu par le gouvernement fédéral allemand par l'intermédiaire de Deutsche Gesellschaft für Internationale Zusammenarbeit (GIZ) GmbH

4



**Programme Appui au REDD+-readiness et
réhabilitation de forêts au Togo (ProREDD)**

« Volet Inventaire Forestier National »



DFS

DFS Deutsche Forstservice GmbH

B.P. 1510 s/c GIZ • Lomé • TOGO

Tél. : + 228- 22.26.16.63 • Mob. : + 228 – 93.54.26.11

Email : frank.kammer@dfs-online.de • Internet : www.dfs-online.de

Classes d'utilisation	Définitions
	couvrant plus au moins partiellement le sol et d'une strate arborescente pratiquement continue (10-20 m et 40 à 60% de couvert).
Savanes	Peuplement formé d'un tapis graminéen important, continu, parsemé ou non d'arbres ou d'arbustes
Savanes boisées	Variante de savane dans laquelle arbres et arbustes forment un couvert clair laissant largement passer la lumière
Savane arborée	Variante de savane dans laquelle arbres et arbustes sont disséminés parmi le tapis graminéen
Savanes arbustives	Variante de savane dans laquelle les arbustes seuls sont présents dans le tapis graminéen.
Savanes herbeuses	Variante de savane dans laquelle les arbres et les arbustes sont absents du tapis graminéen.
Forêts riveraines / galeries	Forêts longeant les cours d'eau de largeur généralement étroite, variable, pouvant atteindre jusqu' à 300 mètres
Mangroves	Forêts liées aux alluvions marines actuelles et dominées par la présence de palétuviers
Formations marécageuses	Peuplements forestiers sur sol gorgé d'eau en permanence ; parfois ces forêts marécageuses sont constituées presque uniquement de raphias (raphiales).
Formations périodiquement inondables	Formations sur sol gorgé temporairement d'eau
Fourrés	Peuplement fermé, formé uniquement d'arbustes et de plantes suffrutescentes, à feuillage sempervirent ou décidu, généralement difficile à pénétrer, sans tapis graminéen ou avec quelques touffes isolées. Parfois ces fourrés sont formés presque uniquement de bambous ou de palmiers
Forêts semi-naturelles	Peuplements forestiers fermés constitués d'espèces en mélanges (indigènes/introduites)
Agroforêts à café-cacao	Peuplements forestiers plus ou moins fermés dont la strate arborée est constituée d'espèces indigènes et la strate arbustive d'espèces introduites (café ou cacao)
Autres forêts semi-naturelles	Peuplements forestiers plus ou moins fermés dont les espèces indigènes coexistent avec les espèces introduites autres que café-cacao
Plantations forestières	Peuplements forestiers établis par plantation et/ou semis dans un processus de boisement ou de reboisement. Ils se composent soit d'espèces introduites, soit de peuplements d'espèces indigènes soumis à un aménagement intensif et obéissant aux critères suivants : une ou deux espèces

Un programme soutenu par le gouvernement fédéral allemand par l'intermédiaire de Deutsche Gesellschaft für Internationale Zusammenarbeit (GIZ) GmbH

5



**Programme Appui au REDD+-readiness et
réhabilitation de forêts au Togo (ProREDD)**

« Volet Inventaire Forestier National »



DFS

DFS Deutsche Forstservice GmbH
B.P. 1510 s/c GIZ • Lomé • TOGO
Tél. : + 228- 22.26.16.63 • Mob. : + 228 – 93.54.26.11
Email : frank.kammer@dfs-online.de • Internet : www.dfs-online.de

Classes d'utilisation	Définitions
	plantées, de classe équienne, avec un espacement régulier.
Recrus	Regroupe les formations sur terre cultivée de durée relativement longue (supérieure à 8 ans) et les fronts pionniers qui sont des lisières où se déroulent les processus de reconstitution des forêts à partir de la savane ; la végétation atteint une hauteur supérieure à 5 mètres.
Cultures / Jachères	Formation fortement anthropisée par une mise en culture longue ou par une succession de cultures et de jachères ; densité faible de végétation ligneuse. Comprend les jachères forestières dont la hauteur de la végétation ligneuse est inférieure à 5 m. Fait référence à la végétation ligneuse dérivant du défrichement de la forêt naturelle pour l'agriculture itinérante. Il s'inscrit dans un système de jachère forestière qui consiste en une mosaïque de diverses phases de reconstitution. Le cycle de la jachère est court et la végétation n'atteindra pas une hauteur de 5 mètres.

Conclusion

Il a été question de présenter une synthèse sur les concepts de base devant servir à la production de cartes dans le cadre de l'IFN du Togo. Les participants à la réunion de synthèse considèrent de manière unanime que l'objectif de la réunion a été pleinement atteint et que les discussions ont été fructueuses.

Les principaux résultats obtenus sont :

- la définition de la forêt
- une liste des classes d'occupations et d'utilisations des terres au Togo
- une liste des strates de végétations pertinentes pour le MRV et la REDD
- la définition des classes d'utilisation des terres

Lors de la discussion finale, le point suivant a été évoqué :

Il faudra faire valider les résultats à un niveau scientifique plus élevé afin d'en faire un acquis définitif pour le Togo



**Programme Appui au REDD+-readiness et
réhabilitation de forêts au Togo (ProREDD)**

« Volet Inventaire Forestier National »



DFS

DFS Deutsche Forstservice GmbH
B.P. 1510 s/c GIZ • Lomé • TOGO
Tél. : + 228- 22.26.16.63 • Mob. : + 228 – 93.54.26.11
Email : frank.kammer@dfs-online.de • Internet : www.dfs-online.de

Annexes

**Annexe1 : Compte rendu de la réunion du comité technique et scientifique du 15
Mai 2015**

Présents	KOKOU Kouami (Université): membre comité KAMMER Frank (GIZ/ProREDD) : membre comité SAMAROU Moussa (DRF/MERF) : membre comité KOMBATE Arifou (ODEF/MERF) : membre comité ADA Koffi (DGC) : membre comité TCHAKOROM Ouro-Yodou(DGSCN) : membre comité Kossi Adjossou (DFS/UNIQUE) : Coordonnateur	Rapporteur
Absent	WALA Kpérkouma (Université) : membre comité	
Ordre du Jour	Adoption du rapport technique de l'atelier de Kpalimé sur la nomenclature de l'utilisation des terres au Togo Organisation du comité Divers	

Ordre du jour	Synthèse des débats	Suite à donner
Adoption du rapport technique de l'atelier de Kpalimé sur la nomenclature de l'utilisation des terres au Togo	On retient les critères de définition de forêts de FAO Tout peuplement sur terre cultivée respectant les critères de FAO et du code forestier du Togo sera considéré comme forêt, cela inclut les parcs agroforestiers et les jachères Tous îlots forestiers se trouvant dans les agglomérations et respectant les critères de FAO seront considérés comme des forêts. Cela concerne aussi bien les forêts naturelles que les plantations Le terme non forêt est préférable au terme hors- forêt Il ya nécessité de définir les types d'utilisations des terres	Le coordonnateur prend en compte les préoccupations des participants et finalise le rapport technique Le coordonnateur prépare le dossier pour la validation scientifique
Organisation	L'élection du Président du comité reportée à une date ultérieure ;	

Un programme soutenu par le gouvernement fédéral allemand par l'intermédiaire de Deutsche Gesellschaft für Internationale Zusammenarbeit (GIZ) GmbH

7



Programme Appui au REDD+-readiness et
réhabilitation de forêts au Togo (ProREDD)

« Volet Inventaire Forestier National »



DFS Deutsche Forstservice GmbH
B.P. 1510 s/c GIZ • Lomé • TOGO
Tél. : + 228- 22.26.16.63 • Mob. : + 228 - 93.54.26.11
Email : frank.kammer@dfs-online.de • Internet : www.dfs-online.de

Divers Question de la validation des résultats à un niveau scientifique plus élevé est abordée	li faudra faire valider les résultats à un niveau scientifique plus élevé afin d'en faire un acquis définitif pour le Togo	Coordonnateur travail sur la question
---	--	--

SAMAROU Moussa (DRF/MERF)

TCHAKOROM Omo-Toden (INSEED/MPD)

Frank Kammer (DFS)

KOMBATE Arifon (ODEFIMERF)

ADJOSSOU KOSSI (DFS/unique)

Annexe 5 :
Liste, codes et coordonnées géographiques des placettes

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
1	CE1	328904	1025270	CENTRALE
2	CE2	329867	1023448	CENTRALE
3	CE3	315047	1019666	CENTRALE
4	CE4	289267	1019448	CENTRALE
5	CE5	306067	1019248	CENTRALE
6	CE7	284467	1017248	CENTRALE
7	CE8	335267	1016248	CENTRALE
8	CE9	310860	1015362	CENTRALE
9	CE10	289067	1014048	CENTRALE
10	CE11	322646	1015924	CENTRALE
11	CE12	318667	1015648	CENTRALE
12	CE13	281867	1015248	CENTRALE
13	CE14	306267	1014848	CENTRALE
14	CE15	329467	1014248	CENTRALE
15	CE16	323667	1014048	CENTRALE
16	CE17	305067	1011248	CENTRALE
17	CE18	306267	1010048	CENTRALE
18	CE19	327616	1012190	CENTRALE
19	CE20	287267	1011848	CENTRALE
20	CE21	324780	1011654	CENTRALE
21	CE22	282256	1010872	CENTRALE
22	CE24	313467	1008448	CENTRALE
23	CE25	288667	1008248	CENTRALE
24	CE26	324449	1007253	CENTRALE
25	CE27	302267	1006648	CENTRALE
26	CE28	346267	1004848	CENTRALE
27	CE29	303467	1002848	CENTRALE
28	CE30	335309	1000304	CENTRALE
29	CE31	318896	1005918	CENTRALE
30	CE32	283267	1004248	CENTRALE
31	CE33	298467	1004048	CENTRALE
32	CE34	313667	1002248	CENTRALE
33	CE35	280667	1002048	CENTRALE
34	CE36	301867	1001848	CENTRALE
35	CE37	251267	1000448	CENTRALE
36	CE38	260867	995648	CENTRALE
37	CE39	276867	997848	CENTRALE
38	CE40	249267	993648	CENTRALE
39	CE41	310334	998070	CENTRALE
40	CE42	252207	997787	CENTRALE
41	CE43	287067	995848	CENTRALE
42	CE44	278667	995648	CENTRALE

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
43	CE46	268267	994448	CENTRALE
44	CE48	259467	993848	CENTRALE
45	CE49	256067	990048	CENTRALE
46	CE50	271867	993448	CENTRALE
47	CE51	321326	993212	CENTRALE
48	CE52	273667	990248	CENTRALE
49	CE53	332467	992248	CENTRALE
50	CE54	262467	992048	CENTRALE
51	CE55	264667	991248	CENTRALE
52	CE56	266067	990848	CENTRALE
53	CE57	332467	989648	CENTRALE
54	CE58	263667	989448	CENTRALE
55	CE59	309050	988852	CENTRALE
56	CE60	282067	988248	CENTRALE
57	CE61	307467	990248	CENTRALE
58	CE62	262467	987248	CENTRALE
59	CE63	282867	985448	CENTRALE
60	CE64	257467	983848	CENTRALE
61	CE65	280942	983472	CENTRALE
62	CE66	323667	987648	CENTRALE
63	CE67	246067	986248	CENTRALE
64	CE68	319145	986331	CENTRALE
65	CE69	248467	985648	CENTRALE
66	CE70	268667	985048	CENTRALE
67	CE72	317667	983648	CENTRALE
68	CE73	338704	987410	CENTRALE
69	CE74	256467	987848	CENTRALE
70	CE75	255267	986448	CENTRALE
71	CE76	306867	985248	CENTRALE
72	CE77	266267	985048	CENTRALE
73	CE78	315867	984448	CENTRALE
74	CE79	264667	983848	CENTRALE
75	CE80	271067	983848	CENTRALE
76	CE81	253867	983648	CENTRALE
77	CE82	330867	983648	CENTRALE
78	CE83	338467	980248	CENTRALE
79	CE84	282267	979848	CENTRALE
80	CE85	300267	982248	CENTRALE
81	CE86	280166	981877	CENTRALE
82	CE88	330067	980048	CENTRALE
83	CE89	317267	979648	CENTRALE
84	CE90	248667	982848	CENTRALE

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
85	CE91	278601	981447	CENTRALE
86	CE92	315129	980491	CENTRALE
87	CE93	268667	978448	CENTRALE
88	CE94	270467	977648	CENTRALE
89	CE95	307467	982048	CENTRALE
90	CE96	341867	981448	CENTRALE
91	CE97	258667	982448	CENTRALE
92	CE98	271067	981848	CENTRALE
93	CE99	261467	981648	CENTRALE
94	CE100	263667	981448	CENTRALE
95	CE102	335678	980249	CENTRALE
96	CE103	324867	979648	CENTRALE
97	CE105	326667	978448	CENTRALE
98	CE106	315267	977248	CENTRALE
99	CE108	248867	972648	CENTRALE
100	CE109	255467	977248	CENTRALE
101	CE113	321067	974648	CENTRALE
102	CE114	252451	973099	CENTRALE
103	CE115	260867	972648	CENTRALE
104	CE116	264267	976848	CENTRALE
105	CE117	293867	976648	CENTRALE
106	CE118	270867	976448	CENTRALE
107	CE119	273467	976048	CENTRALE
108	CE120	247267	975648	CENTRALE
109	CE121	244867	975448	CENTRALE
110	CE122	324467	972248	CENTRALE
111	CE123	246667	972048	CENTRALE
112	CE124	325267	975648	CENTRALE
113	CE125	334023	975270	CENTRALE
114	CE126	255067	975048	CENTRALE
115	CE127	325667	973648	CENTRALE
116	CE128	317267	968448	CENTRALE
117	CE130	254467	971248	CENTRALE
118	CE131	250067	971048	CENTRALE
119	CE132	258667	970248	CENTRALE
120	CE135	271267	967448	CENTRALE
121	CE136	262867	971448	CENTRALE
122	CE139	249126	970326	CENTRALE
123	CE140	245674	968478	CENTRALE
124	CE141	260667	967648	CENTRALE
125	CE142	273467	966648	CENTRALE
126	CE143	298867	965848	CENTRALE

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
127	CE144	245867	966248	CENTRALE
128	CE145	252067	963848	CENTRALE
129	CE147	252267	961248	CENTRALE
130	CE148	248267	965648	CENTRALE
131	CE150	248067	964248	CENTRALE
132	CE151	315867	961848	CENTRALE
133	CE153	335467	959848	CENTRALE
134	CE154	252667	959448	CENTRALE
135	CE155	324667	959248	CENTRALE
136	CE156	262667	957248	CENTRALE
137	CE157	241667	959648	CENTRALE
138	CE158	242667	956048	CENTRALE
139	CE159	249067	956048	CENTRALE
140	CE160	327433	960642	CENTRALE
141	CE162	309675	959017	CENTRALE
142	CE163	321067	956448	CENTRALE
143	CE164	320656	960395	CENTRALE
144	CE165	319067	959648	CENTRALE
145	CE166	257667	958848	CENTRALE
146	CE167	341467	952248	CENTRALE
147	CE169	345067	950848	CENTRALE
148	CE170	341464	950467	CENTRALE
149	CE171	324667	955448	CENTRALE
150	CE174	244520	952011	CENTRALE
151	CE175	249689	951201	CENTRALE
152	CE176	315136	950227	CENTRALE
153	CE177	258067	955448	CENTRALE
154	CE178	252193	953512	CENTRALE
155	CE179	303552	955618	CENTRALE
156	CE180	318430	951763	CENTRALE
157	CE181	245696	951045	CENTRALE
158	CE182	347467	947848	CENTRALE
159	CE183	255067	947648	CENTRALE
160	CE184	341267	947448	CENTRALE
161	CE185	253067	947248	CENTRALE
162	CE186	256866	946917	CENTRALE
163	CE188	342830	944649	CENTRALE
164	CE190	250467	948648	CENTRALE
165	CE191	238067	947848	CENTRALE
166	CE192	241704	947484	CENTRALE
167	CE193	330267	948848	CENTRALE
168	CE195	279467	938248	CENTRALE

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
169	CE196	242867	940648	CENTRALE
170	CE197	245469	940671	CENTRALE
171	CE198	346667	940248	CENTRALE
172	CE199	329591	943866	CENTRALE
173	CE200	312067	943048	CENTRALE
174	CE201	248467	942248	CENTRALE
175	CE203	340867	941848	CENTRALE
176	CE204	325242	940635	CENTRALE
177	CE205	238867	940448	CENTRALE
178	CE206	259983	943870	CENTRALE
179	CE207	252539	939861	CENTRALE
180	CE208	250289	943435	CENTRALE
181	CE210	287258	938267	CENTRALE
182	CE211	261867	936448	CENTRALE
183	CE212	264667	935648	CENTRALE
184	CE213	243467	934848	CENTRALE
185	CE214	253867	934648	CENTRALE
186	CE215	257267	934448	CENTRALE
187	CE216	264867	933848	CENTRALE
188	CE217	255472	931321	CENTRALE
189	CE218	333226	936264	CENTRALE
190	CE219	345572	936290	CENTRALE
191	CE220	336667	935848	CENTRALE
192	CE221	250067	935248	CENTRALE
193	CE224	325267	933848	CENTRALE
194	CE225	242667	932248	CENTRALE
195	CE228	259656	934422	CENTRALE
196	CE229	260814	930248	CENTRALE
197	CE230	261467	927648	CENTRALE
198	CE231	251667	926448	CENTRALE
199	CE232	254667	925848	CENTRALE
200	CE233	252867	925248	CENTRALE
201	CE234	261067	925248	CENTRALE
202	CE235	255667	924448	CENTRALE
203	CE236	318867	931248	CENTRALE
204	CE237	330267	929648	CENTRALE
205	CE238	348267	929648	CENTRALE
206	CE239	322067	929448	CENTRALE
207	CE240	321867	928648	CENTRALE
208	CE241	311267	927648	CENTRALE
209	CE242	249667	930448	CENTRALE
210	CE244	264667	922048	CENTRALE

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
211	CE245	258453	917943	CENTRALE
212	CE246	261267	918648	CENTRALE
213	CE248	263974	916274	CENTRALE
214	CE249	250667	921448	CENTRALE
215	CE250	255067	921648	CENTRALE
216	CE251	254467	920448	CENTRALE
217	CE253	269867	915648	CENTRALE
218	CE254	263667	912648	CENTRALE
219	CE255	272667	912048	CENTRALE
220	CE256	288267	911648	CENTRALE
221	CE257	246067	913848	CENTRALE
222	CE258	254667	915848	CENTRALE
223	CE260	275864	912471	CENTRALE
224	CE261	239867	910448	CENTRALE
225	CE262	249467	905048	CENTRALE
226	CE263	260867	908648	CENTRALE
227	CE264	270867	908248	CENTRALE
228	CE265	256867	903848	CENTRALE
229	CE266	243667	900048	CENTRALE
230	CE267	237439	901648	CENTRALE
231	CE269	294867	900648	CENTRALE
232	CE271	242267	890848	CENTRALE
233	CE272	243007	895925	CENTRALE
234	CE273	247867	893248	CENTRALE
235	CE274	237867	889248	CENTRALE
236	CE275	262862	890412	CENTRALE
237	CE276	257667	888248	CENTRALE
238	CE277	252067	889248	CENTRALE
239	CE278	253067	886448	CENTRALE
240	CE279	289667	886448	CENTRALE
241	CE280	262667	886048	CENTRALE
242	CE281	242426	882030	CENTRALE
243	CE282	246467	882048	CENTRALE
244	CE283	252188	880617	CENTRALE
245	CE284	248867	877648	CENTRALE
246	CE285	258867	881048	CENTRALE
247	CE286	250467	879248	CENTRALE
248	CE287	282067	881648	CENTRALE
249	CE288	325667	1024848	CENTRALE
250	CE289	312667	1015648	CENTRALE
251	CE290	309667	1014448	CENTRALE
252	CE291	294667	1017848	CENTRALE

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
253	CE292	329806	1014674	CENTRALE
254	CE293	341467	1011848	CENTRALE
255	CE294	286267	1010648	CENTRALE
256	CE295	301467	1010248	CENTRALE
257	CE296	342667	1005448	CENTRALE
258	CE297	300867	1004248	CENTRALE
259	CE298	317894	1003448	CENTRALE
260	CE299	292067	1003248	CENTRALE
261	CE300	320467	1002448	CENTRALE
262	CE301	267267	995848	CENTRALE
263	CE302	270667	996448	CENTRALE
264	CE303	249267	989848	CENTRALE
265	CE304	346467	988448	CENTRALE
266	CE305	264267	990448	CENTRALE
267	CE306	259267	988648	CENTRALE
268	CE307	260267	984248	CENTRALE
269	CE308	261467	987848	CENTRALE
270	CE309	268267	986648	CENTRALE
271	CE310	249267	983248	CENTRALE
272	CE311	340867	985848	CENTRALE
273	CE312	270867	986248	CENTRALE
274	CE313	316267	978248	CENTRALE
275	CE314	314267	981648	CENTRALE
276	CE315	264875	978999	CENTRALE
277	CE316	248867	978248	CENTRALE
278	CE318	266067	974048	CENTRALE
279	CE319	317467	970848	CENTRALE
280	CE320	312667	967248	CENTRALE
281	CE321	261667	960248	CENTRALE
282	CE322	244267	956448	CENTRALE
283	CE325	250467	953648	CENTRALE
284	CE327	258171	953450	CENTRALE
285	CE328	254667	945848	CENTRALE
286	CE329	249267	948248	CENTRALE
287	CE330	259458	948165	CENTRALE
288	CE331	335067	945848	CENTRALE
289	CE332	256267	938248	CENTRALE
290	CE333	235467	942648	CENTRALE
291	CE335	243067	938048	CENTRALE
292	CE336	250467	941848	CENTRALE
293	CE338	283267	940248	CENTRALE
294	CE339	341529	935609	CENTRALE

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
295	CE340	331067	934048	CENTRALE
296	CE341	246267	932448	CENTRALE
297	CE342	247667	928648	CENTRALE
298	CE343	341067	928448	CENTRALE
299	CE344	262867	919848	CENTRALE
300	CE345	281067	917848	CENTRALE
301	CE346	235667	905648	CENTRALE
302	CE347	265230	901906	CENTRALE
303	CE348	263467	896848	CENTRALE
304	CE349	235267	896248	CENTRALE
305	CE350	261667	893248	CENTRALE
306	CE351	238667	892848	CENTRALE
307	CE352	245067	892248	CENTRALE
308	CE353	241067	891848	CENTRALE
309	CE354	259267	890448	CENTRALE
310	CE355	259867	888048	CENTRALE
311	CE356	256267	886648	CENTRALE
312	CE357	260267	886848	CENTRALE
313	CE358	248867	881648	CENTRALE
314	CE359	237467	881448	CENTRALE
315	CE360	241467	878048	CENTRALE
316	CE361	240332	874039	CENTRALE
317	CE362	240867	875848	CENTRALE
318	KA1	267067	1124648	KARA
319	KA4	287093	1124627	KARA
320	KA5	266867	1118448	KARA
321	KA6	257867	1117048	KARA
322	KA7	255867	1122048	KARA
323	KA8	296486	1119278	KARA
324	KA9	299467	1117648	KARA
325	KA10	260478	1112314	KARA
326	KA11	252675	1112072	KARA
327	KA12	306760	1111514	KARA
328	KA15	294067	1109848	KARA
329	KA16	306667	1108048	KARA
330	KA17	299067	1105848	KARA
331	KA18	301582	1105776	KARA
332	KA20	292867	1099248	KARA
333	KA21	305467	1099048	KARA
334	KA22	293867	1097813	KARA
335	KA23	301467	1099248	KARA
336	KA24	303055	1098458	KARA

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
337	KA25	216867	1100048	KARA
338	KA26	222267	1095648	KARA
339	KA27	303267	1093648	KARA
340	KA28	219867	1093048	KARA
341	KA29	306058	1092852	KARA
342	KA31	264267	1091248	KARA
343	KA32	287067	1087848	KARA
344	KA33	257407	1089817	KARA
345	KA34	234273	1089656	KARA
346	KA35	306467	1088048	KARA
347	KA36	210267	1085648	KARA
348	KA37	245195	1082578	KARA
349	KA39	217101	1079560	KARA
350	KA40	278365	1072237	KARA
351	KA41	276867	1071448	KARA
352	KA42	283267	1074448	KARA
353	KA43	296667	1077448	KARA
354	KA45	283267	1073648	KARA
355	KA46	279146	1069433	KARA
356	KA47	301267	1070248	KARA
357	KA48	260867	1070448	KARA
358	KA49	266267	1070248	KARA
359	KA50	267467	1068848	KARA
360	KA51	291267	1065648	KARA
361	KA52	288667	1065448	KARA
362	KA53	275615	1059652	KARA
363	KA55	248267	1064248	KARA
364	KA56	286867	1061848	KARA
365	KA57	276267	1061648	KARA
366	KA58	279497	1059646	KARA
367	KA59	279267	1058848	KARA
368	KA61	313267	1056448	KARA
369	KA62	288667	1053848	KARA
370	KA65	271467	1054448	KARA
371	KA66	255244	1054494	KARA
372	KA67	311067	1056048	KARA
373	KA68	312254	1054176	KARA
374	KA69	306263	1052466	KARA
375	KA70	276867	1052248	KARA
376	KA71	225810	1048248	KARA
377	KA73	255267	1052248	KARA
378	KA74	240467	1047848	KARA

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
379	KA75	290219	1050274	KARA
380	KA76	201553	1048195	KARA
381	KA77	266667	1047448	KARA
382	KA79	236667	1044248	KARA
383	KA80	263067	1044248	KARA
384	KA81	260854	1043575	KARA
385	KA82	285067	1043248	KARA
386	KA83	280667	1040448	KARA
387	KA84	274267	1040248	KARA
388	KA85	236467	1039448	KARA
389	KA86	257060	1039233	KARA
390	KA87	281067	1043648	KARA
391	KA88	283067	1043448	KARA
392	KA89	199334	1043069	KARA
393	KA91	283467	1037648	KARA
394	KA92	282667	1034648	KARA
395	KA93	324467	1032848	KARA
396	KA94	266067	1032048	KARA
397	KA95	238467	1037648	KARA
398	KA96	285667	1037448	KARA
399	KA97	276247	1035399	KARA
400	KA98	273267	1034448	KARA
401	KA99	286874	1034465	KARA
402	KA100	230667	1033648	KARA
403	KA101	316467	1031848	KARA
404	KA102	321267	1030448	KARA
405	KA103	318267	1030048	KARA
406	KA104	281106	1028415	KARA
407	KA105	315067	1028448	KARA
408	KA106	286667	1027048	KARA
409	KA107	305267	1025848	KARA
410	KA108	226467	1025248	KARA
411	KA109	269867	1030048	KARA
412	KA110	284867	1030048	KARA
413	KA111	304064	1030013	KARA
414	KA112	282267	1029848	KARA
415	KA113	271867	1029448	KARA
416	KA114	299667	1029048	KARA
417	KA115	274900	1028903	KARA
418	KA117	279267	1027448	KARA
419	KA118	307267	1026648	KARA
420	KA119	316667	1025648	KARA

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
421	KA120	291067	1024048	KARA
422	KA121	280667	1022648	KARA
423	KA122	282467	1021848	KARA
424	KA123	255867	1021448	KARA
425	KA124	269956	1019598	KARA
426	KA125	277467	1024248	KARA
427	KA127	286067	1023248	KARA
428	KA128	292467	1023048	KARA
429	KA129	277467	1022448	KARA
430	KA130	308867	1021848	KARA
431	KA131	296867	1021448	KARA
432	KA132	244823	1021234	KARA
433	KA133	275867	1013848	KARA
434	KA134	229467	1017248	KARA
435	KA135	249467	1015848	KARA
436	KA136	277667	1015648	KARA
437	KA137	262867	1015448	KARA
438	KA138	251553	1015234	KARA
439	KA139	251227	1014781	KARA
440	KA140	269667	1014048	KARA
441	KA141	273467	1013648	KARA
442	KA142	269467	1012448	KARA
443	KA144	277636	1009644	KARA
444	KA145	249267	1008648	KARA
445	KA146	253667	1008448	KARA
446	KA147	275067	1008448	KARA
447	KA148	232906	1006340	KARA
448	KA149	271067	1012248	KARA
449	KA150	272467	1012248	KARA
450	KA151	265867	1009248	KARA
451	KA152	242867	1008848	KARA
452	KA153	272851	1008496	KARA
453	KA154	255867	1007848	KARA
454	KA155	267467	1007848	KARA
455	KA156	253867	1006248	KARA
456	KA157	245867	1002248	KARA
457	KA158	229267	1000048	KARA
458	KA159	266191	1005853	KARA
459	KA160	254667	1004448	KARA
460	KA161	262467	1001448	KARA
461	KA162	226129	1000535	KARA
462	KA163	261667	998648	KARA

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
463	KA164	266467	998048	KARA
464	KA165	227867	978848	KARA
465	KA166	265207	1115454	KARA
466	KA167	254010	1113867	KARA
467	KA169	264627	1112279	KARA
468	KA170	308344	1112095	KARA
469	KA171	302667	1108448	KARA
470	KA172	314067	1105648	KARA
471	KA173	312667	1104648	KARA
472	KA174	304867	1107848	KARA
473	KA175	301375	1107687	KARA
474	KA176	305667	1104448	KARA
475	KA177	311480	1103648	KARA
476	KA178	305667	1101448	KARA
477	KA179	304867	1096648	KARA
478	KA180	302667	1101448	KARA
479	KA181	226867	1094448	KARA
480	KA182	263467	1093448	KARA
481	KA183	242467	1087448	KARA
482	KA184	280667	1084448	KARA
483	KA185	221867	1081248	KARA
484	KA186	245382	1077818	KARA
485	KA187	262667	1074648	KARA
486	KA188	297267	1067648	KARA
487	KA190	217267	1064448	KARA
488	KA192	292867	1055448	KARA
489	KA193	262667	1051048	KARA
490	KA194	255196	1050363	KARA
491	KA195	201622	1049227	KARA
492	KA196	207125	1048138	KARA
493	KA197	276667	1040248	KARA
494	KA198	275067	1035048	KARA
495	KA199	298694	1037223	KARA
496	KA200	294867	1036648	KARA
497	KA201	269267	1035048	KARA
498	KA202	280867	1026248	KARA
499	KA204	291067	1028048	KARA
500	KA205	261267	1026248	KARA
501	KA206	299267	1026048	KARA
502	KA207	237067	1024448	KARA
503	KA208	234067	1024248	KARA
504	KA209	302998	1024241	KARA

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
505	KA210	312867	1022448	KARA
506	KA211	278274	1021704	KARA
507	KA212	276667	1020648	KARA
508	KA213	233499	1020038	KARA
509	KA214	274467	1015848	KARA
510	KA215	275067	1009648	KARA
511	KA216	276867	1002648	KARA
512	KA217	265067	999648	KARA
513	KA218	234667	994648	KARA
514	KA219	259667	997448	KARA
515	KA220	227172	986988	KARA
516	KA221	227467	984448	KARA
517	KA222	227667	981248	KARA
518	MA1	344467	758448	MARITIME
519	MA2	339067	758248	MARITIME
520	MA3	341067	759448	MARITIME
521	MA4	342010	756472	MARITIME
522	MA5	343867	755448	MARITIME
523	MA6	339467	755048	MARITIME
524	MA7	344067	754648	MARITIME
525	MA8	333467	754048	MARITIME
526	MA9	324267	752248	MARITIME
527	MA10	345067	748848	MARITIME
528	MA12	328555	748707	MARITIME
529	MA13	271453	748040	MARITIME
530	MA14	317667	745648	MARITIME
531	MA15	275067	744448	MARITIME
532	MA16	335467	744448	MARITIME
533	MA17	299867	743648	MARITIME
534	MA18	325867	743248	MARITIME
535	MA19	317067	740448	MARITIME
536	MA20	273667	738648	MARITIME
537	MA21	279675	734668	MARITIME
538	MA22	333667	739448	MARITIME
539	MA23	316467	738648	MARITIME
540	MA24	282672	738251	MARITIME
541	MA25	280667	738048	MARITIME
542	MA26	303867	737048	MARITIME
543	MA28	326067	735648	MARITIME
544	MA29	272267	735448	MARITIME
545	MA30	271867	734448	MARITIME
546	MA31	263267	731848	MARITIME

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
547	MA32	281467	731648	MARITIME
548	MA34	325667	733048	MARITIME
549	MA35	299867	732848	MARITIME
550	MA36	319467	732048	MARITIME
551	MA37	275855	731249	MARITIME
552	MA38	346067	731048	MARITIME
553	MA39	331267	730848	MARITIME
554	MA40	312267	730448	MARITIME
555	MA41	286867	730248	MARITIME
556	MA42	316667	730248	MARITIME
557	MA43	272267	730048	MARITIME
558	MA45	294467	728448	MARITIME
559	MA47	306377	726721	MARITIME
560	MA48	262473	726251	MARITIME
561	MA49	260667	726048	MARITIME
562	MA50	271268	726058	MARITIME
563	MA51	314067	725848	MARITIME
564	MA52	290467	725248	MARITIME
565	MA53	325667	724848	MARITIME
566	MA54	277414	724252	MARITIME
567	MA55	314067	724248	MARITIME
568	MA56	312067	723848	MARITIME
569	MA58	274067	723248	MARITIME
570	MA59	261867	722048	MARITIME
571	MA60	308267	720048	MARITIME
572	MA61	335067	720048	MARITIME
573	MA63	304867	720048	MARITIME
574	MA64	262067	719848	MARITIME
575	MA65	352467	719648	MARITIME
576	MA66	324867	718648	MARITIME
577	MA67	254267	717848	MARITIME
578	MA68	275507	711274	MARITIME
579	MA70	273067	713248	MARITIME
580	MA71	297267	716648	MARITIME
581	MA72	320667	716448	MARITIME
582	MA73	282267	716048	MARITIME
583	MA74	302467	715648	MARITIME
584	MA75	293267	712648	MARITIME
585	MA76	281667	711648	MARITIME
586	MA78	276467	706448	MARITIME
587	MA79	284467	710448	MARITIME
588	MA80	292857	710249	MARITIME

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
589	MA82	273467	709848	MARITIME
590	MA83	284067	707648	MARITIME
591	MA84	265867	707448	MARITIME
592	MA85	268267	707048	MARITIME
593	MA86	324667	706848	MARITIME
594	MA87	268467	705048	MARITIME
595	MA88	273867	704648	MARITIME
596	MA89	289078	701825	MARITIME
597	MA90	277267	701448	MARITIME
598	MA91	312467	700248	MARITIME
599	MA92	273267	699848	MARITIME
600	MA93	279867	696248	MARITIME
601	MA94	304067	695048	MARITIME
602	MA95	335067	756048	MARITIME
603	MA96	270667	752048	MARITIME
604	MA97	320654	752033	MARITIME
605	MA99	276467	749648	MARITIME
606	MA100	272667	749048	MARITIME
607	MA101	273667	746048	MARITIME
608	MA102	293467	744448	MARITIME
609	MA103	330267	744048	MARITIME
610	MA106	309867	740048	MARITIME
611	MA107	308067	737448	MARITIME
612	MA108	319267	733648	MARITIME
613	MA109	305067	733448	MARITIME
614	MA110	319067	730648	MARITIME
615	MA111	269067	730448	MARITIME
616	MA112	302667	730448	MARITIME
617	MA113	274867	730048	MARITIME
618	MA114	355867	724448	MARITIME
619	MA115	288867	726248	MARITIME
620	MA116	256267	722648	MARITIME
621	MA117	329267	720448	MARITIME
622	MA118	292267	720248	MARITIME
623	MA119	295467	720848	MARITIME
624	MA120	317467	714048	MARITIME
625	MA121	291267	715648	MARITIME
626	MA122	276867	714048	MARITIME
627	MA123	295067	713448	MARITIME
628	MA124	361267	712648	MARITIME
629	MA126	361867	711048	MARITIME
630	MA127	282467	709848	MARITIME

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
631	MA128	272667	708048	MARITIME
632	MA129	263067	705848	MARITIME
633	MA130	297867	701048	MARITIME
634	SA1	254267	1215848	SAVANES
635	SA3	253667	1215448	SAVANES
636	SA4	247867	1215048	SAVANES
637	SA6	254667	1212648	SAVANES
638	SA8	259867	1212248	SAVANES
639	SA9	252067	1210448	SAVANES
640	SA10	252667	1210448	SAVANES
641	SA11	232067	1209648	SAVANES
642	SA12	264667	1209048	SAVANES
643	SA13	256067	1208448	SAVANES
644	SA14	242667	1207848	SAVANES
645	SA15	235867	1207448	SAVANES
646	SA16	266267	1206648	SAVANES
647	SA17	208267	1203848	SAVANES
648	SA18	237482	1203850	SAVANES
649	SA19	252667	1201648	SAVANES
650	SA20	204067	1194648	SAVANES
651	SA21	257667	1198248	SAVANES
652	SA22	219067	1190048	SAVANES
653	SA23	209267	1184048	SAVANES
654	SA24	197867	1186648	SAVANES
655	SA25	233867	1185448	SAVANES
656	SA26	249067	1182848	SAVANES
657	SA28	179057	1177215	SAVANES
658	SA29	246867	1176048	SAVANES
659	SA30	194267	1174848	SAVANES
660	SA31	171267	1178648	SAVANES
661	SA32	237467	1170248	SAVANES
662	SA33	218867	1162048	SAVANES
663	SA34	224667	1169648	SAVANES
664	SA35	223267	1164048	SAVANES
665	SA36	218467	1163648	SAVANES
666	SA38	220467	1159848	SAVANES
667	SA39	256667	1160048	SAVANES
668	SA40	208467	1156048	SAVANES
669	SA42	210267	1155248	SAVANES
670	SA44	230067	1154248	SAVANES
671	SA45	214467	1151448	SAVANES
672	SA46	198867	1151648	SAVANES

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
673	SA47	223867	1149648	SAVANES
674	SA48	228267	1147848	SAVANES
675	SA50	235467	1144048	SAVANES
676	SA51	218067	1142648	SAVANES
677	SA52	235067	1141848	SAVANES
678	SA55	227267	1136248	SAVANES
679	SA56	222267	1136048	SAVANES
680	SA57	227267	1133448	SAVANES
681	SA59	271528	1127820	SAVANES
682	SA60	264467	1126048	SAVANES
683	SA61	222867	1124048	SAVANES
684	SA62	225267	1124048	SAVANES
685	SA63	251067	1123448	SAVANES
686	SA64	233667	1117648	SAVANES
687	SA65	228067	1121448	SAVANES
688	SA66	252067	1120848	SAVANES
689	SA67	217867	1116648	SAVANES
690	SA68	227560	1107621	SAVANES
691	SA69	217799	1106675	SAVANES
692	SA70	228467	1102848	SAVANES
693	SA71	224667	1100448	SAVANES
694	SA72	228467	1100448	SAVANES
695	SA76	239467	1207848	SAVANES
696	SA77	223467	1202448	SAVANES
697	SA78	242467	1193448	SAVANES
698	SA80	178667	1183848	SAVANES
699	SA81	225271	1168842	SAVANES
700	SA82	216467	1163848	SAVANES
701	SA83	224667	1163648	SAVANES
702	SA84	195867	1161048	SAVANES
703	SA85	220667	1134048	SAVANES
704	SA86	247667	1129648	SAVANES
705	SA87	265267	1129448	SAVANES
706	SA88	223083	1107879	SAVANES
707	PL1	313067	922448	PLATEAUX
708	PL2	318248	922053	PLATEAUX
709	PL4	334267	920248	PLATEAUX
710	PL5	345667	915648	PLATEAUX
711	PL6	348067	915648	PLATEAUX
712	PL7	348867	914448	PLATEAUX
713	PL9	312667	913648	PLATEAUX
714	PL11	316667	907848	PLATEAUX

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
715	PL13	330538	898079	PLATEAUX
716	PL14	332831	902382	PLATEAUX
717	PL15	312267	901448	PLATEAUX
718	PL16	315467	899648	PLATEAUX
719	PL17	324467	891648	PLATEAUX
720	PL18	313467	895648	PLATEAUX
721	PL19	332867	884248	PLATEAUX
722	PL20	341867	883848	PLATEAUX
723	PL21	270867	879048	PLATEAUX
724	PL22	273067	877648	PLATEAUX
725	PL24	334667	879448	PLATEAUX
726	PL25	336953	879316	PLATEAUX
727	PL26	338667	881448	PLATEAUX
728	PL27	343067	881448	PLATEAUX
729	PL28	311467	881248	PLATEAUX
730	PL29	341467	880623	PLATEAUX
731	PL30	339467	877648	PLATEAUX
732	PL31	326267	878448	PLATEAUX
733	PL33	255267	875848	PLATEAUX
734	PL34	261067	875448	PLATEAUX
735	PL35	237968	872681	PLATEAUX
736	PL36	271467	874648	PLATEAUX
737	PL37	266867	874048	PLATEAUX
738	PL38	315067	873648	PLATEAUX
739	PL39	344467	875848	PLATEAUX
740	PL40	311667	875648	PLATEAUX
741	PL43	257467	866648	PLATEAUX
742	PL44	244667	865648	PLATEAUX
743	PL46	265267	872048	PLATEAUX
744	PL47	272067	871648	PLATEAUX
745	PL48	275067	871448	PLATEAUX
746	PL50	275067	865648	PLATEAUX
747	PL51	276267	865448	PLATEAUX
748	PL52	336067	869248	PLATEAUX
749	PL53	336467	868448	PLATEAUX
750	PL54	282667	871848	PLATEAUX
751	PL55	282867	868048	PLATEAUX
752	PL56	266067	864048	PLATEAUX
753	PL57	239867	862648	PLATEAUX
754	PL58	276667	864248	PLATEAUX
755	PL59	273267	862448	PLATEAUX
756	PL60	276467	862048	PLATEAUX

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
757	PL61	265467	860648	PLATEAUX
758	PL62	341867	861848	PLATEAUX
759	PL64	283267	860648	PLATEAUX
760	PL65	240067	859248	PLATEAUX
761	PL66	274867	859848	PLATEAUX
762	PL68	274867	857648	PLATEAUX
763	PL69	279067	856048	PLATEAUX
764	PL70	269467	858048	PLATEAUX
765	PL71	245467	856648	PLATEAUX
766	PL72	249667	854848	PLATEAUX
767	PL73	254867	858848	PLATEAUX
768	PL75	258267	858048	PLATEAUX
769	PL76	280667	860248	PLATEAUX
770	PL77	289267	859248	PLATEAUX
771	PL78	346467	855248	PLATEAUX
772	PL79	233867	849048	PLATEAUX
773	PL80	268667	852248	PLATEAUX
774	PL82	267667	849448	PLATEAUX
775	PL83	276267	848448	PLATEAUX
776	PL84	275095	848236	PLATEAUX
777	PL85	285267	852248	PLATEAUX
778	PL86	308052	849103	PLATEAUX
779	PL88	336267	851848	PLATEAUX
780	PL89	248667	846848	PLATEAUX
781	PL90	236467	845248	PLATEAUX
782	PL91	272667	844448	PLATEAUX
783	PL92	234267	844048	PLATEAUX
784	PL93	242867	842848	PLATEAUX
785	PL94	270067	846448	PLATEAUX
786	PL95	254667	843648	PLATEAUX
787	PL97	317067	844448	PLATEAUX
788	PL98	314467	843848	PLATEAUX
789	PL100	282067	846048	PLATEAUX
790	PL101	280667	844048	PLATEAUX
791	PL102	291267	846448	PLATEAUX
792	PL103	340467	846248	PLATEAUX
793	PL104	285467	843648	PLATEAUX
794	PL105	333267	842648	PLATEAUX
795	PL106	241421	842435	PLATEAUX
796	PL107	246267	842448	PLATEAUX
797	PL108	230867	841848	PLATEAUX
798	PL110	234285	837256	PLATEAUX

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
799	PL111	278067	840048	PLATEAUX
800	PL115	323867	840048	PLATEAUX
801	PL116	237067	835848	PLATEAUX
802	PL117	231267	835648	PLATEAUX
803	PL118	228844	835321	PLATEAUX
804	PL119	240867	833448	PLATEAUX
805	PL120	240267	831848	PLATEAUX
806	PL122	262867	831848	PLATEAUX
807	PL123	273867	831648	PLATEAUX
808	PL124	253867	836848	PLATEAUX
809	PL125	236467	832648	PLATEAUX
810	PL126	277867	833248	PLATEAUX
811	PL127	256667	833648	PLATEAUX
812	PL128	321667	836248	PLATEAUX
813	PL129	338067	835648	PLATEAUX
814	PL130	282867	835448	PLATEAUX
815	PL131	327667	835448	PLATEAUX
816	PL132	327667	833648	PLATEAUX
817	PL133	247867	830248	PLATEAUX
818	PL134	227467	828448	PLATEAUX
819	PL137	248667	827848	PLATEAUX
820	PL138	341667	830448	PLATEAUX
821	PL139	326667	825848	PLATEAUX
822	PL141	238618	824823	PLATEAUX
823	PL142	261267	823848	PLATEAUX
824	PL143	237667	821848	PLATEAUX
825	PL145	282067	823248	PLATEAUX
826	PL147	232421	817596	PLATEAUX
827	PL148	254267	816848	PLATEAUX
828	PL150	242667	814248	PLATEAUX
829	PL151	281067	818448	PLATEAUX
830	PL152	332867	815448	PLATEAUX
831	PL153	281653	814647	PLATEAUX
832	PL154	314891	814262	PLATEAUX
833	PL155	339267	813848	PLATEAUX
834	PL156	302867	813648	PLATEAUX
835	PL157	259867	809448	PLATEAUX
836	PL158	243467	807248	PLATEAUX
837	PL159	246760	806887	PLATEAUX
838	PL160	277650	806470	PLATEAUX
839	PL161	275467	805648	PLATEAUX
840	PL162	321667	810848	PLATEAUX

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
841	PL164	340867	807448	PLATEAUX
842	PL165	274889	801647	PLATEAUX
843	PL166	251867	800048	PLATEAUX
844	PL167	241667	804248	PLATEAUX
845	PL168	274867	804248	PLATEAUX
846	PL169	242667	802648	PLATEAUX
847	PL170	240467	802448	PLATEAUX
848	PL171	252267	802248	PLATEAUX
849	PL172	296661	800467	PLATEAUX
850	PL174	287067	803648	PLATEAUX
851	PL175	331467	801848	PLATEAUX
852	PL176	326467	799648	PLATEAUX
853	PL178	241267	795848	PLATEAUX
854	PL181	244267	792648	PLATEAUX
855	PL182	284663	797461	PLATEAUX
856	PL183	298467	795448	PLATEAUX
857	PL184	305067	794048	PLATEAUX
858	PL185	336667	796248	PLATEAUX
859	PL186	324867	792248	PLATEAUX
860	PL187	341844	797244	PLATEAUX
861	PL188	309065	792286	PLATEAUX
862	PL189	318267	798448	PLATEAUX
863	PL190	328067	797448	PLATEAUX
864	PL191	330467	794848	PLATEAUX
865	PL192	242267	787648	PLATEAUX
866	PL193	237067	790048	PLATEAUX
867	PL195	302467	791448	PLATEAUX
868	PL196	314667	788648	PLATEAUX
869	PL197	346667	791848	PLATEAUX
870	PL200	322267	788248	PLATEAUX
871	PL201	327267	786648	PLATEAUX
872	PL202	329667	787448	PLATEAUX
873	PL204	238781	783708	PLATEAUX
874	PL205	302067	781448	PLATEAUX
875	PL206	298467	781248	PLATEAUX
876	PL207	316667	781848	PLATEAUX
877	PL208	313667	785248	PLATEAUX
878	PL209	320067	784048	PLATEAUX
879	PL210	335067	783448	PLATEAUX
880	PL211	261667	778648	PLATEAUX
881	PL212	267867	779848	PLATEAUX
882	PL213	240198	776247	PLATEAUX

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
883	PL214	282267	777848	PLATEAUX
884	PL216	286467	778448	PLATEAUX
885	PL219	342867	774648	PLATEAUX
886	PL220	261267	773248	PLATEAUX
887	PL221	226467	771448	PLATEAUX
888	PL222	228267	769448	PLATEAUX
889	PL223	229867	768648	PLATEAUX
890	PL224	263867	773648	PLATEAUX
891	PL225	234901	773248	PLATEAUX
892	PL226	317667	772848	PLATEAUX
893	PL227	292067	772248	PLATEAUX
894	PL228	281267	772048	PLATEAUX
895	PL229	238067	771248	PLATEAUX
896	PL230	238267	770648	PLATEAUX
897	PL231	232467	769848	PLATEAUX
898	PL232	237467	769848	PLATEAUX
899	PL233	332267	769048	PLATEAUX
900	PL234	284467	768648	PLATEAUX
901	PL235	322867	768048	PLATEAUX
902	PL236	247267	767848	PLATEAUX
903	PL237	260462	765654	PLATEAUX
904	PL238	283067	764848	PLATEAUX
905	PL239	270467	764648	PLATEAUX
906	PL240	257267	764248	PLATEAUX
907	PL241	325667	764048	PLATEAUX
908	PL242	327267	759648	PLATEAUX
909	PL243	254067	758448	PLATEAUX
910	PL245	288867	757648	PLATEAUX
911	PL246	268867	762048	PLATEAUX
912	PL247	230467	761648	PLATEAUX
913	PL248	319667	761648	PLATEAUX
914	PL250	232467	760448	PLATEAUX
915	PL251	242267	760048	PLATEAUX
916	PL253	272862	756252	PLATEAUX
917	PL254	237503	756445	PLATEAUX
918	PL256	243267	752448	PLATEAUX
919	PL257	315067	752048	PLATEAUX
920	PL258	265867	750848	PLATEAUX
921	PL259	233467	749648	PLATEAUX
922	PL260	241067	741848	PLATEAUX
923	PL261	242667	744448	PLATEAUX
924	PL262	241267	740848	PLATEAUX

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
925	PL264	257667	735448	PLATEAUX
926	PL265	253867	736248	PLATEAUX
927	PL266	261467	732248	PLATEAUX
928	PL267	258867	728048	PLATEAUX
929	PL268	347067	917048	PLATEAUX
930	PL269	324667	919848	PLATEAUX
931	PL270	257267	877648	PLATEAUX
932	PL271	258267	872248	PLATEAUX
933	PL272	330867	876048	PLATEAUX
934	PL273	281667	873248	PLATEAUX
935	PL274	280667	872448	PLATEAUX
936	PL275	268467	871048	PLATEAUX
937	PL276	256067	870648	PLATEAUX
938	PL277	284867	871448	PLATEAUX
939	PL278	269267	861448	PLATEAUX
940	PL279	264867	862448	PLATEAUX
941	PL280	286867	861648	PLATEAUX
942	PL281	334267	860848	PLATEAUX
943	PL282	291267	860648	PLATEAUX
944	PL283	242467	857648	PLATEAUX
945	PL284	246867	855448	PLATEAUX
946	PL285	239067	854248	PLATEAUX
947	PL287	281267	856248	PLATEAUX
948	PL288	238267	851448	PLATEAUX
949	PL289	282867	853848	PLATEAUX
950	PL290	346267	852248	PLATEAUX
951	PL291	244648	846002	PLATEAUX
952	PL292	316867	848048	PLATEAUX
953	PL293	342867	847848	PLATEAUX
954	PL294	342467	846448	PLATEAUX
955	PL295	271067	842048	PLATEAUX
956	PL296	278267	842048	PLATEAUX
957	PL297	274867	841448	PLATEAUX
958	PL299	315067	837848	PLATEAUX
959	PL300	303667	838848	PLATEAUX
960	PL301	289067	838848	PLATEAUX
961	PL302	234267	836248	PLATEAUX
962	PL303	243867	832848	PLATEAUX
963	PL304	267267	836848	PLATEAUX
964	PL305	259667	836648	PLATEAUX
965	PL307	262467	834048	PLATEAUX
966	PL308	280467	836048	PLATEAUX

N° PLACETTE	CODES PLACETTE	COORD_X	COORD_Y	REGIONS
967	PL309	320267	837248	PLATEAUX
968	PL310	232467	830048	PLATEAUX
969	PL311	239260	827472	PLATEAUX
970	PL312	287867	830248	PLATEAUX
971	PL313	293003	827851	PLATEAUX
972	PL314	246667	823648	PLATEAUX
973	PL315	235267	822248	PLATEAUX
974	PL317	278667	820448	PLATEAUX
975	PL319	284467	822648	PLATEAUX
976	PL320	306267	820248	PLATEAUX
977	PL321	259267	812248	PLATEAUX
978	PL322	242267	805648	PLATEAUX
979	PL323	308867	807848	PLATEAUX
980	PL325	243867	804248	PLATEAUX
981	PL326	310467	800248	PLATEAUX
982	PL328	249467	796448	PLATEAUX
983	PL329	245853	794432	PLATEAUX
984	PL330	294667	797848	PLATEAUX
985	PL331	241067	787448	PLATEAUX
986	PL333	296867	783648	PLATEAUX
987	PL334	272467	778648	PLATEAUX
988	PL335	275074	779873	PLATEAUX
989	PL336	340867	774448	PLATEAUX
990	PL337	338667	779648	PLATEAUX
991	PL338	240267	772048	PLATEAUX
992	PL339	279267	770448	PLATEAUX
993	PL340	256867	766248	PLATEAUX
994	PL341	328667	766048	PLATEAUX
995	PL343	245067	761448	PLATEAUX
996	PL344	287067	760448	PLATEAUX
997	PL345	297467	756248	PLATEAUX
998	PL346	328467	756248	PLATEAUX
999	PL347	258867	751648	PLATEAUX
1000	PL348	236267	748248	PLATEAUX

Annexe 6 :
Facteurs de correction de pentes

Les lectures des pentes (lues au clinomètre sur l'échelle de 1/20) permettent de corriger la distance réelle horizontale (présenté ici pour les rayons de 4 et de 20 m), comme indiqué au tableau suivant.

Lecture 1/20	Degrés	R = 4m	R = 20m
1	2,9	4,0	20,0
2	5,7	4,0	20,1
3	8,5	4,0	20,2
4	11,3	4,1	20,4
5	14,0	4,1	20,6
6	16,7	4,2	20,9
7	19,3	4,2	21,2
8	21,8	4,3	21,5
9	24,2	4,4	21,9
10	26,6	4,5	22,4
11	28,8	4,6	22,8
12	31,0	4,7	23,3
13	33,0	4,8	23,9
14	35,0	4,9	24,4
15	36,9	5,0	25,0
16	38,7	5,1	25,6
17	40,4	5,2	26,2
18	42,0	5,4	26,9
19	43,5	5,5	27,6
20	45,0	5,7	28,3
21	46,4	5,8	29,0
22	47,7	5,9	29,7
23	49,0	6,1	30,5
24	50,2	6,2	31,2
25	51,3	6,4	32,0
26	52,4	6,6	32,8
27	53,5	6,7	33,6
28	54,5	6,9	34,4
29	55,4	7,0	35,2
30	56,3	7,2	36,1

Annexe 7 : Fiches d'inventaire



INVENTAIRE FORESTIER NATIONAL - TOGO



IFN Togo

**Caractéristiques de la station
et temps de travail**

Equipe :

Date :

Heure début :

Code placette :

X [m] S1N :

Y [m] :

Heure fin :

Camp de :

☐ Oui le comment ☐ Non

Caractéristiques de la station

Altitude [m]:					
Pente [lecture sur échelle 1/20]:					
Type de relief [code]: Plateau = 1 / Ondulé = 2 / Crête = 3 / Versant = 4 / Vallée = 5 / Ravin = 6					
Cuirasse [code]: Sans = 0 / Petites plaques = 1 / Grandes plaques = 2 / Continue = 3					
Signes d'érosion [code]: Sans = 0 / Faibles = 1 / Moyens = 2 / Accentués = 3					
Degré de fermeture du couvert [code]: 10 - 25% = 1 / 25 - 50% = 2 / 50 - 80% = 3 / > 80% = 4					
Densité du peuplement ligneux [code]: peu dense = 1 / moyennement dense = 2 / très dense = 3					
Région :					
Préfecture :					
Type de formation forestière :					
Prises de vue : (cocher si ok)	1 : Code	2 : N	3 : E	4 : S	5 : W

Observations :

**Nouvelles coordonnées
(en cas de déplacement)**

X [m] :

Y [m] :

AZIMUT (°):

DISTANCE (m):

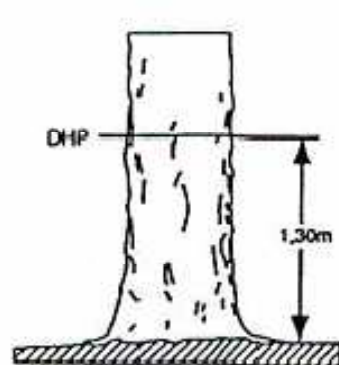
Signature du responsable :

Page de

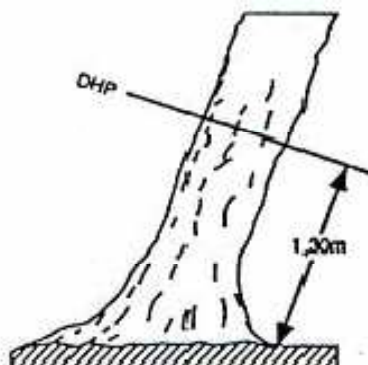
ProREDD / DFS / UNIQUE

[illegible]

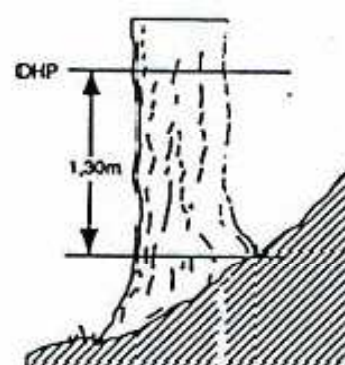
Annexe 8 :
Mesure des diamètres des arbres / arbustes



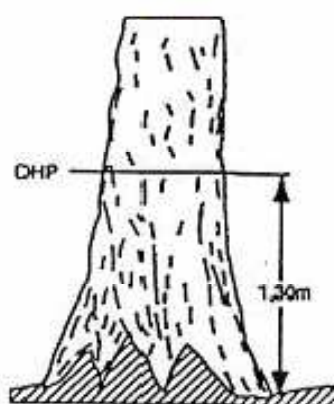
Arbre à fût droit sans contrefort



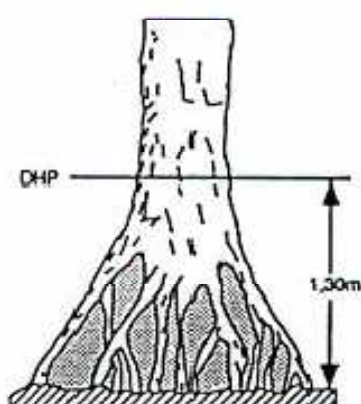
Arbre incliné



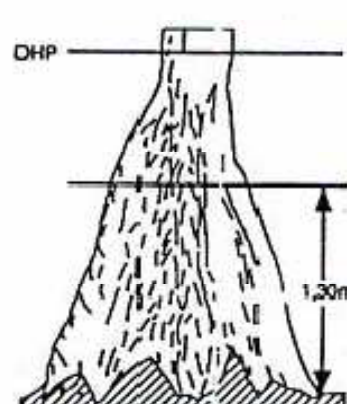
Terrain en pente



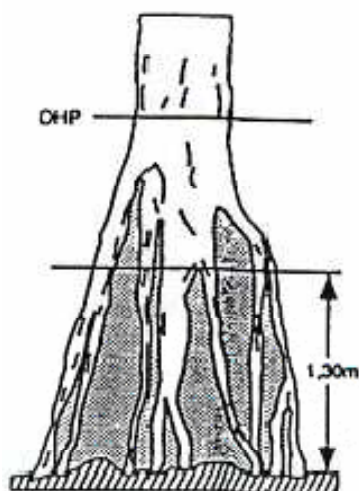
Contreforts à moins de 1,30m



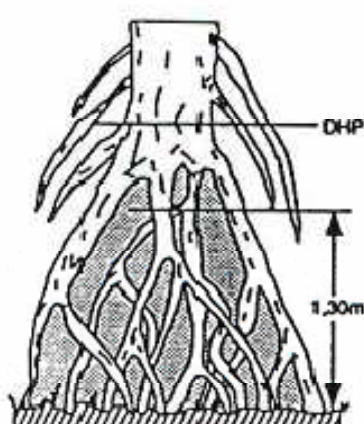
Echasse à moins de 1,30m



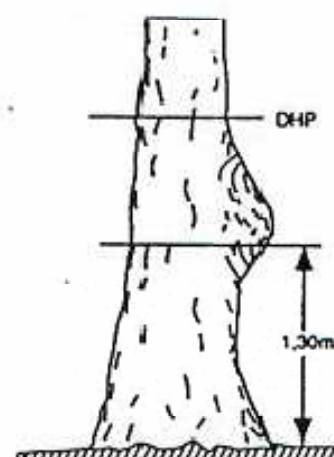
Contreforts au-dessus de 1,30m



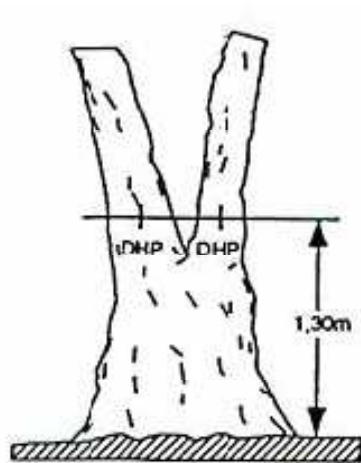
Echasse au dessus de 1,30m



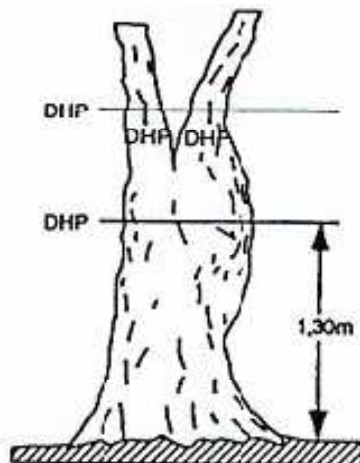
Echasse se prolongeant sur le fût



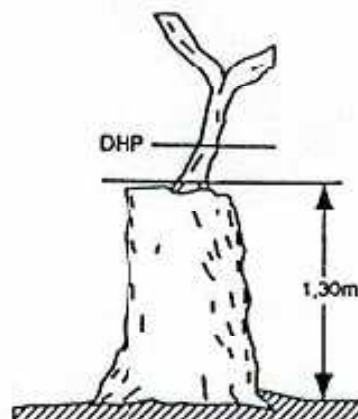
Arbre bosselé à 1,30m



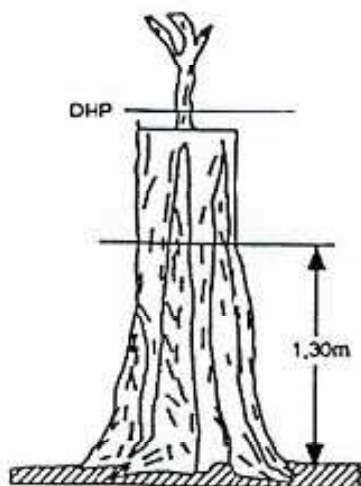
Arbre fourchu à moins de 1,30m



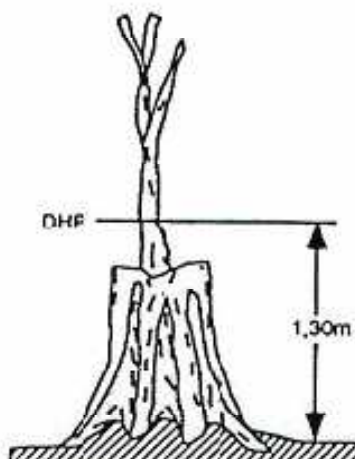
Arbre fourchu et bosselé à 1,30m



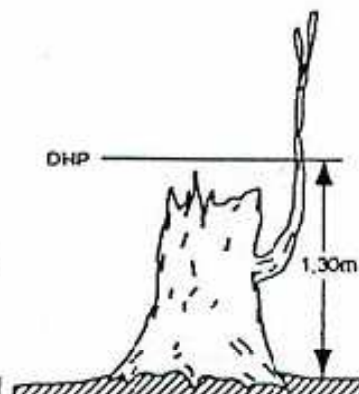
Abattage à 1,30m



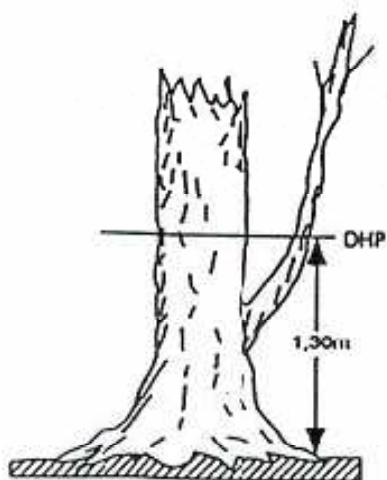
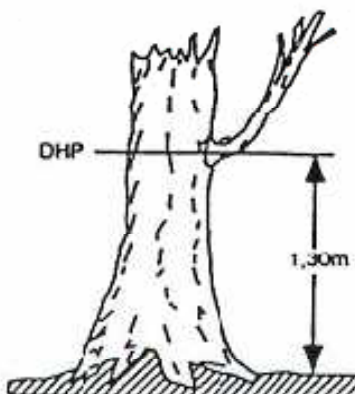
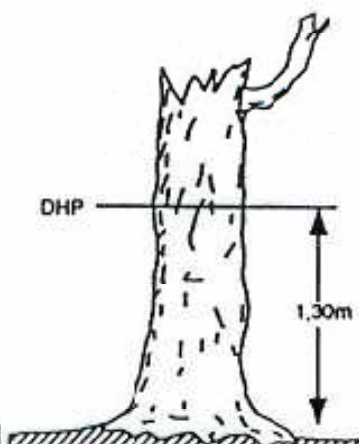
Abattage au-delà de 1,30m



Abattage au dessous de 1,30m

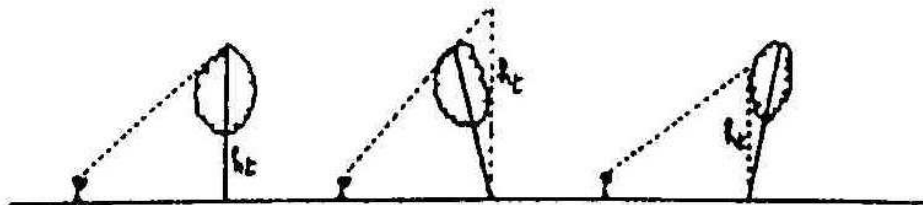


Cassé inférieure à 1,30m

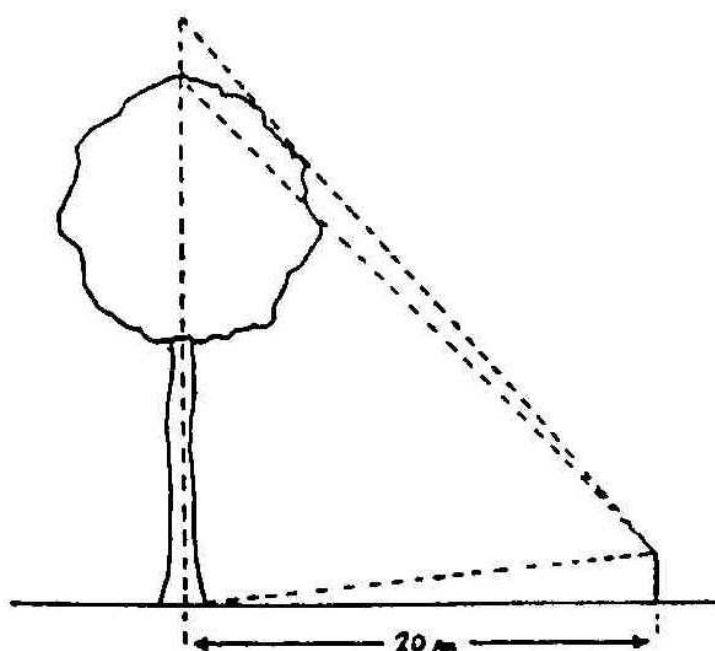
Cassé au-delà de 1,30m
dont rejet plus bas que 1,30mCassé au-delà de 1,30m
dont rejet à 1,30mCassé au-delà de 1,30m
dont rejet au delà de 1,30m

Annexe 9 :
Sur- ou sous-estimation des hauteurs des arbres

Lors des mesures d hauteurs, l'opérateur doit se placer de façon à ce que l'arbre ne penche ni vers lui, ni dans la direction opposée, sinon, les mesures angulaires ne fournissent pas un résultat correct. Si l'arbre n'est pas droit, l'opérateur doit toujours se positionner perpendiculairement au plan dans lequel l'arbre penche.



Croquis de visée à travers le houppier



Exemple :

Ht correcte :
114 % de 20 m
soit 228 dm

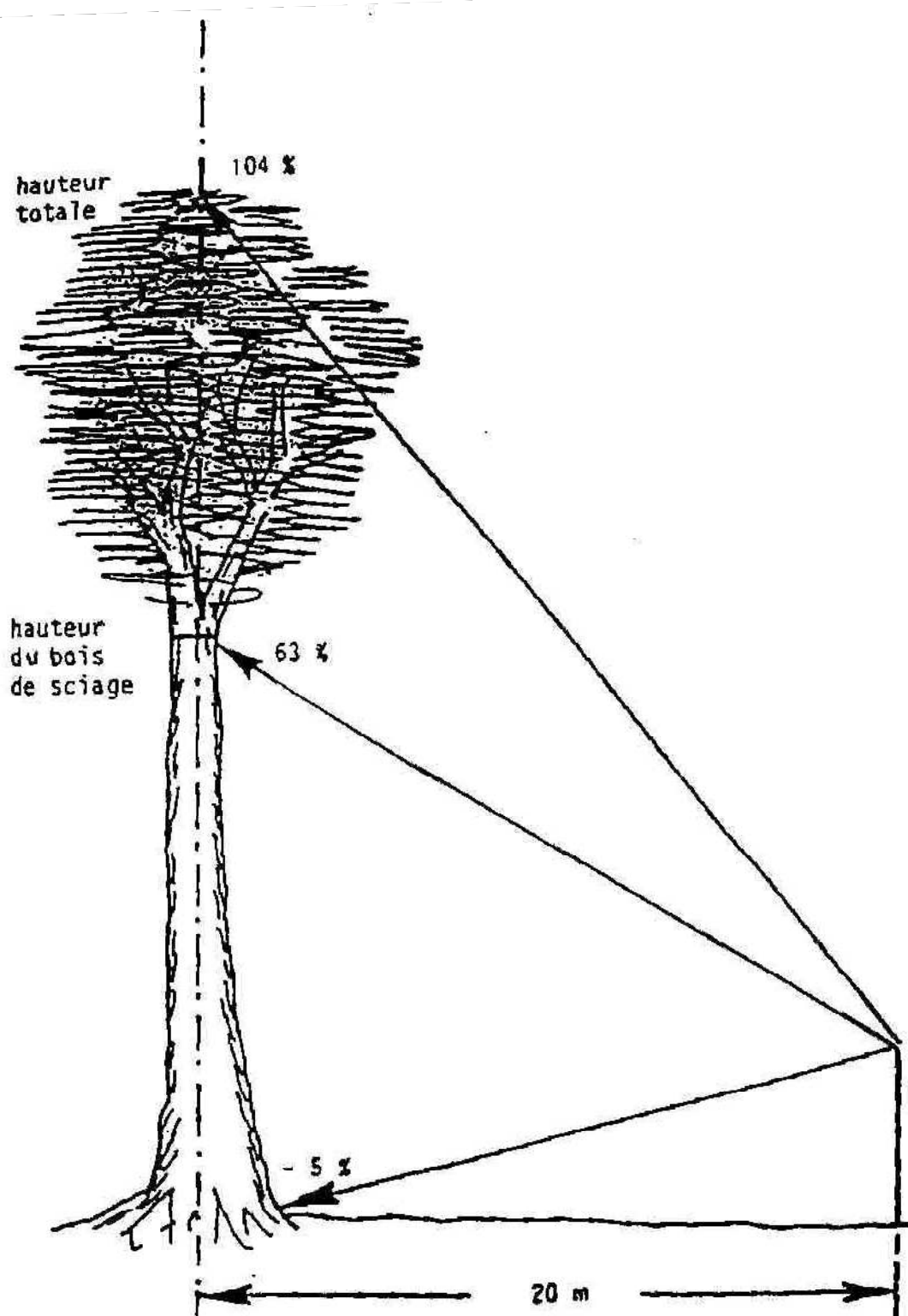
Ht surestimée :
129 % de 20 m
soit 258 dm

SURESTIMATION DE 13 %

L'opérateur doit également bien viser le bourgeon terminal et non pas la tangente à l'enveloppen de la cîme.

Annexe 10 :

Mesure des hauteurs des arbres / arbustes



Annexe 11 :
Liste et code des essences retenues

Codes	Taxons	Codes	Taxons
LEBV0001	<i>Araucaria cunninghamii</i> Ait.	LEBV0069	<i>Microlepia speluncae</i> (L.) Moore
LEBV0002	<i>Araucaria excelsa</i> R. Br.	LEBV0070	<i>Pteridium aquilinum</i> (L.) Kuhn
LEBV0003	<i>Callitris intratropica</i> R.T. Baker & H.G. Sim.	LEBV0071	<i>Ctenitis barteriana</i> (Hook.) Alston
LEBV0004	<i>Cupressus sempervirens</i> L.	LEBV0072	<i>Ctenitis cirrhosa</i> (Schum.) Ching
LEBV0005	<i>Thuja occidentalis</i> L.	LEBV0073	<i>Ctenitis protensa</i> (Afzel. ex Sw.) Ching
LEBV0006	<i>Thuja plicata</i> L. excelsa	LEBV0074	<i>Ctenitis subsimilis</i> (Hook.) Tardieu
LEBV0007	<i>Cycas circinalis</i> L.	LEBV0075	<i>Dryopteris athamantica</i> (Kunze) Kuntze
LEBV0008	<i>Cycas revoluta</i> Thunb.	LEBV0076	<i>Tectaria fernandensis</i> (Baker) C.Chr.
LEBV0009	<i>Encephalartos barteri</i> Carruth.	LEBV0077	<i>Dicranopteris linearis</i> (Burm.f.) Underw. var. linearis
LEBV0010	<i>Encephalartos ferox</i> Lehm.	LEBV0078	<i>Gleichenia linearis</i> (Burm.f.) C.B. Clarke
LEBV0011	<i>Encephalartos gratus</i> Lehm.	LEBV0079	<i>Trichomanes africanum</i> Christ
LEBV0012	<i>Zamia dominican</i> L.f.	LEBV0080	<i>Trichomanes chamaedrys</i> Taton
LEBV0013	<i>Zamia dudgesiana</i> L.f.	LEBV0081	<i>Isoetes melanotheca</i> Alston
LEBV0014	<i>Zamia fischeri</i> Miq.		<i>Bolbitis acrostichoides</i> (Afzel. ex Sw.) Ching
LEBV0015	<i>Zamia floridana</i> A. DC.	LEBV0082	<i>Bolbitis auriculata</i> (Lam.) Alston
LEBV0016	<i>Zamia furfuracea</i> Ait.	LEBV0083	<i>Bolbitis heudelotii</i> (Bory ex Fée) Alston
LEBV0017	<i>Zamia fusca</i> Hort. Paull. ex Regel	LEBV0084	<i>Lycopodium affine</i> Bory
LEBV0018	<i>Zamia pumila</i> L.	LEBV0085	<i>Lycopodium cernuum</i> L.
LEBV0019	<i>Zamia standleyi</i> Schutzman	LEBV0086	<i>Lycopodium staudtii</i> (Nessel) Adams & Alston
LEBV0020	<i>Pinus canariensis</i> Sm.	LEBV0087	<i>Marattia fraxinea</i> Sm.
LEBV0021	<i>Pinus caribaea</i> Morelet	LEBV0088	<i>Marsilea diffusa</i> Lepr. ex A. Rich.
LEBV0022	<i>Actinopteris radiata</i> Koen ex Roxb.	LEBV0089	<i>Arthropteris orientalis</i> (J.F. Gmel.) Posth.
LEBV0023	<i>Adiantum incisum</i> Forsk.		<i>Ophioglossum costatum</i> R.Br.
LEBV0024	<i>Adiantum philippense</i> L.	LEBV0090	<i>Ophioglossum gomezianum</i> Welw. ex A.Br.
LEBV0025	<i>Adiantum schweinfurthii</i> Kuhn	LEBV0091	<i>Ophioglossum gramineum</i> Willd.
LEBV0026	<i>Adiantum vogelii</i> Mett. ex Keyserl.		<i>Ophioglossum reticulatum</i> L.
LEBV0027	<i>Ceratopteris cornuta</i> (Beauv.) Lepr.	LEBV0092	<i>Ophioglossum rubellum</i> Welw.
LEBV0028	<i>Doryopteris concolor</i> var. nicklessi Tard.	LEBV0093	<i>Drynaria laurentii</i> (Christ ex De Wild. & Durand) Hieron.
LEBV0029	<i>Doryopteris kirkii</i> (Hook.) Alston	LEBV0094	<i>Loxogramme lanceolata</i> (Sw.) C. Presl
	<i>Nephrolepis biserrata</i> (Sw.) Schott cv. furcans	LEBV0095	<i>Microgramma owariensis</i> (Desv.) Alston
LEBV0030	<i>Nephrolepis exaltata</i> (L.) Schott.		<i>Microsorium punctatum</i> (L.) Copel.
LEBV0031	<i>Nephrolepis exaltata</i> (L.) Schott. var. whitmanii	LEBV0096	<i>Phymatodes scolopendria</i> (Burm.f.) Ching
LEBV0032	<i>Nephrolepis exaltata</i> Schott. var. norwoodii	LEBV0097	<i>Platyserium angolense</i> Welw. ex Hook.
LEBV0033	<i>Nephrolepis exaltata</i> Schott. var. verona	LEBV0100	<i>Platyserium bifurcatum</i> (Cav.) C. Chr.
LEBV0034	<i>Nephrolepis undulata</i> (Afzel. ex. Sw.) J.Sm.	LEBV0101	<i>Platyserium elephantotis</i> Schweinf.
LEBV0035	<i>Pellaea doniana</i> J.Sm. ex Hook.	LEBV0102	<i>Platyserium hillei</i> Moore
LEBV0036	<i>Pellaea doniniana</i> Link	LEBV0103	<i>Platyserium stemaria</i> (P. Beauv.) Desv.
LEBV0037	<i>Pityrogramma calomelanos</i> (L.) Link var. calomelanos	LEBV0104	<i>Platyserium superbum</i> Joncheere & Hennipman
LEBV0038	<i>Ctenitis lanigera</i> (Kük.) Tardieu	LEBV0105	<i>Pleopeltis preussii</i> (Hieron.) Tardieu
LEBV0043	<i>Ctenitis speciosa</i> (Mett.) Alston	LEBV0106	<i>Polypodium musifolium</i> Bl.
LEBV0044	<i>Asplenium aethiopicum</i> (Burm.f.) Bech.	LEBV0107	<i>Polypodium punctatum</i> Thunb.
LEBV0045	<i>Asplenium africanum</i> Desv.	LEBV0108	<i>Acrostichum aureum</i> L.
LEBV0046	<i>Asplenium barteri</i> Hook.	LEBV0109	<i>Pteris atrovirens</i> Willd.
LEBV0047	<i>Asplenium bialfratum</i> Alston & Ballard	LEBV0110	<i>Pteris burtonii</i> Baker
LEBV0048	<i>Asplenium buettneri</i> Hiern	LEBV0111	<i>Pteris cretica</i> L.
LEBV0049	<i>Asplenium diplazisorum</i> Hieron.	LEBV0112	<i>Pteris ensiformis</i> Burm.
LEBV0050	<i>Asplenium dregeanum</i> Kunze	LEBV0113	<i>Pteris marginata</i> Bory
LEBV0051	<i>Asplenium emarginatum</i> P. Beauv.	LEBV0114	<i>Pteris togoensis</i> Hieron.
LEBV0052	<i>Asplenium formosum</i> Willd.	LEBV0115	<i>Salvinia nymphellula</i> Desv.
LEBV0053	<i>Asplenium hemitomum</i> Hieron.	LEBV0116	<i>Anemia sessilis</i> (Jeanp.) C. Chr.
LEBV0054	<i>Asplenium inaequilaterale</i> Bory ex Willd.	LEBV0117	<i>Lygodium microphyllum</i> (Cav.) R.Br.
LEBV0055	<i>Asplenium nidus</i> L.	LEBV0118	<i>Lygodium smithianum</i> C. Presl
LEBV0056	<i>Asplenium stuhlmannii</i> Hieron	LEBV0119	<i>Selaginella blepharophylla</i> Alston
LEBV0057	<i>Asplenium subaequilaterale</i> Hiern	LEBV0120	<i>Selaginella cathedriformis</i> Spring
LEBV0058	<i>Asplenium unilaterale</i> Lam.	LEBV0121	<i>Selaginella kalbreyeri</i> Baker
LEBV0059	<i>Asplenium variabile</i> Hook. var. variabile	LEBV0122	<i>Selaginella molliceps</i> Spring
LEBV0060	<i>Asplenium variabile</i> Hook. var. paucijugum (Ballard) Alston	LEBV0123	<i>Selaginella myosurus</i> (Sw.) Alston
LEBV0061	<i>Asplenium viviparum</i> (L.f.) C. Presl	LEBV0124	<i>Selaginella protensa</i> Alston
LEBV0062	<i>Azolla africana</i> Desv.	LEBV0125	<i>Selaginella sp.</i>
LEBV0063	<i>Cyathea camerooniana</i> Hook.	LEBV0126	<i>Selaginella thomensis</i> Alston
LEBV0064	<i>Davallia bullata</i> Wall. ex Hook.	LEBV0127	<i>Selaginella versicolor</i> Spring
LEBV0065	<i>Davallia chaerophylloides</i> (Poir.) Steud.	LEBV0128	<i>Selaginella zechii</i> Hieron
LEBV0066	<i>Davallia mariesii</i> Moore.	LEBV0129	<i>Cyclosorus afer</i> (Christ) Ching
LEBV0067	<i>Lonchitis currorii</i> (Hook.) Mett. ex Kuhn	LEBV0130	<i>Cyclosorus albidipilosus</i> (Bonap.) Tardieu
LEBV0068		LEBV0131	
		LEBV0132	

Codes	Taxons	Codes	Taxons
LEBV0133	<i>Cyclosorus dentatus</i> (Forssk.) Ching	LEBV0195	Lindau
LEBV0134	<i>Cyclosorus oppositifolius</i> Tardieu	LEBV0196	<i>Ruellia squarrosa</i> (Fenzl) Cufod.
LEBV0135	<i>Cyclosorus striatus</i> (Schumach.) Ching	LEBV0197	<i>Ruspolia hypocrateriformis</i> (Vahl)
LEBV0136	<i>Thelypteris guineensis</i> Kuntze	LEBV0198	Milne-Redh.
LEBV0137	<i>Thelypteris striata</i> (Schumach.) Schelpe	LEBV0199	<i>Russelia equisetiformis</i> Merrill
LEBV0138	<i>Vittaria guineensis</i> Desv. var.	LEBV0200	<i>Sanchezia nobilis</i> Hook
LEBV0139	camerooniana Schelpe	LEBV0201	<i>Strobilanthes dyerianus</i> Mast.
LEBV0140	<i>Diplazium proliferum</i> (Lam.) Kaulf.	LEBV0202	<i>Strobilanthes maculata</i> Nees.
LEBV0141	<i>Acanthus guineensis</i> Heine & P. Taylor	LEBV0203	<i>Thunbergia alata</i> Boj.
LEBV0142	<i>Acanthus mollis</i> L.	LEBV0204	<i>Thunbergia chrysops</i> Hook.
LEBV0143	<i>Acanthus pubescens</i> (Thomson ex Oliv.) Engl.	LEBV0205	<i>Thunbergia cynanchifolia</i> Benth.
LEBV0144	<i>Aphelandra squarrosa</i> Nees.	LEBV0206	<i>Thunbergia erecta</i> (Benth.) T.Anderson
LEBV0145	<i>Asystasia calycina</i> Benth.	LEBV0207	<i>Thunbergia fasciculata</i> Lindau
LEBV0146	<i>Asystasia decipiens</i> Heine	LEBV0208	<i>Thunbergia fragrans</i> Roxb.
LEBV0147	<i>Asystasia gangetica</i> Lindau	LEBV0209	<i>Thunbergia grandiflora</i> (Roxb. ex Rottl.)
LEBV0148	<i>Asystasia vogeliana</i> Benth.	LEBV0210	Roxb.
LEBV0149	<i>Barleria lupulina</i> Lindl.	LEBV0211	Whitteldia elongata(P.Beauv.)De
LEBV0150	<i>Barleria opaca</i> (Vahl) Nees	LEBV0212	Wild.et Th.Dur
LEBV0151	<i>Beloperone guttata</i> Brandegees	LEBV0213	<i>Aptenia cordifolia</i> Schwant.
LEBV0152	<i>Blepharis linariifolia</i> Pers.	LEBV0214	<i>Trianthema portulacastrum</i> L.
LEBV0153	<i>Blepharis maderaspatensis</i> (L.) Heyne ex Roth	LEBV0215	<i>Achyranthes aspera</i> L. var. aspera
LEBV0154	<i>Brillantaisia lamium</i> (Nees) Benth.	LEBV0216	<i>Aerva lanata</i> (L.) Juss. ex Schult.
LEBV0155	<i>Crossandra flava</i> Hook.	LEBV0217	<i>Alternanthera bettzickiana</i> (Regel) G.
LEBV0156	<i>Crossandra infundibuliformis</i> (L.) Nees.	LEBV0218	Nicholson
LEBV0157	<i>Crossandra nilotica</i> Oliv.	LEBV0219	<i>Alternanthera bettzickiana</i> (Regel) G.
LEBV0158	<i>Dicliptera elliotii</i> C. B. Cl.	LEBV0220	Nicholson var. aurea
LEBV0159	<i>Dicliptera laxispica</i> Lindau	LEBV0221	<i>Alternanthera dentata</i> (Moench)
LEBV0160	<i>Dicliptera verticillata</i> (Forssk.) C.Chr.	LEBV0222	Scheygr.var.'Ruby'
LEBV0161	<i>Dyschoriste perrottetii</i> (Nees) Kuntze	LEBV0223	<i>Alternanthera pungens</i> Kunth
LEBV0162	<i>Elytraria marginata</i> Vahl	LEBV0224	<i>Alternanthera versicolor</i> Noronha
LEBV0163	<i>Eremomastax speciosa</i> (Hochst.) Cufod.	LEBV0225	<i>Alternanthera sessilis</i> (L.) R.Br.
LEBV0164	<i>Eranthemum nervosum</i> (Vahl) R. Br.	LEBV0226	<i>Amaranthus cruentus</i> L.
LEBV0165	<i>Fittonia verschaffeltii</i> E. Coem.	LEBV0227	<i>Amaranthus graecizans</i> L.
LEBV0166	<i>Graptophyllum pictum</i> Nees	LEBV0228	<i>Amaranthus hybridus</i> L. subsp.
LEBV0167	<i>Hemigraphis colorata</i> (Blume) Hallier f.	LEBV0229	<i>Amaranthus cruentus</i> (L.) Thell.
LEBV0168	<i>Hygrophila auriculata</i> (Schumach.) Heine	LEBV0230	<i>Amaranthus lividus</i> L.
LEBV0169	<i>Hygrophila brevifolia</i> (Burk.) Heine	LEBV0231	<i>Amaranthus paniculatus</i> L.
LEBV0170	<i>Hygrophila laevis</i> (Nees) Lindau	LEBV0232	<i>Amaranthus spinosus</i> L.
LEBV0171	<i>Hypoestes consanguinea</i> Lindau	LEBV0233	<i>Amaranthus tricolor</i> L.
LEBV0172	<i>Hypoestes verticillaris</i> (L.f.) Sol. ex Roem. & Schult.	LEBV0234	<i>Amaranthus spinosus</i> L. f. inermis
LEBV0173	<i>Justicia anselliana</i> (Nees) T.Anderson	LEBV0235	Lauterb. & Schumann
LEBV0174	<i>Justicia extensa</i> T.Anderson	LEBV0236	<i>Amaranthus viridis</i> L.
LEBV0175	<i>Justicia flava</i> (Forssk.) Vahl	LEBV0237	<i>Celosia argenta</i> L.
LEBV0176	<i>Justicia insularis</i> T.Anderson	LEBV0238	<i>Celosia argentea</i> L. var. pyramidalis
LEBV0177	<i>Justicia tenella</i> (Nees) T.Anderson	LEBV0239	<i>Celosia cristata</i> L.
LEBV0178	<i>Lepidagathis alopecuroides</i> (Vahl) R.Br.	LEBV0240	<i>Celosia isertii</i> C.C.Towns.
LEBV0179	<i>Lepidagathis anobrya</i> Nees	LEBV0241	<i>Celosia leptostachya</i> Benth.
LEBV0180	<i>Lepidagathis collina</i> (Endl.) Milne-Redh.	LEBV0242	<i>Celosia trigyna</i> L.
LEBV0181	<i>Monechma ciliatum</i> (Jacq.) Milne-Redh.	LEBV0243	<i>Cyathula achyranthoides</i> (Kunth) Moq.
LEBV0182	<i>Monechma depauperatum</i> (T.Anderson) C.B. Clarke	LEBV0244	<i>Cyathula prostrata</i> (L.) Blume
LEBV0183	<i>Monechma ndellense</i> (Lindau) Miège & Heine	LEBV0245	<i>Gomphrena celosioides</i> Mart.
LEBV0184	<i>Nelsonia canescens</i> (Lam.) Spreng.	LEBV0246	<i>Gomphrena globosa</i> L.
LEBV0185	<i>Odontonema strictum</i> Kuntze	LEBV0247	<i>Gomphrena</i> sp.
LEBV0186	<i>Odontonema cuspidatum</i> (Nees) Kuntze	LEBV0248	<i>Iresine herbstii</i> Hook.
LEBV0187	<i>Pachystachys lutea</i> Nees	LEBV0249	<i>Pandiaka angustifolia</i> (Vahl) Hepper
LEBV0188	<i>Phaulopsis barteri</i> T.Anderson	LEBV0250	<i>Pandiaka involucrata</i> (Moq.) Hook.f.
LEBV0189	<i>Phaulopsis ciliata</i> (Willd.) Hepper	LEBV0251	<i>Philoxerus vermicularis</i> (L.) P.Beauv.
LEBV0190	<i>Pseuderanthemum atropurpureum</i> (Bull) Radlk.	LEBV0252	<i>Pupalia lappacea</i> (L.) Juss.
LEBV0191	<i>Pseuderanthemum atropurpureum</i> (Bull) Radlk.var.tonga	LEBV0253	<i>Anacardium occidentale</i> L.
LEBV0192	<i>Pseuderanthemum reticulatum</i> Radlk.	LEBV0254	<i>Haematostaphis barteri</i> Hook. f.
LEBV0193	<i>Pseuderanthemum tunicatum</i> (Afzel.) Milne-Redh.	LEBV0255	<i>Heeria insignis</i> (Del.) Kuntze
LEBV0194	<i>Ruellia praetermissa</i> Schweinf. ex	LEBV0256	<i>Lannea acida</i> A. Rich.
		LEBV0257	<i>Lannea barteri</i> (Oliv.) Engl.

Codes	Taxons	Codes	Taxons
LEBV0258	<i>Pseudospondias microcarpa</i> (A.Rich.)	LEBV0320	<i>Leeuwenberg</i>
LEBV0259	Engl. var. <i>microcarpa</i>	LEBV0321	<i>Landolphia dulcis</i> (Sabine) Pichon
LEBV0260	<i>Rhus buettneri</i> Engl.	LEBV0322	<i>Landolphia hirsuta</i> (Hua) Pichon
LEBV0261	<i>Rhus natalensis</i> Bernh. ex Krauss	LEBV0323	<i>Landolphia owariensis</i> P.Beauv.
LEBV0262	<i>Schinus terebinthifolius</i> Raddi	LEBV0324	<i>Landolphia togolana</i> (Hallier f.) Pichon
	<i>Sclerocarya birrea</i> (A. Rich.) Hochst.	LEBV0325	<i>Motandra guineensis</i> (Thonn.) A.DC.
	<i>Sorindeia juglandifolia</i> (A. Rich.)		<i>Nerium oleander</i> L.
LEBV0263	Planch. ex Oliv.		<i>Nerium oleander</i> L. var. <i>variegatum</i>
LEBV0264	<i>Sorindeia grandifolia</i> Engl.	LEBV0326	plenum
LEBV0265	<i>Sorindeia warneckei</i> Engl.		<i>Picralima nitida</i> (Stapf) T.Durand &
LEBV0266	<i>Spondias mombin</i> L.	LEBV0327	H.Durand
LEBV0267	<i>Spondianthus preussii</i> Engl.	LEBV0328	<i>Pleiocarpa pycnantha</i> Stapf
LEBV0268	<i>Annona glauca</i> Schum. & Thonn.	LEBV0329	<i>Plumeria rubra</i> L.
LEBV0269	<i>Annona muricata</i> L.	LEBV0330	<i>Rauvolfia caffra</i> Sond.
LEBV0270	<i>Annona senegalensis</i> Pers.	LEBV0331	<i>Rauvolfia cumminsii</i> Stapf
LEBV0271	<i>Artabotrys velutinus</i> Greene	LEBV0332	<i>Rauvolfia vomitoria</i> Afzel.
LEBV0272	<i>Cananga odorata</i> Hook.f	LEBV0333	<i>Saba comorensis</i> (Bojer) Pichon
	<i>Cleistopholis patens</i> (Benth.) Engl. &	LEBV0334	<i>Saba senegalensis</i> (A.DC.) Pichon
LEBV0273	Diels	LEBV0335	<i>Saba thompsonii</i> (A.Chev.)Pichon.
LEBV0274	<i>Dennettia tripetala</i> Baker f.	LEBV0336	<i>Stapelia asterias</i> Masson
LEBV0275	<i>Hexalobus crispiflorus</i> Rich.	LEBV0337	<i>Stapelia gigantea</i> N.E. Br.
	<i>Hexalobus monopetalus</i> (A. Rich.) Engl.		<i>Stapelia gigantea</i> N.E. Br. var. <i>pallida</i>
LEBV0276	& Diels	LEBV0338	E. Phillips
	<i>Isolona cooperi</i> Hutch. & Dalziel ex	LEBV0339	<i>Stapelia nobilis</i> N.E.Br.
LEBV0277	Coop. & Record		<i>Strophanthus gratus</i> (Wall. & Hook.)
LEBV0278	<i>Monanthes le-testui</i> Pellegrin	LEBV0340	Baill.
	<i>Monanthes parviflora</i> Exell &	LEBV0341	<i>Strophanthus hispidus</i> DC.
LEBV0279	Mendonça	LEBV0342	<i>Strophanthus preussii</i> Engl. & Pax
LEBV0280	<i>Monanthes whytei</i> (Stapf) Verdc.	LEBV0343	<i>Strophanthus sarmentosus</i> DC.
LEBV0281	<i>Monodora tenuifolia</i> Benth.	LEBV0344	<i>Tabernaemontana coronaria</i> Willd.
LEBV0282	<i>Monodora myristica</i> (Gaertn.) Dunal	LEBV0345	<i>Tabernaemontana pachysiphon</i> Stapf
	<i>Polyalthia longifolia</i> (Sonn.) Hook. f. &	LEBV0346	<i>Tabernaemontana</i> sp.
LEBV0283	Thomson	LEBV0347	<i>Thevetia nerifolia</i> Juss. ex Steud.
	<i>Polyalthia longifolia</i> (Sonn.) Hook. f. &	LEBV0348	<i>Thevetia peruviana</i> (Pers.) Merr.
LEBV0284	Thomson var. <i>pendula</i>		<i>Vahadenia caillei</i> (A. Chev.) Stapf ex
LEBV0285	<i>Uvaria afzelii</i> Scott-Elliot	LEBV0349	Hutch
LEBV0286	<i>Uvaria angolensis</i> Welw. ex Oliv.	LEBV0350	<i>Voacanga africana</i> Stapf
LEBV0287	<i>Uvaria chamae</i> P.Beauv.	LEBV0351	<i>Aralia elata</i> Seem.
LEBV0288	<i>Uvaria doeringii</i> Diels	LEBV0352	<i>Aralia fruticosa</i> Sessé & Moc.
LEBV0289	<i>Uvaria farquharii</i> Hutch. & Dalziel	LEBV0353	<i>Cussonia kirkii</i> Seem.
LEBV0290	<i>Uvaria klaineana</i> Engl. & Diels		<i>Dizygotheca elegantissima</i> (Veitch ex
LEBV0291	<i>Uvaria ovata</i> A. DC.	LEBV0354	Mast.) R. Vig. & Guillaumin
LEBV0292	<i>Uvaria sofa</i> Scott-Elliot		<i>Dizygotheca reginae</i> (Linden ex W.
LEBV0293	<i>Uvariopsis tripetala</i> Baker f.	LEBV0355	Richards) Hemsl.
LEBV0294	<i>Xylopiacutiflora</i> (Dunal) A. Rich.	LEBV0356	<i>Nothopanax filicifolia</i> Bailey
LEBV0295	<i>Xylopiacutiflora</i> (Dunal) A. Rich.	LEBV0357	<i>Polyscias balfouriana</i> Bailey
LEBV0296	<i>Xylopiacutiflora</i> (A. Rich.) Benth.	LEBV0358	<i>Polyscias filicifolia</i> Bailey
LEBV0297	<i>Xylopiacutiflora</i> <i>villosa</i> Chipp	LEBV0359	<i>Polyscias fulva</i> (Hiern) Harms
LEBV0298	<i>Xylopiacutiflora</i> <i>taïense</i> Aubré.	LEBV0360	<i>Polyscias fruticosa</i> (L.) Harms
	<i>Adenium obesum</i> (Forssk.) Roem. &	LEBV0361	<i>Polyscias guilfoylei</i> L.H. Bailey
LEBV0299	Schult.	LEBV0362	<i>Polyscias palapala</i> Hort.
LEBV0300	<i>Alafia barteri</i> Oliv.	LEBV0363	<i>Polyscias scutellaria</i> (Burm.f.) Fosberg
LEBV0301	<i>Alafia scandens</i> (Thonn.) De Wild.	LEBV0364	<i>Schefflera arboricola</i> (Hayata) Merr.
LEBV0302	<i>Allamanda cathartica</i> L.	LEBV0365	<i>Schefflera farinosa</i> (Blume) Merr.
	<i>Allamanda cathartica</i> L. var.	LEBV0366	<i>Aristolochia alba</i> Duchartre
LEBV0303	<i>hendersonii</i> Hort.	LEBV0367	<i>Aristolochia brasiliensis</i> Mart.
LEBV0304	<i>Allamanda nerifolia</i> Hook.	LEBV0368	<i>Aristolochia elegans</i> Mast.
LEBV0305	<i>Allamanda violacea</i> Gardn.	LEBV0369	<i>Aristolochia fimbriata</i> Cham.
LEBV0306	<i>Alstonia boonei</i> De Wild.	LEBV0370	<i>Aristolochia littoralis</i> D. Parodi
LEBV0307	<i>Alstonia congensis</i> Engl.		<i>Pararistolochia goldieana</i> (Hook.f.)
LEBV0308	<i>Ancylobotrys amoena</i> Hua	LEBV0371	Hutch. & Dalziel
	<i>Ancylobotrys scandens</i> (Schum. &	LEBV0372	<i>Pararistolochia manii</i> (Hook. f.) Keay
LEBV0309	Thonn.) Pichon	LEBV0373	<i>Asclepias curassavica</i> L.
LEBV0310	<i>Aphanostylis mannii</i> (Stapf) Pierre	LEBV0374	<i>Brachystelma togoense</i> Schlechter
LEBV0311	<i>Baissea leonensis</i> Benth.	LEBV0375	<i>Calotropis procera</i> (Ait.) Ait.f.
LEBV0312	<i>Baissea zygodoides</i> (K.Schum.) Stapf	LEBV0376	<i>Caralluma dalzielii</i> N.E. Br.
LEBV0313	<i>Callichilia barteri</i> (Hook.f.) Stapf	LEBV0377	<i>Caralluma praegracilis</i> Oberm.
LEBV0314	<i>Carissa edulis</i> (Forssk.) Vahl	LEBV0378	<i>Cryptosegia madagascariensis</i> Boj.
LEBV0315	<i>Catharanthus roseus</i> (L.) G.Don	LEBV0379	<i>Cryptostegia grandiflora</i> Br. R. ex Lindl.
LEBV0316	<i>Funtumia africana</i> (Benth.) Stapf	LEBV0380	<i>Ceropegia aristolochioides</i> Decne.
	<i>Holarrhena floribunda</i> (G. Don) T.	LEBV0381	<i>Ceropegia deightonii</i> Hutch. & Dalziel
LEBV0317	Durand & Schinz	LEBV0382	<i>Ceropegia fusiformis</i> N.E.Br.
LEBV0318	<i>Hunteria umbellata</i> (K.Schum.) Hallier f	LEBV0383	<i>Ceropegia gemmifera</i> K.Schum.
LEBV0319	<i>Hunteria ghanensis</i> J.B.Hall &	LEBV0384	<i>Ceropegia linophyllum</i> H. Huber

Codes	Taxons	Codes	Taxons
LEBV0385	<i>Ceropegia nigra</i> N.E.Br.	LEBV0449	<i>Newbouldia laevis</i> (P.Beauv.) Seeman ex Bureau
LEBV0386	<i>Ceropegia peulhorum</i> A. Chev.	LEBV0450	<i>Parmentiera edulis</i> DC.
LEBV0387	<i>Ceropegia rhynchantha</i> Schltr.	LEBV0451	<i>Spathodea campanulata</i> P.Beauv.
LEBV0388	<i>Ceropegia sankuruensis</i> Schltr.		<i>Stereospermum acuminatissimum</i> K.Schum.
LEBV0389	<i>Ceropegia senegalensis</i> H. Huber	LEBV0452	<i>Stereospermum kunthianum</i> Cham.
LEBV0390	<i>Cryptolepis sanguilonenta</i> (Lindl.) Schlechter	LEBV0453	<i>Tecoma stans</i> (L.) Juss. ex Kunth.
	<i>Cynanchum adalinae</i> (K.Schum.) K.Schum. subsp. <i>adalinae</i>	LEBV0454	<i>Bixa orellana</i> L.
LEBV0391	<i>Cynanchum longipes</i> N. E. Br.	LEBV0455	<i>Adansonia digitata</i> L.
LEBV0392	<i>Dregea abyssinica</i> (Hochst.) Schum.	LEBV0456	<i>Bombax buonopozense</i> P.Beauv.
LEBV0393	<i>Ectadiopsis lanceolata</i> Baill	LEBV0457	<i>Bombax costatum</i> Pellegr. & Vuillet
LEBV0394	<i>Ectadiopsis oblongifolia</i> (Meisn.) Schltr.	LEBV0458	<i>Bombax sessile</i> (Benth.) Bakh.
LEBV0395	<i>Glossonema boveanum</i> (Decne.) Decne. subsp. <i>nubicum</i> (Decne.) Bullock	LEBV0459	<i>Ceiba pentandra</i> (L.) Gaertn.
	<i>Gongronema angolense</i> (N.E.Br.) Bullock	LEBV0460	<i>Rhodognaphalon brevisuspe</i> (Sprague) Roberty
LEBV0397	<i>Gongronema latifolium</i> Benth.	LEBV0461	<i>Coldenia procumbens</i> L.
LEBV0398	<i>Gymnema sylvestre</i> (Retz.) Schultes	LEBV0462	<i>Cordia africana</i> Lam.
LEBV0399	<i>Huernia reticulata</i> (Masson) Kanahia laniflora (Forssk.) R.Br.	LEBV0463	<i>Cordia alliodora</i> (Ruiz & Pavón) Oken
LEBV0400	<i>Leptadenia hastata</i> (Pers.) Decne.	LEBV0464	<i>Cordia guineensis</i> Schum. & Thonn.
LEBV0401	<i>Mondia whitei</i> (Hook.f.) Skeels	LEBV0465	<i>Cordia lutea</i> Lam.
LEBV0402	<i>Oxystelma bornouense</i> R.Br.	LEBV0466	<i>Cordia millenii</i> Baker
LEBV0403	<i>Pachycarpus lineolatus</i> (Decne.) Bullock	LEBV0467	<i>Cordia platythyrza</i> Baker
LEBV0404	<i>Parquetina nigrescens</i> (Afzel.) Bullock	LEBV0468	<i>Cordia sebestena</i> L.
LEBV0405	<i>Pergularia daemia</i> (Forssk.) Chiov.	LEBV0469	<i>Cordia senegalensis</i> Juss.
LEBV0406	<i>Raphionacme brownii</i> Sc. Elliot	LEBV0470	<i>Cynoglossum lanceolatum</i> Forssk.
LEBV0407	<i>Raphionacme vinei</i> Bruce	LEBV0471	<i>Ehretia cymosa</i> Thonn.
LEBV0408	<i>Sarcostemma viminalis</i> (L.) R.Br.	LEBV0472	<i>Heliotropium indicum</i> L.
LEBV0409	<i>Secamone afzelii</i> (Schultes) K.Schum.	LEBV0473	<i>Heliotropium ovalifolium</i> Forssk.
LEBV0410	<i>Sphaerocodon cafferum</i> (Meisn.) Schltr.	LEBV0474	<i>Heliotropium strigosum</i> Willd.
LEBV0411	<i>Tacazzea apiculata</i> Oliv.	LEBV0475	<i>Trichodesma africanum</i> (L.) Lehm.
LEBV0412	<i>Telosma africanum</i> (N.E.Br.) Colville	LEBV0476	<i>Brassica integrifolia</i> (West) O. E. Schulz
LEBV0413	<i>Schizoglossum glanvillei</i> Hutchinson & Dalzel	LEBV0477	<i>Boswellia dalzielii</i> Hutch.
LEBV0414	<i>Tylophora conspicua</i> N.E.Br.	LEBV0478	<i>Canarium schweinfurthii</i> Engl.
LEBV0415	<i>Tylophora dahomensis</i> K.Schum.	LEBV0479	<i>Commiphora africana</i> (A. Rich.) Engl.
LEBV0416	<i>Tylophora glauca</i> Bullock	LEBV0480	<i>Commiphora pedunculata</i> Engl.
LEBV0417	<i>Tylophora oculata</i> N.E.Br.	LEBV0481	<i>Dacryodes klaineana</i> (Pierre) H.J.Lam
LEBV0418	<i>Tylophora sylvatica</i> Decne.	LEBV0482	<i>Acanthocereus pentagonus</i> Müll. Arg. var. <i>tricolor</i>
LEBV0419	<i>Avicennia africana</i> P.Beauv.	LEBV0483	<i>Cereus aethiops</i> (L.) Mill.
LEBV0420	<i>Balanites aegyptiaca</i> (L.) Del.	LEBV0484	<i>Cereus hexagonus</i> (L.) Mill.
LEBV0421	<i>Balanites wilsoniana</i> Dawe & Sprague	LEBV0485	<i>Cereus hildmannianus</i> L.
LEBV0422	<i>Thonningia sanguinea</i> Vahl	LEBV0486	<i>Cereus peruvianus</i> (L.) Mill.
LEBV0423	<i>Impatiens filicornu</i> Hook.f.	LEBV0487	<i>Cereus tortuosus</i> Forbes
LEBV0424	<i>Impatiens kamerunensis</i> Warb.	LEBV0488	<i>Cryptocereus anthocyanus</i> Alexander
LEBV0425	<i>Impatiens kamerunensis</i> Warb. subsp. <i>kamerunensis</i>	LEBV0489	<i>Echinocactus grusonii</i> Hildm.
LEBV0426	<i>Impatiens kamerunensis</i> Warb. subsp. <i>obanensis</i> (Keay) Grey-Wilson	LEBV0490	<i>Echinocactus martini</i> Cels. ex K.Schum.
LEBV0427	<i>Basella alba</i> L.	LEBV0491	<i>Echinocereus pectinatus</i> Engelm.
LEBV0428	<i>Begonia aconitifolia</i> Lam.	LEBV0492	<i>Echinocereus triglochidiatus</i> Eng.
LEBV0429	<i>Begonia cathayana</i> Hemsl.	LEBV0493	<i>Ferocactus fordii</i> Britton & Rose
LEBV0430	<i>Begonia cleopatra</i> Lem.	LEBV0494	<i>Ferocactus herresae</i> J.G.Ortega
LEBV0431	<i>Begonia decora</i> Stapf. rhizomatous	LEBV0495	<i>Ferocactus latispinus</i> Br. & R.
LEBV0432	<i>Begonia deliciosa</i> Linden ex Fotsch	LEBV0496	<i>Ferocactus rectispinus</i> (Engelm.) L. D. Benson
LEBV0433	<i>Begonia exotica</i> Lem.	LEBV0497	<i>Gymnocalycium saglione</i> (Cels) Br. & R.
LEBV0434	<i>Begonia heracleifolia</i> Cham. & Schtdl.	LEBV0498	<i>Malacocarpus tethracanthus</i> (Lem.) Rud.Mey.
LEBV0435	<i>Begonia lucerna</i> Blume.	LEBV0499	<i>Mammillaria bocasana</i> Poselg.
LEBV0436	<i>Begonia masoniana</i> Irmsch.	LEBV0500	<i>Mammillaria elegans</i> DC.
LEBV0437	<i>Begonia oxyloba</i> Welw. ex Hook.f.	LEBV0501	<i>Mammillaria macrothelys</i> Mart.
LEBV0438	<i>Begonia quadrialata</i> Warb.	LEBV0502	<i>Mammillaria mainae</i> K.Brandege
LEBV0439	<i>Begonia rostrata</i> Welw. ex Hook.f.	LEBV0503	<i>Mammillaria prolifera</i> Haw.
LEBV0440	<i>Begonia semperflorens</i> Hook.	LEBV0504	<i>Melocactus bahiensis</i> (Br. & R.) Lutz.
LEBV0441	<i>Crescentia cujete</i> L.	LEBV0505	<i>Melocactus caesius</i> H. L. Weendl.
LEBV0442	<i>Jacaranda mimosaeifolia</i> Don D.	LEBV0506	<i>Myrtillocactus geometrizans</i> Brandege
LEBV0443	<i>Kigelia africana</i> (Lam.) Benth.	LEBV0507	<i>Nopalea cochenillifera</i> (L.) Salm-Dyck.
LEBV0444	<i>Markhamia lutea</i> (Benth.) K.Schum.	LEBV0508	<i>Nopalea dejecta</i> (Salm-Dyck.) Salm-Dyck
LEBV0445	<i>Markhamia tomentosa</i> (Benth.) K.Schum.	LEBV0509	<i>Notocactus ottonis</i> (Lehm.) A. Berger var. <i>brasiliensis</i> (F. Haage) Borg
LEBV0446	<i>Millingtonia hortensis</i> L. f.	LEBV0510	<i>Opuntia invicta</i> Brandege
LEBV0447		LEBV0511	<i>Opuntia chlorotica</i> Engelm. &
LEBV0448		LEBV0512	

Codes	Taxons	Codes	Taxons
LEBV0513	J.M.Bigelow <i>Opuntia dillenii</i> (Ker Gawl.) Haw. <i>Opuntia erinacea ursina</i> Engelm. & J.M. Bigelow var. <i>ursina</i> (F.A.C.Weber)	LEBV0574	<i>Salacia leptoclada</i> Tul.
LEBV0514	Parish	LEBV0575	<i>Salacia lomensis</i> Loes.
LEBV0515	<i>Opuntia ficus-indica</i> (L.) Mill.	LEBV0576	<i>Salacia pallescens</i> Oliv.
LEBV0516	<i>Opuntia phaecantha</i> Engelm. <i>Opuntia phaecantha</i> Engelm.var.	LEBV0577	<i>Salacia petenensis</i> Lundell
LEBV0517	discata (Griffiths) L.D. Benson & Walk.	LEBV0578	<i>Salacia senegalensis</i> (Lam.) DC.
LEBV0518	<i>Opuntia polyacantha</i> Haw.	LEBV0579	<i>Salacia stuhlmanniana</i> Loes.
LEBV0519	<i>Opuntia robusta</i> H.L. Wendl. P.	LEBV0580	<i>Salacia togoica</i> Loes.
LEBV0520	<i>Opuntia streptacantha</i> Lem.	LEBV0581	<i>Ceratophyllum demersum</i> L.
LEBV0521	<i>Opuntia vulgaris</i> Mill.	LEBV0582	<i>Chenopodium ambrosioides</i> L.
LEBV0522	<i>Pachycereus pringlei</i> Britton & Rose	LEBV0583	<i>Chrysobalanus atacorensis</i> A.Chev.
LEBV0523	<i>Pereskia aculeata</i> Mill.	LEBV0584	<i>Chrysobalanus icaco</i> L. subsp. <i>icaco</i>
LEBV0524	<i>Pereskia corrugata</i> Cutak	LEBV0585	<i>Maranthes kerstingii</i> (Engl.) Prance
LEBV0525	<i>Rhipsalis baccifera</i> (J.Miller) Stearn	LEBV0586	<i>Maranthes polyandra</i> (Benth.) Prance
LEBV0526	<i>Rhipsalis cassutha</i> Gaertn.	LEBV0587	<i>Parinari chrysophylla</i> Oliv.
LEBV0527	<i>Richycereus weberi</i> Hort.	LEBV0588	<i>Parinari congensis</i> F.Didr.
LEBV0528	<i>Lobelia djurensis</i> Engl. & Diels	LEBV0589	<i>Parinari curatellifolia</i> Planch. ex Benth.
LEBV0529	<i>Lobelia sapinii</i> De Wild.	LEBV0590	<i>Parinari excelsa</i> Sabine
LEBV0530	<i>Wahlenbergia hirsuta</i> (Edgew.) Tuyn	LEBV0591	<i>Parinari glabra</i> Oliv.
LEBV0531	<i>Wahlenbergia perrottetii</i> (A.DC.) Thulin	LEBV0592	<i>Parinari macrophylla</i> Sabine
LEBV0532	<i>Cadaba farinosa</i> Forssk.		<i>Cochlospermum planchonii</i> Hook.f. ex Planch.
LEBV0533	<i>Capparis decidua</i> (Forssk.) Edgew.	LEBV0593	
LEBV0534	<i>Capparis erythrocarpos</i> Isert	LEBV0594	<i>Cochlospermum tinctorium</i> A. Rich.
LEBV0535	<i>Capparis fascicularis</i> DC.		<i>Anogeissus leiocarpus</i> (DC.) Guill. & Perr.
LEBV0536	<i>Capparis sepiaria</i> L.	LEBV0595	<i>Combretum acutum</i> Laws.
LEBV0537	<i>Capparis thonningii</i> Schum.	LEBV0596	<i>Combretum afzelii</i> Engl. & Diels
LEBV0538	<i>Capparis tomentosa</i> Lam.	LEBV0597	<i>Combretum collinum</i> Fresen.
LEBV0539	<i>Capparis polymorpha</i> Guill. & Perr	LEBV0598	<i>Combretum collinum</i> subsp. <i>binderianum</i> (Kotschy) Okafor
LEBV0540	<i>Capparis viminea</i> Oliv.	LEBV0599	<i>Combretum demeusei</i> De Wild.
LEBV0541	<i>Cleome monophylla</i> L.	LEBV0600	<i>Combretum fragrans</i> F.Hoffm.
LEBV0542	<i>Cleome ruidosperma</i> DC.	LEBV0601	<i>Combretum ghasalense</i> Engl. & Diels
LEBV0543	<i>Cleome viscosa</i> L.	LEBV0602	<i>Combretum glutinosum</i> Perr. ex DC.
LEBV0544	<i>Crataeva adansonii</i> DC. <i>Euadenia trifoliolata</i> (Schum. & Thonn.) Oliv.	LEBV0603	<i>Combretum hispidum</i> Laws.
LEBV0545		LEBV0604	<i>Combretum lecardii</i> Engl. & Diels
LEBV0546	<i>Gynandropsis gynandra</i> (L.) Briq.	LEBV0605	<i>Combretum micranthum</i> G. Don
LEBV0547	<i>Maerua angolensis</i> DC.	LEBV0606	<i>Combretum molle</i> R.Br. ex G.Don
LEBV0548	<i>Ritchiea capparoides</i> (Andr.) Britten	LEBV0607	<i>Combretum mucronatum</i> Schumach.
LEBV0549	<i>Ritchiea duchesnei</i> (De Wild.) Keay <i>Ritchiea reflexa</i> (Thonn.) Gilg & Benedict	LEBV0608	<i>Combretum nigricans</i> Lepr. ex Guill. & Perrot. var. <i>elliotii</i> (Engl. & Diels) Aubrév.
LEBV0550		LEBV0609	<i>Combretum paniculatum</i> Vent.
LEBV0551	<i>Carica papaya</i> L.	LEBV0610	<i>Combretum platypterum</i> (Welw.) Hutch. & Dalziel
LEBV0552	<i>Caryophyllus aromaticus</i> L.	LEBV0611	<i>Combretum racemosum</i> P.Beauv.
LEBV0553	<i>Drymaria cordata</i> (L.) Willd.	LEBV0612	<i>Combretum sericeum</i> G. Don
LEBV0554	<i>Polycarpaea corymbosa</i> (L.) Lam. <i>Polycarpaea eriantha</i> Hochst ex A.Rich var. <i>eriantha</i>	LEBV0613	<i>Combretum smeathmannii</i> G. Don
LEBV0555		LEBV0614	<i>Combretum zenkeri</i> Engl. & Diels
LEBV0556	<i>Polycarpaea linearifolia</i> (DC.) DC. <i>Polycarpon prostratum</i> (Forssk.) Asch. & Schweinf	LEBV0615	<i>Conocarpus erectus</i> L.
LEBV0557		LEBV0616	<i>Guiera senegalensis</i> J.F.Gmel.
LEBV0558	<i>Casuarina equisetifolia</i> L.	LEBV0617	<i>Pteleopsis hylodendron</i> Mildbr.
LEBV0559	<i>Musanga cecropioides</i> R.Br. ex Tedlie <i>Campylostemon warneckeanum</i> Loes. ex Fritsch	LEBV0618	<i>Pteleopsis kerstingii</i> Gilg ex Engl.
LEBV0560		LEBV0619	<i>Pteleopsis suberosa</i> Engl. & Diels
LEBV0561	<i>Cassine buchananii</i> Loes	LEBV0620	<i>Quisqualis indica</i> L.
LEBV0562	<i>Hippocratea africana</i> (Willd.) Loes. <i>Hippocratea apocynoides</i> Welw. ex Oliv. subsp. <i>guineensis</i> (Hutch. & M.B.Moss) N.Robson	LEBV0621	<i>Terminalia avicennnioides</i> Guill. & Perr.
LEBV0563		LEBV0622	<i>Terminalia brownii</i> Fresen.
LEBV0564	<i>Hippocratea guineensis</i> Hutch. & M.B.Moss	LEBV0623	<i>Terminalia cattapa</i> L.
LEBV0565	<i>Hippocratea indica</i> Willd.	LEBV0624	<i>Terminalia glaucescens</i> Planch. ex Benth.
LEBV0566	<i>Hippocratea myriantha</i> Oliv.	LEBV0625	<i>Terminalia ivorensis</i> A.Chev.
LEBV0567	<i>Hippocratea pallens</i> Planch. ex Oliv.	LEBV0626	<i>Terminalia laxiflora</i> Engl. & Diels
LEBV0568	<i>Hippocratea welwitschii</i> Oliv. <i>Maytenus ovatus</i> (Wall. ex Wigth et Arn.) Loes l.c.	LEBV0627	<i>Terminalia macroptera</i> Guill. & Perr.
LEBV0569		LEBV0628	<i>Terminalia mantaly</i> H.Perrier
LEBV0570	<i>Maytenus senegalensis</i> (Lam.) Exell	LEBV0629	<i>Terminalia mollis</i> Laws.
LEBV0571	<i>Maytenus undatus</i> (Thunb.) Blakelock	LEBV0630	<i>Terminalia superba</i> Engl. & Diels
LEBV0572	<i>Salacia chlorantha</i> Oliv.	LEBV0631	<i>Acanthospermum hispidum</i> DC.
LEBV0573	<i>Salacia erecta</i> (G.Don) Walp.	LEBV0632	<i>Adenostemma caffrum</i> DC.
		LEBV0633	<i>Adenostemma perrottetii</i> DC.
		LEBV0634	<i>Aedesia glabra</i> (Klatt) O.Hoffm.
		LEBV0635	<i>Ageratum conyzoides</i> L.
		LEBV0636	<i>Andryala pinnatifida</i> Aiton
		LEBV0637	<i>Anisopappus africanus</i> (Hook. f.) Oliv. & Hiern
		LEBV0638	
		LEBV0639	<i>Anisopappus chinensis</i> Hook. & Arn.

Codes	Taxons	Codes	Taxons
	subsp. buchwaldii (O.Hoffm.) S.Ortiz, Paiva & Rodr.-Oubina	LEBV0695	<i>Laggera alata</i> (D.Don) Sch. Bip. ex Oliv. var. <i>alata</i>
LEBV0640	<i>Aspilia helianthoides</i> (Schum. & Thonn.) Oliv. & Hiern	LEBV0696	<i>Laggera aurita</i> (L.f.) Benth. ex C.B.Clarke
LEBV0641	<i>Aspilia kotschyi</i> (Sch. Bip. ex Hochst.) Oliv.	LEBV0697	<i>Laggera braunii</i> Vathe
LEBV0642	<i>Aspilia mortonii</i> C.D.Adams	LEBV0698	<i>Laggera gracilis</i> (O.Hoffm. & Muschl.) C.D.Adams
LEBV0643	<i>Bidens pilosa</i> L.		<i>Laggera pterodonta</i> (DC.) Sch.Bip. ex Oliv.
LEBV0644	<i>Blumea mollis</i> (D.Don) Merrill	LEBV0699	<i>Launaea chevalieri</i> O.Hoffm. & Muschl.
LEBV0645	<i>Centaurea praecox</i> Oliv. & Hiern	LEBV0700	<i>Launaea nana</i> (Bak.) Choiv.
LEBV0646	<i>Centratherum punctatum</i> Cass.	LEBV0701	<i>Launaea taraxacifolia</i> (Willd.) Amin erx C. Jeffrey
LEBV0647	<i>Chromolaena odorata</i> L.	LEBV0702	<i>Melanthera abyssinica</i> (Schulz. Bip.) Oliv. & Hiern
LEBV0648	<i>Chrysanthemum frutescens</i> L. <i>Chrysanthellum indicum</i> subsp. afroamericanum B.L.Turner.	LEBV0703	<i>Melanthera elliptica</i> O.Hoffm.
LEBV0649	<i>Chrysanthemum lutescens</i> L.	LEBV0704	<i>Melanthera scandens</i> (Schumach. & Thonn.) Roberty
LEBV0650	<i>Chrysanthemum morifolium</i> Ramat.	LEBV0705	<i>Microglossa afzelii</i> O.Hoffm.
LEBV0652	<i>Conyza aegyptiaca</i> (L.) Ait.	LEBV0706	<i>Microglossa pyrifolia</i> (Lam.) Kuntze
LEBV0653	<i>Conyza bonariensis</i> (L.) Cronquist <i>Conyza persicifolia</i> (Benth.) Oliv. & Hiern	LEBV0707	<i>Mikania chenopodifolia</i> Willd.
LEBV0654	<i>Coreopsis asperata</i> Hutch. & Dalziel	LEBV0708	<i>Mikania cordata</i> (Burm. f.) B.L.Robinson
LEBV0655	<i>Coreopsis barteri</i> Oliv. & Hiern	LEBV0709	<i>Mikania scandens</i> (L.) Willd.
LEBV0656	<i>Coreopsis borianiana</i> Sch.Bip. ex Schweinf. & Asch.	LEBV0710	<i>Mikaniopsis maitlandii</i> C.D.Adams
LEBV0657	<i>Cosmos sulphureus</i> Cav.	LEBV0711	<i>Piloselloides hirsuta</i> (Forssk.) C.Jeffrey
LEBV0658	<i>Crassocephalum bauchiense</i> (Hutch.) Milne-Redh.	LEBV0712	<i>Pluchea ovalis</i> (Pers.) DC.
LEBV0659	<i>Crassocephalum crepidioides</i> (Benth.) S.Moore	LEBV0713	<i>Pulicaria crispa</i> (Forssk.) Livera ex Alston
LEBV0660	<i>Crassocephalum rubens</i> (Juss. ex Jacq.) S.Moore	LEBV0714	<i>Pulicaria incisa</i> (Lam.) DC.
LEBV0661	<i>Cyanthillium cinereum</i> (L.) H.Rob.	LEBV0715	<i>Pulicaria undulata</i> (L.) C.A. Meyer
LEBV0662	<i>Dahlia pinnata</i> Guillaum. var. 'Apex'	LEBV0716	<i>Sclerocarpus africanus</i> Jacq.
LEBV0663	<i>Dahlia pinnata</i> Guillaum. var. 'Hit parade'	LEBV0717	<i>Senecio abyssinicus</i> Sch.Bip. ex A.Rich.
LEBV0664	<i>Dahlia pinnata</i> Guillaum. var. 'Jugendliebe'	LEBV0718	<i>Senecio bialfræ</i> Oliv. & Hiern
LEBV0665	<i>Dahlia pinnata</i> Guillaum. var. 'Pompon'	LEBV0719	<i>Senecio lelyi</i> Hutch
LEBV0666	<i>Dahlia pinnata</i> Guillaum. var. 'Siegerland'	LEBV0720	<i>Sonchus elliotianus</i> Hiern
LEBV0667	<i>Dicoma tomentosa</i> Cass.	LEBV0721	<i>Sphaeranthus senegalensis</i> DC.
LEBV0668	<i>Echinops longifolius</i> A. Rich.	LEBV0722	<i>Spilanthes acmella</i> E.G. Baker & Martin
LEBV0669	<i>Eclipta prostrata</i> (L.) L.	LEBV0723	<i>Spilanthes filicaulis</i> (Schum. & Thonn.) C.D.Adams
LEBV0670	<i>Elephantopus mollis</i> Kunth	LEBV0724	<i>Spilanthes fusca</i> Hort. Par. ex Lam.
LEBV0671	<i>Eleutheranthera ruderalis</i> (Sw.) Sch.Bip.	LEBV0725	<i>Spilanthes oleracea</i> L.
LEBV0672	<i>Emilia abyssinica</i> (Sch.Bip. ex A.Rich.) C.Jeffrey	LEBV0726	<i>Struchium sparganophorum</i> (L.) Kuntze
LEBV0673	<i>Emilia coccinea</i> (Sims) G. Don	LEBV0727	<i>Synedrella nodiflora</i> Gaertn.
LEBV0674	<i>Emilia praetermissa</i> Milne-Redh.	LEBV0728	<i>Tagetes patula</i> L.
LEBV0675	<i>Emilia sonchifolia</i> (L.) DC.	LEBV0729	<i>Tithonia diversifolia</i> A.Gray
LEBV0676	<i>Enydra radicans</i> (Willd.) Lack	LEBV0730	<i>Tithonia rotundifolia</i> (Mill.) S.F.Blake
LEBV0677	<i>Ethulia conyzoides</i> L.f.	LEBV0731	<i>Tridax procumbens</i> L.
LEBV0678	<i>Eupatorium microstemon</i> Cass.	LEBV0732	<i>Vernonia adoensis</i> Schulz. Bip. ex Walp.
LEBV0679	<i>Eupatorium odoratum</i> L.	LEBV0733	<i>Vernonia ambigua</i> Kotschy & Peyr.
LEBV0680	<i>Felicia fruticosa</i> Nichols.	LEBV0734	<i>Vernonia amygdalina</i> Delile
LEBV0681	<i>Gerbera jamesonii</i> Bolus ex Adlam var. 'African daisies'	LEBV0735	<i>Vernonia bialfræ</i> Oliv. & Hiern
LEBV0682	<i>Gerbera jamesonii</i> Bolus ex Adlam var. rosea'	LEBV0736	<i>Vernonia cinerea</i> (L.) Less.
LEBV0683	<i>Gerbera jamesonii</i> Bolus ex Adlam var. 'Transvaal daisy'	LEBV0737	<i>Vernonia chionocephala</i> O.Hoffm.
LEBV0684	<i>Gaillardia pulchella</i> Foug.	LEBV0738	<i>Vernonia colorata</i> (Willd.) Drake subsp. colorata
LEBV0685	<i>Gutenbergia macrocephala</i> Oliv. & Hiern	LEBV0739	<i>Vernonia conferta</i> Benth.
LEBV0686	<i>Helianthus annuus</i> L.	LEBV0740	<i>Vernonia glaberrima</i> Welw. ex O. Hoffm.
LEBV0687	<i>Helichrysum mechowianum</i> Klatt	LEBV0741	<i>Vernonia guineensis</i> Benth.
LEBV0688	<i>Herderia truncata</i> Cass.	LEBV0742	<i>Vernonia klingii</i> O.Hoffm. & Muschl.
LEBV0689	<i>Impatiens balsamina</i> L.	LEBV0743	<i>Vernonia migeodii</i> S.Moore
LEBV0690	<i>Impatiens marianae</i> Rchb.f. ex Hook.f.	LEBV0744	<i>Vernonia nestor</i> S.Moore
LEBV0691	<i>Kinghamia nigritana</i> (Benth.) C.Jeffrey.	LEBV0745	<i>Vernonia nigritiana</i> Oliv. & Hiern
LEBV0692	<i>Kleinia cliffordiana</i> (Hutch.) C.D.Adams	LEBV0746	<i>Vernonia ocephala</i> Bak.
LEBV0693	<i>Lactuca capensis</i> Thunb.	LEBV0747	<i>Vernonia pauciflora</i> (Willd.) Less.
LEBV0694		LEBV0748	<i>Vernonia perrottetii</i> Schulz. Bip. ex Walp.
		LEBV0749	<i>Vernonia procera</i> O.Hoffm.
		LEBV0750	<i>Vernonia theophrastifolia</i> var richardiana Pic.Serm.
		LEBV0751	<i>Vernonia tenoreana</i> Oliv.
		LEBV0752	

Codes	Taxons	Codes	Taxons
LEBV0753	<i>Vicoa leptoclada</i> (Webb) Dandy	LEBV0814	<i>Kalanchoe crenata</i> (Andrews) Haw.
LEBV0754	<i>Wedelia trilobata</i> (L.) Hitch.		<i>Kalanchoe daigremontiana</i> Hamet et
LEBV0755	<i>Zinnia elegans</i> Jacq.	LEBV0815	Perr. de la Bat.
LEBV0756	<i>Agelaea dewevrei</i> De Wild. & T.Durand	LEBV0816	<i>Kalanchoe marmorata</i> Bak.
LEBV0757	<i>Agelaea obliqua</i> Baker	LEBV0817	<i>Kalanchoe pinnata</i> Bowie.
	<i>Byrsocarpus coccineus</i> Thonn. ex	LEBV0818	<i>Kalanchoe tomentosa</i> Bak.
LEBV0758	Schum.	LEBV0819	<i>Rorippa humifusa</i> (Guill. & Perr.) Hiern
LEBV0759	<i>Cnestis ferruginea</i> Vahl ex DC.	LEBV0820	<i>Adenopus breviflorus</i> Benth.
LEBV0760	<i>Cnestis longiflora</i> Schellenb.	LEBV0821	<i>Adenopus ledermannii</i> Harms
LEBV0761	<i>Connarus thonningii</i> (DC.) Schellenb.	LEBV0822	<i>Cayaponia africana</i> (Hook) Exell
LEBV0762	<i>Jaundea pinnata</i> (P.Beauv.) Schellenb.	LEBV0823	<i>Coccinia barteri</i> (Hook. f.) Keay
LEBV0763	<i>Santaloides afzelii</i> R.Br. ex Planch.	LEBV0824	<i>Coccinia grandis</i> (L.) J. O. Voigt
LEBV0764	<i>Aniseia martinicensis</i> (Jacq.) Choisy	LEBV0825	<i>Cucumeropsis mannii</i> Naud.
LEBV0765	<i>Calycobolus africanus</i> (G.Don) Heine	LEBV0826	<i>Cucumis ficifolius</i> A.Rich.
	<i>Calycobolus heudelotii</i> (Baker & Oliv.)	LEBV0827	<i>Cucumis melo</i> L.
LEBV0766	Heine	LEBV0828	<i>Cucumis sativus</i> L.
LEBV0767	<i>Cuscuta campestris</i> Yuncker	LEBV0829	<i>Cucurbita pepo</i> L.
LEBV0768	<i>Evolvulus alsinoides</i> (L.) L.		<i>Gerrardanthus zenkeri</i> Harms & Gilg ex
LEBV0769	<i>Evolvulus nummularius</i> (L.) L.	LEBV0830	Cogn.
LEBV0770	<i>Hewittia sublobata</i> (L.f.) Kuntze	LEBV0831	<i>Kedrostis foetidissima</i> (Jacq.) Cogn.
	<i>Ipomoea acanthocarpa</i> (Hochst. ex	LEBV0832	<i>Lagenaria breviflora</i> Benth.
LEBV0771	Chior.) Asch. & Schweinf		<i>Lagenaria guineensis</i> (G. Don) C.
LEBV0772	<i>Ipomoea alba</i> L.	LEBV0833	Jeffrey
LEBV0773	<i>Ipomoea aquatica</i> Forssk.	LEBV0834	<i>Lagenaria siceraria</i> (Molina) Standl.
LEBV0774	<i>Ipomoea argentaurata</i> Hallier f.	LEBV0835	<i>Luffa cylindrica</i> (L.) M. Roem.
	<i>Ipomoea asarifolia</i> (Desr.) Roem. &	LEBV0836	<i>Momordica angustisepala</i> Harms
LEBV0775	Schult.	LEBV0837	<i>Momordica charantia</i> L.
LEBV0776	<i>Ipomoea batatas</i> (L.) Lam.	LEBV0838	<i>Momordica cissoides</i> Planch. ex Benth.
LEBV0777	<i>Ipomoea brasiliensis</i> (L.) Sweet	LEBV0839	<i>Momordica foetida</i> Schum. & Thonn.
LEBV0778	<i>Ipomoea cairica</i> (L.) Sweet	LEBV0840	<i>Mukia maderaspatana</i> (L.) M.J.Roem.
	<i>Ipomoea coptica</i> (L.) Roth ex Roem. &	LEBV0841	<i>Peponium vogelii</i> (Hook. f.) Engl.
LEBV0779	Schult.	LEBV0842	<i>Raphidiocystis mannii</i> Hook.f.
	<i>Ipomoea coscinosperma</i> Hochst. ex		<i>Ruthalicia eglandulosa</i> (Hook. f.)
LEBV0780	Choisy	LEBV0843	C.Jeffrey
LEBV0781	<i>Ipomoea eriocarpa</i> R.Br.		<i>Trochomeria macrocarpa</i> (Sond.) Hook.
LEBV0782	<i>Ipomoea hederifolia</i> L.	LEBV0844	f.
LEBV0783	<i>Ipomoea hellebarda</i> Schweinf. ex Hiern		<i>Zehneria capillacea</i> (Schumach.)
LEBV0784	<i>Ipomoea heterotricha</i> F.Didr.	LEBV0845	C.Jeffrey
LEBV0785	<i>Ipomoea involucrata</i> P.Beauv.	LEBV0846	<i>Zehneria hallii</i> C.Jeffrey
LEBV0786	<i>Ipomoea mauritiana</i> Jacq.		<i>Zehneria thwaitesii</i> (Schweinf.)
LEBV0787	<i>Ipomoea muricata</i> (L.) Jacq.	LEBV0847	C.Jeffrey
LEBV0788	<i>Ipomoea nil</i> (L.) Roth.	LEBV0848	<i>Dichapetalum crassifolium</i> Chodat
LEBV0789	<i>Ipomoea obscura</i> (L.) Ker Gawl.	LEBV0849	<i>Dichapetalum filicaule</i> Breteler
LEBV0790	<i>Ipomoea ochracea</i> (Lindl.) Sweet		<i>Dichapetalum madagascariense</i> Poir.
LEBV0791	<i>Ipomoea pileata</i> Roxb.	LEBV0850	var. madagascariense
LEBV0792	<i>Ipomoea quamoclit</i> L.		<i>Dichapetalum oblongum</i> (Hook.f. ex
LEBV0793	<i>Ipomoea sepiaria</i> Roxb.	LEBV0851	Benth.) Engl.
LEBV0794	<i>Ipomoea stolonifera</i> (Cyrill.) J.F.Gmel.	LEBV0852	<i>Dichapetalum pallidum</i> (Oliv.) Engl.
LEBV0795	<i>Ipomoea triloba</i> L.	LEBV0853	<i>Tetracera affinis</i> Hutch
LEBV0796	<i>Jacquemontia tamnifolia</i> (L.) Griseb.	LEBV0854	<i>Tetracera alnifolia</i> Willd.
	<i>Lepistemon owariense</i> (P.Beauv.)	LEBV0855	<i>Tetracera stuhlmanniana</i> Gilg
LEBV0797	Hallier f.	LEBV0856	<i>Aldrovanda vesiculosa</i> L.
LEBV0798	<i>Merremia aegyptia</i> (L.) Urb.	LEBV0857	<i>Drosera indica</i> L.
LEBV0799	<i>Merremia dissecta</i> (Jacq.) Hallier f.	LEBV0858	<i>Monotes kerstingii</i> Gilg
	<i>Merremia emarginata</i> (Burm. f.) Hallier	LEBV0859	<i>Diospyros abyssinica</i> (Hiern) F.White
LEBV0800	f.	LEBV0860	<i>Diospyros elliotii</i> (Hiern) F.White
LEBV0801	<i>Merremia hederacea</i> (Burm.f) Hallier f.	LEBV0861	<i>Diospyros ferrea</i> (Willd.) Bakh.
	<i>Merremia kentrocaulos</i> (C.B.Clarke)	LEBV0862	<i>Diospyros kekemi</i> Aubrév. & Pellegr.
LEBV0802	Hallier f.		<i>Diospyros liberiensis</i> A. Chev. ex
	<i>Merremia pinnata</i> (Hochst. ex Choisy)	LEBV0863	Hutch.
LEBV0803	Hallier f.		<i>Diospyros mespiliformis</i> Hochst. ex
	<i>Merremia pterygocaulos</i> (Steud. ex	LEBV0864	A.DC.
LEBV0804	Choisy) Hallier f.	LEBV0865	<i>Diospyros monbuttensis</i> Gürke
LEBV0805	<i>Merremia tridentata</i> (L.) Hallier f.	LEBV0866	<i>Diospyros viridicans</i> Hiern
LEBV0806	<i>Operculina macrocarpa</i> (L.) Urb.		<i>Diospyros tricolor</i> (Schum. & Thonn.)
	<i>Stictocardia beraviensis</i> (Vatke) Hallier	LEBV0867	Hiern
LEBV0807	f.	LEBV0868	<i>Erythroxylum emarginatum</i> Thonn.
LEBV0808	<i>Bryophyllum pinnatum</i> (Lam.) Oken	LEBV0869	<i>Erythroxylum mannii</i> Oliv
LEBV0809	<i>Crassula spathulata</i> Thunb.	LEBV0870	<i>Acalypha ciliata</i> Forssk.
LEBV0810	<i>Echeveria chihuahuensis</i> Poelln.	LEBV0871	<i>Acalypha crenata</i> Hochst ex A.Rich
LEBV0811	<i>Echeveria elegans</i> (Rose) A. Berger	LEBV0872	<i>Acalypha hispida</i> Burm.f.
LEBV0812	<i>Kalanchoe blossfeldiana</i> Poelln.	LEBV0873	<i>Acalypha racemosa</i> Baill.
	<i>Kalanchoe blossfeldiana</i>	LEBV0874	<i>Acalypha segetalis</i> Müll.Arg.
LEBV0813	Poelln.var.'Tom Thumb'	LEBV0875	<i>Acalypha wilkesiana</i> Müll. Arg.

Codes	Taxons	Codes	Taxons
LEBV0876	<i>Acalypha wilkesiana</i> Müll. Arg. var. 'java white'	LEBV0927	Prain <i>Euphorbia aegyptiaca</i> Boiss.
LEBV0877	<i>Acalypha wilkesiana</i> Müll. Arg. var. hoffmanii	LEBV0928	<i>Euphorbia candelabrum</i> Tremaut ex Kotschy
LEBV0878	<i>Acalypha wilkesiana</i> Müll. Arg. var. macrophylla	LEBV0929	<i>Euphorbia convolvuloides</i> Hochst. ex Benth.
LEBV0879	<i>Acalypha wilkesiana</i> Müll. Arg. var. moorea	LEBV0930	<i>Euphorbia cotinifolia</i> H.B. & K.
LEBV0880	<i>Acalypha wilkesiana</i> Müll. Arg. var. tricolor	LEBV0931	<i>Euphorbia glaucophylla</i> Poir.
LEBV0881	<i>Alchornea cordifolia</i> (Schum. & Thonn.) Müll.Arg.	LEBV0932	<i>Euphorbia heterophylla</i> L.
LEBV0882	<i>Alchornea floribunda</i> Müll.Arg.	LEBV0933	<i>Euphorbia hirta</i> L.
LEBV0883	<i>Antidesma laciniatum</i> Müll. Arg. var. laciniatum	LEBV0934	<i>Euphorbia hyssopifolia</i> L.
LEBV0884	<i>Antidesma membranaceum</i> Müll.Arg.	LEBV0935	<i>Euphorbia kerstingii</i> Pax
LEBV0885	<i>Antidesma venosum</i> Tul.	LEBV0936	<i>Euphorbia kouandenensis</i> Beille
LEBV0886	<i>Breynia nivosa</i> Small.	LEBV0937	<i>Euphorbia lactea</i> Haw.
LEBV0887	<i>Bridelia atroviridis</i> Müll.Arg.	LEBV0938	<i>Euphorbia lateriflora</i> Schum. & Thonn.
LEBV0888	<i>Bridelia ferruginea</i> Benth.	LEBV0939	<i>Euphorbia millii</i> Des Moul. var. breonii
LEBV0889	<i>Bridelia scleroneura</i> Müll.Arg.	LEBV0940	<i>Euphorbia onoclada</i> Drake
LEBV0890	<i>Caperonia senegalensis</i> Pax	LEBV0941	<i>Euphorbia poissonii</i> Pax
LEBV0891	<i>Chrozophora brocchiana</i> Vis.	LEBV0942	<i>Euphorbia polycnemoides</i> Hochst. ex Boiss.
LEBV0892	<i>Chrozophora senegalensis</i> (Lam.) A. Juss. ex Spreng.	LEBV0943	<i>Euphorbia prostrata</i> Ait.
LEBV0893	<i>Codiaeum frutescens</i> var. 'Wellpark- Beauty'	LEBV0944	<i>Euphorbia pulcherrima</i> Willd. ex Klotzsch
LEBV0894	<i>Codiaeum gloriosum</i> superbum'	LEBV0945	<i>Euphorbia scordiifolia</i> Jacq.
LEBV0895	<i>Codiaeum variegatum</i> (L.) A.Juss.	LEBV0946	<i>Euphorbia tirucalli</i> L.
LEBV0896	<i>Codiaeum variegatum</i> (L.) A.Juss. var. 'delaruye'	LEBV0947	<i>Euphorbia x keysii</i> Hort.
LEBV0897	<i>Codiaeum variegatum</i> (L.) A.Juss. var. 'america'	LEBV0948	<i>Euphorbia unispina</i> N.E. Br.
LEBV0898	<i>Codiaeum variegatum</i> (L.) A.Juss. var. aucubifolium	LEBV0949	<i>Excoecaria grahamii</i> Stapf
LEBV0899	<i>Codiaeum variegatum</i> (L.) A.Juss. var. cornutum	LEBV0950	<i>Gelonium occidentale</i> Hoyle
LEBV0900	<i>Codiaeum variegatum</i> (L.) A.Juss. var. 'elaine'	LEBV0951	<i>Hevea brasiliensis</i> (A.Juss.) Müll.Arg.
LEBV0901	<i>Codiaeum variegatum</i> (L.) A.Juss. var. exotica	LEBV0952	<i>Hura crepitans</i> L.
LEBV0902	<i>Codiaeum variegatum</i> (L.) A.Juss. var. imperialis	LEBV0953	<i>Hymenocardia acida</i> Tul.
LEBV0903	<i>Codiaeum variegatum</i> (L.) A.Juss. var. punctum aureum	LEBV0954	<i>Hymenocardia lyrata</i> Tul.
LEBV0904	<i>Codiaeum variegatum</i> (L.) A.Juss. var. craigii	LEBV0955	<i>Jatropha curcas</i> L.
LEBV0905	<i>Codiaeum variegatum</i> (L.) A.Juss. var. 'General Paget'	LEBV0956	<i>Jatropha gossypifolia</i> L.
LEBV0906	<i>Codiaeum variegatum</i> (L.) A.Juss. var. Mortimer	LEBV0957	<i>Jatropha multifida</i> L.
LEBV0907	<i>Codiaeum variegatum</i> (L.) A.Juss. var. rubrum	LEBV0958	<i>Jatropha podagrica</i> Hook.
LEBV0908	<i>Codiaeum variegatum</i> (L.) A.Juss. var. gloriosum	LEBV0959	<i>Macaranga barteri</i> Müll.Arg.
LEBV0909	<i>Croton lobatus</i> L.	LEBV0960	<i>Macaranga heterophylla</i> (Müll. Arg.) Müll. Arg.
LEBV0910	<i>Croton nigrifolius</i> Sc. Elliot	LEBV0961	<i>Macaranga heudelotii</i> Baill.
LEBV0911	<i>Croton penduliflorus</i> Hutch.	LEBV0962	<i>Macaranga hurifolia</i> Beille
LEBV0912	<i>Croton zambesicus</i> Müll.Arg.	LEBV0963	<i>Macaranga spinosa</i> Müll. Arg
LEBV0913	<i>Crotonogyne chevalieri</i> (Beille) Keay	LEBV0964	<i>Mallotus subulatus</i> Müll.Arg.
LEBV0914	<i>Dalechampia ipomoeifolia</i> Benth.	LEBV0965	<i>Mallotus oppositifolius</i> (Geiseler) Müll.Arg.
LEBV0915	<i>Discoglypsemna caloneura</i> (Pax) Prain	LEBV0966	<i>Manihot esculenta</i> Crantz
LEBV0916	<i>Drypetes aframensis</i> Hutch.	LEBV0967	<i>Manihot carthaginensis</i> subsp. glaziovii (Müll.Arg.) Allem.
LEBV0917	<i>Drypetes afzeli</i> Hutch.	LEBV0968	<i>Mareya micrantha</i> (Benth.) Müll.Arg.
LEBV0918	<i>Drypetes aylmeri</i> Hutct. & Dalz.	LEBV0969	<i>Micrococca mercurialis</i> (L.) Benth.
LEBV0919	<i>Drypetes floribunda</i> (Müll. Arg.) Hutch.	LEBV0970	<i>Pedilanthus tithymaloides</i> Poit.
LEBV0920	<i>Drypetes gilgiana</i> (Pax) Pax & K.Hoffm.	LEBV0971	<i>Pedilanthus tithymaloides</i> Poit. var. variegatus
LEBV0921	<i>Drypetes klainei</i> Pierre ex Pax	LEBV0972	<i>Protomegabaria stapfiana</i> (Beille) Hutch.
LEBV0922	<i>Drypetes leonensis</i> Pax	LEBV0973	<i>Pycnocoma angustifolia</i> Prain
LEBV0923	<i>Drypetes parvifolia</i> (Müll. Arg.) Pax & K.Hoffm.	LEBV0974	<i>Riciodendron heudelotii</i> (Baill.) Pierre ex Pax
LEBV0924	<i>Elaeophorbium drupifera</i> (Thonn.) Stapf	LEBV0975	<i>Ricinus communis</i> L.
LEBV0925	<i>Erythrococca africana</i> (Baill.) Prain	LEBV0976	<i>Sapium ellipticum</i> (Hochst) Pax
LEBV0926	<i>Erythrococca anomala</i> (Juss. ex Poir.)	LEBV0977	<i>Sapium grahamii</i> (Stapf) Prain
		LEBV0978	<i>Sebastiania chamaelea</i> (L.) Müll. Arg.
		LEBV0979	<i>Securinega virosa</i> (Roxb. ex Willd.) Baill.
		LEBV0980	<i>Spondianthus preussii</i> Engl.
		LEBV0981	<i>Tetrorchidium didymostemon</i> (Baill.) Pax & K.Hoffm.
		LEBV0982	<i>Tragia adjangbae</i> Brunel & Schäfer
		LEBV0983	<i>Tragia akwapimensis</i> Prain
		LEBV0984	<i>Tragia benthamii</i> Baker
		LEBV0985	<i>Tragia mildbraediana</i> Pax & K.Hoffm.
		LEBV0986	<i>Tragia preussii</i> Pax
		LEBV0987	<i>Tragia senegalensis</i> Müll. Arg.

Codes	Taxons	Codes	Taxons
LEBV0988	<i>Tragia spathulata</i> Benth.	LEBV1053	<i>Cajanus cajan</i> (L.) Millsp.
LEBV0989	<i>Tragia tenuifolia</i> Benth.	LEBV1054	<i>Calliandra portoricensis</i> (Jacq.) Benth.
LEBV0990	<i>Tragia vogelii</i> Keay	LEBV1055	<i>Calopogonium mucunoides</i> Desv.
LEBV0991	<i>Tragia volubilis</i> L.	LEBV1056	<i>Canavalia ensiformis</i> (L.) DC.
LEBV0992	<i>Uapaca esculentus</i> A. Chev.	LEBV1057	<i>Canavalia rosea</i> (Sw.) DC.
LEBV0993	<i>Uapaca guineensis</i> Müll.Arg.	LEBV1058	<i>Canavalia virosa</i> (Roxb.) Wight & Arn.
LEBV0994	<i>Uapaca heudelotii</i> Baill.	LEBV1059	<i>Cassia alata</i> L.
LEBV0995	<i>Uapaca paludos</i> Aubrév. & Leandri	LEBV1060	<i>Cassia fistula</i> L.
LEBV0996	<i>Uapaca togoensis</i> Pax	LEBV1061	<i>Cassia hirsuta</i> L.
LEBV0997	<i>Abrus canescens</i> Welw. ex Baker	LEBV1062	<i>Cassia italica</i> (Mill.) Spreng.
LEBV0998	<i>Abrus precatorius</i> L.	LEBV1063	<i>Cassia laevigata</i> Willd.
LEBV0999	<i>Abrus pulchellus</i> Wall. ex Thw.	LEBV1064	<i>Cassia mimosoides</i> L.
LEBV1000	<i>Acacia albida</i> Delile	LEBV1065	<i>Cassia obtusifolia</i> L.
LEBV1001	<i>Acacia ataxacantha</i> DC.	LEBV1066	<i>Cassia podocarpa</i> Guill. & Perr.
	<i>Acacia auriculaeformis</i> A.Cunn. ex Benth.	LEBV1067	<i>Cassia rotundifolia</i> Pers.
LEBV1002		LEBV1068	<i>Cassia senna</i> L.
LEBV1003	<i>Acacia biflorus</i> R.Br.	LEBV1069	<i>Cassia siamea</i> Lam.
LEBV1004	<i>Acacia dudgeoni</i> Craib	LEBV1070	<i>Cassia sieberiana</i> DC.
LEBV1005	<i>Acacia erythrocalyx</i> Brenan	LEBV1071	<i>Cassia sophora</i> L.
LEBV1006	<i>Acacia farnesiana</i> (L.) Willd.	LEBV1072	<i>Cassia spectabilis</i> DC.
LEBV1007	<i>Acacia gourmaensis</i> A. Chev.	LEBV1073	<i>Cassia tora</i> L.
LEBV1008	<i>Acacia hockii</i> De Wild.		<i>Cathormion altissimum</i> (Hook.f.) Hutch. & Dandy
LEBV1009	<i>Acacia macrostachya</i> Rchb. ex Benth.	LEBV1074	
LEBV1010	<i>Acacia nilotica</i> (L.) Delile	LEBV1075	<i>Centrosema pubescens</i> Benth.
LEBV1011	<i>Acacia pennata</i> Willd.		<i>Chamaecrista absus</i> (L.) Irwin & Barneby
	<i>Acacia polyacantha</i> subsp. campylacantha (A.Rich) Brenan	LEBV1076	
LEBV1012		LEBV1077	<i>Chamaecrista kirkii</i> (Oliv.) Standl.
LEBV1013	<i>Acacia senegal</i> (Linn.) Willd.	LEBV1078	<i>Chamaecrista mimosoides</i> (L.) Greene
LEBV1014	<i>Acacia sieberiana</i> DC.	LEBV1079	<i>Chamaecrista nigricans</i> (Vahl) Greene
	<i>Acacia sieberiana</i> DC. var. villosa A. Chev.		<i>Chamaecrista rotundifolia</i> (Pers.) Greene
LEBV1015		LEBV1080	<i>Clitoria ternatea</i> L.
	<i>Adenodolichos paniculatus</i> (Hua) Hutch. & Dalziel	LEBV1081	
LEBV1016		LEBV1082	<i>Crotalaria calycina</i> Schrank
LEBV1017	<i>Aeschynomene afraspera</i> J. Léonard	LEBV1083	<i>Crotalaria cleomifolia</i> Welw. ex Baker
LEBV1018	<i>Aeschynomene indica</i> L.	LEBV1084	<i>Crotalaria comosa</i> Bak.
LEBV1019	<i>Aeschynomene kerstingii</i> Harms	LEBV1085	<i>Crotalaria confusa</i> Hepper
	<i>Aeschynomene pulchella</i> Planch. ex Bak.	LEBV1086	<i>Crotalaria cylindrocarpa</i> DC.
LEBV1020		LEBV1087	<i>Crotalaria doniana</i> Baker
LEBV1021	<i>Afzelia bracteata vogel</i> ex Benth.	LEBV1088	<i>Crotalaria glauca</i> Willd.
LEBV1022	<i>Afzelia africana</i> Sm.	LEBV1089	<i>Crotalaria gorensis</i> Garay & Taylor
LEBV1023	<i>Afzelia bella</i> Harms	LEBV1090	<i>Crotalaria graminicola</i> Taub.
LEBV1024	<i>Aganope gabonica</i> (Baill.) Polhill	LEBV1091	<i>Crotalaria juncea</i> L.
	<i>Albizia adianthifolia</i> (Schum.) W.F.Wight		<i>Crotalaria lachnophora</i> Hochst. ex A.Rich.
LEBV1025		LEBV1092	<i>Crotalaria lachnosema</i> Stapf
LEBV1026	<i>Albizia chinensis</i> (Osb.) Merrill	LEBV1093	<i>Crotalaria leprieurii</i> Guill. & Perr.
LEBV1027	<i>Albizia coriaria</i> Welw. ex Oliv.	LEBV1094	<i>Crotalaria macrocalyx</i> Benth.
LEBV1028	<i>Albizia ferruginea</i> (Guill. & Perr.) Benth.	LEBV1095	<i>Crotalaria microcarpa</i> Hochst. ex Benth.
	<i>Albizia glaberrima</i> (Schum. & Thonn.) Benth.	LEBV1096	<i>Crotalaria mortonii</i> Hepper
LEBV1029		LEBV1097	<i>Crotalaria naragutensis</i> Hutch.
LEBV1030	<i>Albizia lebbeck</i> (L.) Benth.	LEBV1098	<i>Crotalaria occidentalis</i> Hepper
LEBV1031	<i>Albizia moluccana</i> Miq.	LEBV1099	<i>Crotalaria ononides</i> Benth.
LEBV1032	<i>Albizia zygia</i> (DC.) J.F.Macbr.	LEBV1100	<i>Crotalaria pallida</i> Ait. var. obovata (G. Don) Polhill
LEBV1033	<i>Alysicarpus bupleurifolius</i> D.C.	LEBV1101	
LEBV1034	<i>Alysicarpus glumaceus</i> (Vahl) DC.	LEBV1102	<i>Crotalaria perrottetii</i> D.C.
	<i>Alysicarpus ovalifolius</i> (Schum.) J.Léonard	LEBV1103	<i>Crotalaria polygaloides</i> Welw. ex Baker
LEBV1035		LEBV1104	<i>Crotalaria retusa</i> L.
LEBV1036	<i>Alysicarpus rugosus</i> (Willd.) DC.	LEBV1105	<i>Cyamopsis psoraloides</i> D.C.
LEBV1037	<i>Amphimas pterocarpoides</i> Harms	LEBV1106	<i>Cyclocarpa stellaris</i> Baker.
LEBV1038	<i>Arachis hypogaea</i> L.	LEBV1107	<i>Cynometra megalophylla</i> Harms
LEBV1039	<i>Aubrevillea kerstingii</i> (Harms) Pellegr.	LEBV1108	<i>Dalbergia adami</i> Berhaut
LEBV1040	<i>Baphia nitida</i> Lodd.	LEBV1109	<i>Dalbergia afzeliana</i> D. Don
LEBV1041	<i>Baphia polygalacea</i> sensu L.Touss.	LEBV1110	<i>Dalbergia altissima</i> Bak. f.
LEBV1042	<i>Baphia pubescens</i> Hook.f.	LEBV1111	<i>Dalbergia bignoniae</i> Berhaut
LEBV1043	<i>Bauhinia acuminata</i> L.	LEBV1112	<i>Dalbergia boehmii</i> Taub.
LEBV1044	<i>Bauhinia monandra</i> Kurz	LEBV1113	<i>Dalbergia dalzielii</i> Baker f.
LEBV1045	<i>Bauhinia rufescens</i> Lam.	LEBV1114	<i>Dalbergia ecastaphyllum</i> (L.) Taub.
LEBV1046	<i>Bauhinia tomentosa</i> L.	LEBV1115	<i>Dalbergia hostilis</i> Benth.
	<i>Berlinia grandiflora</i> (Vahl) Hutch. & Dalziel	LEBV1116	<i>Dalbergia saxatilis</i> Hook. f.
LEBV1047		LEBV1117	<i>Dalbergia setifera</i> Hutch. & Dalziel
LEBV1048	<i>Berlinia tomentella</i> Keay	LEBV1118	<i>Dalbergia sissoo</i> Roxb.
LEBV1049	<i>Burkea africana</i> Hook.	LEBV1119	<i>Dalbergiella welwitschii</i> (Bak.) Bak. f.
LEBV1050	<i>Caesalpinia benthamiana</i> Baill.	LEBV1120	<i>Daniellia ogea</i> (Harms) Rolfe ex Holl.
LEBV1051	<i>Caesalpinia bonduc</i> (L.) Roxb.	LEBV1121	<i>Daniellia oliveri</i> (Rolfe) Hutch. & Dalziel
LEBV1052	<i>Caesalpinia pulcherrima</i> (L.) Sw.		

Codes	Taxons	Codes	Taxons
LEBV1122	<i>Daniellia thurifera</i> Benn.	LEBV1185	<i>Indigofera congolensis</i> De Wild. & T. Durand
LEBV1123	<i>Delonix regia</i> (Boj. ex Hook.) Raf.	LEBV1186	<i>Indigofera conjugata</i> Bak.
LEBV1124	<i>Desmodium adscendens</i> (Sw.) DC. var. adscendens	LEBV1187	<i>Indigofera deightonii</i> Gillett
LEBV1125	<i>Desmodium canum</i> (J.F. Gmel.) Schum. & Thonn.	LEBV1188	<i>Indigofera dendroides</i> Jacq.
LEBV1126	<i>Desmodium distortum</i> (Aubl.) Medic.	LEBV1189	<i>Indigofera diphylla</i> Vent.
LEBV1127	<i>Desmodium gangeticum</i> (L.) DC.	LEBV1190	<i>Indigofera fulvopilosa</i> Brenan
LEBV1128	<i>Desmodium gangeticum</i> var. maculatum (L.) Bak.	LEBV1191	<i>Indigofera garckeana</i> Vatke
LEBV1129	<i>Desmodium hirtum</i> Guill. & Perr.	LEBV1192	<i>Indigofera geminata</i> Bak.
LEBV1130	<i>Desmodium laxiflorum</i> DC.	LEBV1193	<i>Indigofera heudelotii</i> Benth. ex Baker
LEBV1131	<i>Desmodium ramosissimum</i> G. Don	LEBV1194	<i>Indigofera hirsuta</i> L.
LEBV1132	<i>Desmodium salicifolium</i> (Poir.) DC.	LEBV1195	<i>Indigofera kerstingii</i> Harms
LEBV1133	<i>Desmodium scorpiurus</i> (Sw.) DC.	LEBV1196	<i>Indigofera lepreurii</i> Bak. f.
LEBV1134	<i>Desmodium tortuosum</i> (Sw.) DC.	LEBV1197	<i>Indigofera leptoclada</i> Harms
LEBV1135	<i>Desmodium triflorum</i> (L.) DC.	LEBV1198	<i>Indigofera macrocalyx</i> Guill. & Perr.
LEBV1136	<i>Desmodium velutinum</i> (Willd.) DC.	LEBV1199	<i>Indigofera macrophylla</i> Schum.
LEBV1137	<i>Detarium microcarpum</i> Guill. & Perr.	LEBV1200	<i>Indigofera nigrifolia</i> Hook. f.
LEBV1138	<i>Detarium senegalense</i> J.F. Gmel.	LEBV1201	<i>Indigofera nummulariifolia</i> (L.) Livera ex Alston
LEBV1139	<i>Dialium guineense</i> Willd.	LEBV1202	<i>Indigofera omissa</i> J.B. Gillet
LEBV1140	<i>Dichrostachys cinerea</i> (L.) Wight & Arn.	LEBV1203	<i>Indigofera paniculata</i> Pers.
LEBV1141	<i>Dioclea reflexa</i> Hook. f.	LEBV1204	<i>Indigofera pilosa</i> Poir.
LEBV1142	<i>Distemonanthus benthamianus</i> Baill.	LEBV1205	<i>Indigofera polysphaera</i> Bak.
LEBV1143	<i>Dolichos argenteus</i> Willd.	LEBV1206	<i>Indigofera pulchra</i> Willd.
LEBV1144	<i>Dolichos baumannii</i> Harms	LEBV1207	<i>Indigofera rhynchocarpa</i> Welw.
LEBV1145	<i>Dolichos charysanthus</i> A. Chev.	LEBV1208	<i>Indigofera secundiflora</i> Poir.
LEBV1146	<i>Dolichos grandistipulatus</i> Harms	LEBV1209	<i>Indigofera simplicifolia</i> Guill. & Perr.
LEBV1147	<i>Dolichos</i> sp.	LEBV1210	<i>Indigofera spicata</i> Forssk. var. brevicarpa Gillett (var. nov. ined.)
LEBV1148	<i>Dolichos stenophyllus</i> Harms.	LEBV1211	<i>Indigofera tetrasperma</i> Vahl ex Pers.
LEBV1149	<i>Drepanocarpus lunatus</i> (L.f.) G. Mey.	LEBV1212	<i>Indigofera tinctoria</i> L.
LEBV1150	<i>Entada africana</i> Guill. & Perr.	LEBV1213	<i>Indigofera trichopoda</i> Guill. & Perr.
LEBV1151	<i>Entada mannii</i> (Oliv.) Tisserant	LEBV1214	<i>Indigofera trita</i> L.f. var. subulata (Poir.) Ali
LEBV1152	<i>Entada wahlbergii</i> Harv.	LEBV1215	<i>Isoblerlinia doka</i> Craib & Stapf
LEBV1153	<i>Entada pursaetha</i> DC	LEBV1216	<i>Isoblerlinia tomentosa</i> (Harms) Craib & Stapf
LEBV1154	<i>Eriosema afzelii</i> bak.	LEBV1217	<i>Kotschy ochreatea</i> (Taub.) Dewit & Duvign.
LEBV1155	<i>Eriosema andonii</i> Milne-Redh.	LEBV1218	<i>Lablab niger</i> L.W. Medicus
LEBV1156	<i>Eriosema chrysadenium</i> Taub.	LEBV1219	<i>Leptoderris brachyptera</i> (Benth.) Dunn
LEBV1157	<i>Eriosema flemingoides</i> Baker	LEBV1220	<i>Leptoderris fasciculata</i> (Benth.) Dunn
LEBV1158	<i>Eriosema glomeratum</i> (Guill. & Perr.) Hook. f.	LEBV1221	<i>Leucaena glauca</i> sensu Keay
LEBV1159	<i>Eriosema griseum</i> Bak.	LEBV1222	<i>Leucaena leucocephala</i> (L.) Benth.
LEBV1160	<i>Eriosema molle</i> Hutch. ex Milne-Redhead	LEBV1223	<i>Lonchocarpus cyanescens</i> (Schum. & Thonn.) Benth.
LEBV1161	<i>Eriosema montanum</i> Baker f.	LEBV1224	<i>Lonchocarpus laxiflorus</i> Guill. & Perr.
LEBV1162	<i>Eriosema monticulum</i> Taub.	LEBV1225	<i>Lonchocarpus sericeus</i> (Poir.) Kunth
LEBV1163	<i>Eriosema parviflorum</i> E. Mey. subsp. parviflorum	LEBV1226	<i>Macrotyloma axillare</i> (E. Mey.) Verdc.
LEBV1164	<i>Eriosema psoraleoides</i> (Lam.) G. Don	LEBV1227	<i>Macrotyloma geocarpum</i> (Harms) Maréchal & Baudet
LEBV1165	<i>Eriosema pulcherrimum</i> Taub.	LEBV1228	<i>Macrotyloma tenuiflorum</i> (Micheli) Verdc.
LEBV1166	<i>Erythrina indica</i> Lam. picta L.	LEBV1229	<i>Melliniella micrantha</i> Harms
LEBV1167	<i>Erythrina senegalensis</i> A. DC.	LEBV1230	<i>Milletia barteri</i> (Benth.) Dunn
LEBV1168	<i>Erythrina mildbraedii</i> Harms	LEBV1231	<i>Milletia chrysophylla</i> Dunn
LEBV1169	<i>Erythrina vogelii</i> Hook. f.	LEBV1232	<i>Milletia</i> sp.
LEBV1170	<i>Erythrophleum suaveolens</i> (Guill. & Perr.) Brenan	LEBV1233	<i>Milletia thonningii</i> (Schum. & Thonn.) Bak.
LEBV1171	<i>Flemingia faginea</i> (Guill. & Perr.) Bak./Moghania faginea (Guill. & Perr.) O. Ktze.	LEBV1234	<i>Milletia warneckeii</i> Harms
LEBV1172	<i>Flemingia macrophylla</i> (Willd.) Merr.	LEBV1235	<i>Milletia zechiana</i> Harms
LEBV1173	<i>Galactia tenuiflora</i> (Willd.) Wight & Arn.	LEBV1236	<i>Mimosa invisa</i> Mart.
LEBV1174	<i>Gliricidia sepium</i> (Jacq.) Walp.	LEBV1237	<i>Mimosa pigra</i> L.
LEBV1175	<i>Glycine hispida</i> Maxime	LEBV1238	<i>Mucuna poggei</i> Taub.
LEBV1176	<i>Glycine wightii</i> subsp. pseudojavanica (Taub.) Verdc.	LEBV1239	<i>Mucuna pruriens</i> (L.) DC. var. pruriens
LEBV1177	<i>Glycine wightii</i> (Wight & Arn.) Verdc. subsp. wightii	LEBV1240	<i>Mucuna sloanei</i> Fawc. & Rendle var. pruriens
LEBV1178	<i>Griffonia simplicifolia</i> Vahl ex DC.	LEBV1241	<i>Mucuna</i> sp.
LEBV1179	<i>Hymenaea courbaril</i> L.	LEBV1242	<i>Neorautanenia mitis</i> (A. Rich.) Verdc.
LEBV1180	<i>Hymenostegia afzelii</i> (Oliv.) Harms	LEBV1243	<i>Neptunia oleracea</i> Lam.
LEBV1181	<i>Indigofera arrecta</i> Hochst. ex A. Rich.	LEBV1244	<i>Ophrestia hedysaroides</i> (Willd.) Verdc.
LEBV1182	<i>Indigofera bracteolata</i> DC.	LEBV1245	<i>Ormocarpum bibracteatum</i> (Hochst. ex A. Rich.) Bak.
LEBV1183	<i>Indigofera capitata</i> Kotschy	LEBV1246	<i>Ormocarpum senoides</i> (Willd.) DC.
LEBV1184	<i>Indigofera colutea</i> (Burm.f.) Merr.		

Codes	Taxons	Codes	Taxons
	<i>Ormocarpum sennoides</i> (Willd.) DC. subsp. hispidum (Willd.) Brenan & J.Léonard	LEBV1304	<i>Tephrosia bracteolata</i> Guill. & Perr.
LEBV1247		LEBV1305	<i>Tephrosia elegans</i> Schum.
LEBV1248	<i>Parkia bicolor</i> A.Chev.	LEBV1306	<i>Tephrosia flexuosa</i> G. Don
LEBV1249	<i>Parkia biglobosa</i> (Jacq.) G.Don	LEBV1307	<i>Tephrosia linearis</i> (Willd.) Pers.
LEBV1250	<i>Parkia filicoidea</i> Welw. ex Oliv.	LEBV1308	<i>Tephrosia mossiensis</i> A. Chev.
LEBV1251	<i>Parkinsonia aculeata</i> L.	LEBV1309	<i>Tephrosia nana</i> Kotschy ex Schweinf.
	<i>Peltophorum ferrugineum</i> (Decne.) Benth.	LEBV1310	<i>Tephrosia pedicellata</i> Baker
LEBV1252		LEBV1311	<i>Tephrosia purpurea</i> (L.) Pers.
	<i>Peltophorum pterocarpum</i> (Decne.) K.Heyne	LEBV1312	<i>Tephrosia simplicifolia</i> Franch.
LEBV1253		LEBV1313	<i>Tephrosia villosa</i> (L.) Pers.
LEBV1254	<i>Pentaclethra macrophylla</i> Benth.		<i>Teramnus andongensis</i> (Welw. ex Baker) Bak. f.
LEBV1255	<i>Pericopsis laxiflora</i> (Benth.) Meeuwen	LEBV1314	
LEBV1256	<i>Phaseolus adenanthus</i> G.Mey.	LEBV1315	<i>Teramnus buettneri</i> (Harms) Bak. f.
LEBV1257	<i>Phaseolus lunatus</i> L.	LEBV1316	<i>Teramnus labialis</i> (L.f.) Spreng.
LEBV1258	<i>Physostigma venenosum</i> Balf.		<i>Teramnus micans</i> (Welw. ex Baker) Baker f.
	<i>Piliostigma thonningii</i> (Schum.) Milne-Redh.	LEBV1317	
LEBV1259		LEBV1318	<i>Teramnus</i> sp
	<i>Piptadeniastrum africanum</i> (Hook. f.) Brenan		<i>Tetrapleura tetraptera</i> (Schum. & Thonn.) Taub.
LEBV1260		LEBV1319	
LEBV1261	<i>Pithecellobium dulce</i> Benth.	LEBV1320	<i>Uraria picta</i> (Jacq.) DC.
LEBV1262	<i>Prosopis africana</i> (Guill. & Perr.) Taub.	LEBV1321	<i>Vigna desmodioides</i> Wilczek
	<i>Pseudarthria confertiflora</i> (A. Rich.) Bak.	LEBV1322	<i>Vigna filicaulis</i> Hepper
LEBV1263		LEBV1323	<i>Vigna marina</i> (Burm.) Merr.
LEBV1264	<i>Pseudarthria fagifolia</i> Bak.	LEBV1324	<i>Vigna multinervis</i> Hutch. & Dalziel
LEBV1265	<i>Pseudarthria hookeri</i> Wight & Arn.		<i>Vigna racemosa</i> (G. Don) Hutch. & Dalziel
	<i>Pseudoeriosema andongense</i> (Welw. ex Baker) Hauman	LEBV1325	
LEBV1266		LEBV1326	<i>Vigna reticulata</i> Hook.f.
LEBV1267	<i>Pseudovigna argentea</i> (Willd.) Verdc.	LEBV1327	<i>Vigna sinensis</i> var. <i>textilis</i>
LEBV1268	<i>Pseudovigna puerarioides</i> Em	LEBV1328	<i>Vigna</i> sp.
LEBV1269	<i>Psophocarpus palustris</i> Desv.	LEBV1329	<i>Vigna subterranea</i> (L.) Verdc.
LEBV1270	<i>Pterocarpus erinaceus</i> Poir.		<i>Vigna unguiculata</i> (L.) Walp. subsp. <i>unguiculata</i>
LEBV1271	<i>Pterocarpus mildbraedii</i> Harms	LEBV1330	
	<i>Pterocarpus santalinoides</i> L'Hér. ex DC.	LEBV1331	<i>Vigna venulosa</i> Bak.
LEBV1272		LEBV1332	<i>Vigna vexillata</i> (L.) A. Rich. var. <i>vexillata</i>
LEBV1273	<i>Pueraria phaseoloides</i> (Roxb.) Benth.		<i>Xerodermis stuhlmannii</i> (Taub.)
LEBV1274	<i>Rhynchosia buettneri</i> Harms	LEBV1333	Mendoça & E.P. Sousa
	<i>Rhynchosia densiflora</i> subsp. <i>debilis</i> (G. Don) Verdc.	LEBV1334	<i>Zornia durumensis</i> De Wild.
LEBV1275		LEBV1335	<i>Zornia glochidiata</i> Reichb. ex DC.
LEBV1276	<i>Rhynchosia densiflora</i> (Roth.) DC.	LEBV1336	<i>Zornia latifolia</i> Sm.
LEBV1277	<i>Rhynchosia hirsuta</i> Eckl. & Zeyh.	LEBV1337	<i>Caloncoba echinata</i> (Oliv.) Gilg
	<i>Rhynchosia hirta</i> (Andr.) Meikle & Verdc.	LEBV1338	<i>Caloncoba gilgiana</i> (Sprague) Gilg
LEBV1278		LEBV1339	<i>Caloncoba welwitschii</i> (Oliv.) Gilg
	<i>Rhynchosia minima</i> (L.) DC. var. <i>prostrata</i> (Harv.) Meikle	LEBV1340	<i>Casearia dinklagei</i> Gilg
LEBV1279		LEBV1341	<i>Dasylepis brevipedicellata</i> Chipp
LEBV1280	<i>Rhynchosia nyasica</i> Bak.	LEBV1342	<i>Dovyalis afzelii</i> Gilg
LEBV1281	<i>Rhynchosia orthobothrya</i> Harms	LEBV1343	<i>Dovyalis zenkeri</i> Gilg
LEBV1282	<i>Rhynchosia pycnostachya</i> (DC.) Meikle	LEBV1344	<i>Flacourtia flavesceus</i> Willd.
	<i>Rhynchosia sublobata</i> (Schum. & Thonn.) Meikle	LEBV1345	<i>Flacourtia vogelii</i> Hook. f.
LEBV1283		LEBV1346	<i>Homalium aubrevillei</i> Keay
LEBV1284	<i>Rhynchosia violacea</i> (Hiern) K.Schum.	LEBV1347	<i>Homalium letestui</i> Pellegr.
	<i>Rhynchosia viscosa</i> (Roth) DC. subsp. <i>violacea</i> (Hiern) Verdc.	LEBV1348	<i>Lindackeria dentata</i> (Oliv.) Gilg
LEBV1285		LEBV1349	<i>Oncoba spinosa</i> Forssk.
LEBV1286	<i>Samanea saman</i> (Jacq.) Merrill		<i>Canscora decussata</i> (Roxb.) Roem. & Schult.
LEBV1287	<i>Schrankia leptocarpa</i> DC.	LEBV1350	
LEBV1288	<i>Senna hirsuta</i> (L.) Irwin & Barneby		<i>Canscora diffusa</i> (Vahl) R.Br. ex Roem & Schult.
LEBV1289	<i>Senna obtusifolia</i> (L.) Irwin & Barneby	LEBV1351	
LEBV1290	<i>Senna occidentalis</i> (L.) Link	LEBV1352	<i>Exacum quinquenervium</i> Griseb.
LEBV1291	<i>Senna siamea</i> (Lam.) Irwin & Barneby	LEBV1353	<i>Faroa pusilla</i> Baker
LEBV1292	<i>Sesbania pachycarpa</i> DC.		<i>Neurotheca loeselioides</i> (Spruce ex Prog.) Baill. subsp. <i>loeselioides</i>
LEBV1293	<i>Sesbania sericea</i> (Willd.) Link	LEBV1354	
	<i>Sesbania sudanica</i> Gillett subsp. <i>occidentalis</i> Gillett	LEBV1355	<i>Chrysothemis pulchella</i> L.
LEBV1294		LEBV1356	<i>Episcia cupreata</i> (Hook.) Hanst.
LEBV1295	<i>Sophora occidentalis</i> L.		<i>Episcia cupreata</i> (Hook.) Hanst. var. 'frosty'
	<i>Sphenostylis holosericea</i> (Welw. ex Baker) Harms	LEBV1357	
LEBV1296			<i>Episcia cupreata</i> (Hook.) Hanst. var. 'acajou'
LEBV1297	<i>Sphenostylis schweinfurthii</i> Harms	LEBV1358	
	<i>Sphenostylis stenocarpa</i> (Hochst ex A.Rich) Harms		<i>Episcia cupreata</i> (Hook.) Hanst. var. <i>metallica</i>
LEBV1298		LEBV1359	
LEBV1299	<i>Stylosanthes erecta</i> P.Beauv.		<i>Episcia cupreata</i> (Hook.)
LEBV1300	<i>Stylosanthes fruticosa</i> (Retz.) Alston	LEBV1360	Hanst.var.'Schimmer'
LEBV1301	<i>Stylosanthes guianensis</i> (Aubl.) Sw.		<i>Episcia cupreata</i> (Hook.)Hanst. var. <i>musaica</i>
LEBV1302	<i>Swartzia madagascariensis</i> Desv.	LEBV1361	
LEBV1303	<i>Tamarindus indica</i> L.	LEBV1362	<i>Streptocarpus nobilis</i> C.B.Clarke
		LEBV1363	<i>Streptocarpus</i> sp.

Codes	Taxons	Codes	Taxons
LEBV1364	<i>Scaevola plumieri</i> (L.) Vahl	LEBV1425	<i>Orthosiphon suffrutescens</i> (Thonn.) J.K.Morton
LEBV1365	<i>Calophyllum inophyllum</i> L.	LEBV1426	<i>Platostoma africanum</i> P.Beauv.
LEBV1366	<i>Garcinia acuminata</i> A.Chev		<i>Plectranthus coleoides</i>
LEBV1367	<i>Garcinia afzelii</i> Engl.	LEBV1427	Benth.var.marginatus <i>Plectranthus decurrens</i> (Gürke)
LEBV1368	<i>Garcinia elliptica</i> Wall. ex Wight	LEBV1428	J.K.Morton
LEBV1369	<i>Garcinia kola</i> Heckel	LEBV1429	<i>Plectranthus fruticosus</i> Wight ex Hook.f.
LEBV1370	<i>Garcinia livingstonei</i> T.Anderson	LEBV1430	<i>Plectranthus harrisii</i> J.K.Morton
LEBV1371	<i>Garcinia ovalifolia</i> Oliv.		<i>Solenostemon latifolius</i> (Hochst. ex Benth.) J.K.Morton
LEBV1372	<i>Garcinia polyantha</i> Oliv.	LEBV1431	<i>Solenostemon monostachyus</i> (P.Beauv.) Briq. subsp. marrubifolius (Brenan) Briq.
LEBV1373	<i>Garcinia punctata</i> Oliv.		<i>Solenostemon rotundifolius</i> (Poir.) J.K.Morton
	<i>Harungana madagascariensis</i> Lam. ex Poir.	LEBV1432	<i>Tinnea barteri</i> Gürke
LEBV1374		LEBV1433	<i>Cassytha filiformis</i> L.
LEBV1375	<i>Mammea africana</i> Sabine	LEBV1434	<i>Cinnamomum camphora</i> Nees & Eberm.
LEBV1376	<i>Pentadesma butyracea</i> Sabine	LEBV1435	<i>Cinnamomum zeylanicum</i> Blume
LEBV1377	<i>Psorospermum corymbiferum</i> Hochr.	LEBV1436	<i>Napoleonaea vogelii</i> Hook. & Planch.
LEBV1378	<i>Psorospermum febrifugum</i> Spach	LEBV1437	<i>Leea guineensis</i> G.Don
LEBV1379	<i>Psorospermum glaberrimum</i> Hochr.	LEBV1438	<i>Utricularia andongensis</i> Welw. ex Hiern
LEBV1380	<i>Symphonia globulifera</i> Linn. f.	LEBV1439	<i>Utricularia arenaria</i> A. DC.
LEBV1381	<i>Vismia guineensis</i> (L.) Choisy	LEBV1440	<i>Utricularia firmula</i> Welw. ex Oliv.
	<i>Laurembergia tetrandra</i> (Schott) Kanitz subsp. brachypoda (Welw. ex Hiern) J. Raynal	LEBV1441	<i>Utricularia gibba</i> L. subsp. exoleta (R.Br.) P.Tayl.
LEBV1382		LEBV1442	<i>Utricularia inflexa</i> Forssk.
LEBV1383	<i>Illigera pentaphylla</i> Welw.	LEBV1443	<i>Utricularia reflexa</i> Oliv.
LEBV1384	<i>Hydrolea glabra</i> Schum. & Thonn.	LEBV1444	<i>Utricularia stellaria</i> L.f.
LEBV1385	<i>Hydrolea macrosepala</i> A.W. Bennett	LEBV1445	<i>Utricularia striatula</i> Sm.
LEBV1386	<i>Icacina oliviformis</i> (Poir.) A. Raynal	LEBV1446	<i>Utricularia tortilis</i> Welw. ex Oliv.
LEBV1387	<i>Icacina senegalensis</i> A. Juss.	LEBV1447	<i>Hugonia obtusifolia</i> C. H. Wright
LEBV1388	<i>Leptaulus daphnoides</i> Benth.	LEBV1448	<i>Hugonia planchonii</i> Hook.f.
LEBV1389	<i>Pyrenacantha acuminata</i> Engl.	LEBV1449	<i>Hugonia platysepala</i> Welw. ex Oliv.
LEBV1390	<i>Pyrenacantha vogeliana</i> Baill.	LEBV1450	<i>Anthocleista djalensis</i> A. Chevalier
	<i>Raphiostylis beninensis</i> (Hook.f. ex Planch.) Planch. ex Benth.	LEBV1451	<i>Anthocleista liebrechtsiana</i> De Wild. & Th. Dur.
LEBV1391	<i>Stachyanthus occidentalis</i> (Keay & Miège) Boutique	LEBV1452	<i>Anthocleista nobilis</i> G. Don
LEBV1392	<i>Irvingia gabonensis</i> (Aubry-Lecomte ex O'Rorke) Baill.	LEBV1453	<i>Anthocleista vogelii</i> Planch.
LEBV1393	<i>Irvingia robur</i> Mildbr.	LEBV1454	<i>Mitrella petiolata</i> (J.F.Gmel.) Torr. & Gray
LEBV1394		LEBV1455	<i>Nuxia congesta</i> R.Br. ex Fresen.
LEBV1395	<i>Klainedoxa gabonensis</i> Pierre ex Engl.	LEBV1456	<i>Spigelia anthelmia</i> L.
	<i>Achyropermum africanum</i> Hook.f. ex Baker	LEBV1457	<i>Strychnos afzelii</i> Gilg
LEBV1396		LEBV1458	<i>Strychnos barteri</i> Soler.
LEBV1397	<i>Acrocephalus buettneri</i> Gürke	LEBV1459	<i>Strychnos campicola</i> Gilg. ex Leeuwenberg
LEBV1398	<i>Acrocephalus caeruleus</i> Oliv.	LEBV1460	<i>Strychnos congolana</i> Gilg
LEBV1399	<i>Acrocephalus lilacinus</i> Oliv.	LEBV1461	<i>Strychnos densiflora</i> Baill.
LEBV1400	<i>Basilicum polystachyon</i> (L.) Moench	LEBV1462	<i>Strychnos floribunda</i> Gilg
LEBV1401	<i>Becium obovatum</i> (E.Mey.) N.E. Br.	LEBV1463	<i>Strychnos innocua</i> Del.
LEBV1402	<i>Coleus blumei</i> Benth.	LEBV1464	<i>Strychnos johnsonii</i> Hutch. & M.B.Moss
LEBV1403	<i>Coleus blumei</i> Benth. var. 'brillianty'	LEBV1465	<i>Strychnos ngouniensis</i> Pellegr.
LEBV1404	<i>Coleus blumei</i> Benth. var. 'klondyke'	LEBV1466	<i>Strychnos nigritana</i> Bak.
	<i>Coleus blumei</i> Benth. var. 'pride of autumn'	LEBV1467	<i>Strychnos soubrensis</i> Hutch. & Dalz.
LEBV1405		LEBV1468	<i>Strychnos spinosa</i> Lam.
	<i>Coleus blumei</i> Benth.var. verschafteltii Lem.	LEBV1469	<i>Strychnos usambarensis</i> Gilg
LEBV1406		LEBV1470	<i>Usteria guineensis</i> Willd.
LEBV1407	<i>Coleus rehnelianus</i> A. Berger	LEBV1471	<i>Phragmanthera capitata</i> (Spreng.) Balle
LEBV1408	<i>Englerastrum gracillimum</i> Th.C.E. Fries	LEBV1472	<i>Phragmanthera nigritana</i> (Hook.f. ex Benth.) Balle
LEBV1409	<i>Englerastrum nigericum</i> Alston	LEBV1473	<i>Tapinanthus bangwensis</i> (Engl. & K.Krause) Danser
LEBV1410	<i>Englerastrum schweinfurthii</i> Briq.	LEBV1474	<i>Tapinanthus belvisii</i> (DC.) Danser
	<i>Haumaniastrum lilacinum</i> (Oliv.) J.K.Morton	LEBV1475	<i>Tapinanthus dodoneifolius</i> (DC.) Danser
LEBV1411		LEBV1476	Danser
LEBV1412	<i>Hoslundia opposita</i> Vahl	LEBV1477	<i>Tapinanthus globiferus</i> (A.Rich.) Tiegh.
LEBV1413	<i>Hyptis lanceolata</i> Poir.	LEBV1478	<i>Tapinanthus pentagonia</i> (DC.) van Tiegh.
LEBV1414	<i>Hyptis pectinata</i> (L.) Poiteau	LEBV1479	<i>Tapinanthus warneckei</i> (Engl.) Danser
LEBV1415	<i>Hyptis spicigera</i> Lam.	LEBV1480	<i>Ammannia auriculata</i> Willd.
LEBV1416	<i>Hyptis suaveolens</i> Poiteau	LEBV1481	
	<i>Lamium galeobdolon</i> (L.) L. var. variegatum		
LEBV1417			
	<i>Leonotis nepetifolia</i> (L.) Ait. var. africana (P.Beauv.) J.K.Morton		
LEBV1418			
LEBV1419	<i>Leucas martinicensis</i> (Jacq.) R.Br.		
	<i>Neohyptis paniculata</i> (Baker) J.K.Morton		
LEBV1420			
LEBV1421	<i>Ocimum basilicum</i> L.		
LEBV1422	<i>Ocimum canum</i> Sims		
LEBV1423	<i>Ocimum gratissimum</i> L.		
LEBV1424	<i>Orthosiphon rubicundus</i> (D.Don) Benth.		

Codes	Taxons	Codes	Taxons
LEBV1482	<i>Ammannia baccifera</i> L.	LEBV1546	<i>Wissadula rostrata</i> (Schum. & Thonn.) Hook. f.
LEBV1483	<i>Ammannia priureana</i> Guill. & Perr.	LEBV1547	<i>Dissotis grandiflora</i> (Sm.) Benth.
LEBV1484	<i>Lagerstroemia indica</i> L.	LEBV1548	<i>Dissotis irvingiana</i> Hook.
LEBV1485	<i>Lagerstroemia speciosa</i> (L.) Pers.	LEBV1549	<i>Dissotis phaeotricha</i> (Hochst.) Hook. f.
LEBV1486	<i>Lawsonia inermis</i> L.	LEBV1550	<i>Heterotis rotundifolia</i> (Sm.) Jac.-Fel.
LEBV1487	<i>Rotala stagnina</i> Hiern		<i>Melastomastrum capitatum</i> (Vahl) A. & R.Fern.
LEBV1488	<i>Nesaea cordata</i> Hiern	LEBV1551	<i>Melastomastrum theifolium</i> (G.Don) A. & R.Fern.
LEBV1489	<i>Acridocarpus kerstingii</i> Engl.	LEBV1552	<i>Memecylon afzelii</i> G.Don
	<i>Acridocarpus smeathmannii</i> (DC.) Guill. & Perr.	LEBV1553	<i>Osbeckia togoensis</i> Leuenberger
LEBV1490	<i>Flabellaria paniculata</i> Cav.	LEBV1554	<i>Tristemma albiflorum</i> (G.Don) Benth.
LEBV1491	<i>Galphimia glauca</i> Cav.	LEBV1555	<i>Warneckea cinnamomoides</i> (G. Don) Jacq.-Fél.
LEBV1493	<i>Rhinopterys kerstingii</i> (Engl.) Niedenzu	LEBV1556	<i>Warneckea membranifolia</i> (Hook.f) Jacq.-Fél.
LEBV1494	<i>Thryallis glauca</i> O. Ktze	LEBV1557	<i>Azadirachta indica</i> A.Juss.
LEBV1495	<i>Triaspis odorata</i> (Willd.) A. Juss.	LEBV1558	<i>Carapa procera</i> DC.
LEBV1496	<i>Abelmoschus esculentus</i> (L.) Moench	LEBV1559	<i>Cedrela odorata</i> L.
	<i>Abutilon guineense</i> (Schum. & Thonn.) Bak. f. & Exell	LEBV1560	<i>Ekebergia senegalensis</i> A. Juss.
LEBV1497	<i>Abutilon mauritanum</i> (Jacq.) Medic.	LEBV1561	<i>Entandrophragma angolense</i> (Welw.) C.DC.
LEBV1498	<i>Cienfuegosia heteroclada</i> Sprague	LEBV1562	<i>Entandrophragma cylindricum</i> (Sprague) Sprague
LEBV1499	<i>Clappertonia ficifolia</i> (Willd.) Decne.	LEBV1563	<i>Guarea cedrata</i> (A.Chev.) Pellegr.
LEBV1500	<i>Gossypium hirsutum</i> L.	LEBV1564	<i>Khaya anthotheca</i> (Welw.) C.DC.
LEBV1501	<i>Hibiscus arnottianus</i> A. Gray	LEBV1565	<i>Khaya grandifoliola</i> C.DC.
LEBV1502	<i>Hibiscus articulatus</i> Hochst ex A.Rich var. articulatus	LEBV1566	<i>Khaya senegalensis</i> (Desv.) A. Juss.
LEBV1503	<i>Hibiscus aspera</i> Hook. f.	LEBV1567	<i>Lovoa trichilioides</i> Harms
LEBV1504	<i>Hibiscus cannabinus</i> L.	LEBV1568	<i>Melia azedarach</i> L.
LEBV1505	<i>Hibiscus congestiflorus</i> Hochr.	LEBV1569	<i>Pseudocedrela kotschy</i> (Schweinf.) Harms
LEBV1506	<i>Hibiscus longisepalus</i> Hochr.	LEBV1570	<i>Trichilia emetica</i> Vahl
LEBV1507	<i>Hibiscus lunariifolius</i> Willd.	LEBV1571	<i>Trichilia emetica</i> Vahl subsp. suberosa J.J. de Wilde
LEBV1508	<i>Hibiscus martianus</i> Zucc.	LEBV1572	<i>Trichilia heudelotii</i> Planch. ex Oliv.
LEBV1509	<i>Hibiscus micranthus</i> L.	LEBV1573	<i>Trichilia megalantha</i> Harms
LEBV1510	<i>Hibiscus owariensis</i> P.Beauv.	LEBV1574	<i>Trichilia monadelphica</i> (Thonn.) J. Wilde
LEBV1511	<i>Hibiscus rosa-sinensis</i> L.	LEBV1575	<i>Trichilia priureana</i> A.Juss.
LEBV1512	<i>Hibiscus rosa-sinensis</i> L. var. Plenus	LEBV1576	<i>Trichilia tessmannii</i> Harms
LEBV1513	<i>Hibiscus rosa-sinensis</i> L.var. albus	LEBV1577	<i>Turraea heterophylla</i> Sm.
LEBV1514	<i>Hibiscus rosa-sinensis</i> L. var. californica gold	LEBV1578	<i>Turraea africanus</i> Pellegr.
LEBV1515	<i>Hibiscus rosa-sinensis</i> L.var. cooperi	LEBV1579	<i>Chasmanthera dependens</i> Hochst.
LEBV1516	<i>Hibiscus rosa-sinensis</i> L. var. crown of Bohemia	LEBV1580	<i>Cissampelos mucronata</i> A.Rich.
LEBV1517	<i>Hibiscus rosa-sinensis</i> L. var. mist	LEBV1581	<i>Cissampelos owariensis</i> P.Beauv. ex DC.
LEBV1518	<i>Hibiscus rosa-sinensis</i> L. var. natal	LEBV1582	<i>Dioscoreophyllum cumminsii</i> (Stapf) Diels
LEBV1519	<i>Hibiscus rosa-sinensis</i> L. var. scarlet'	LEBV1583	<i>Dioscoreophyllum volkensii</i> Engl.
LEBV1520	<i>Hibiscus rostellatus</i> Guill. & Perr.	LEBV1584	<i>Kolobopetalum leonense</i> Hutch. & Dalz.
LEBV1521	<i>Hibiscus sabdariffa</i> L.	LEBV1585	<i>Kolobopetalum ovatum</i> Hapf
LEBV1522	<i>Hibiscus schizopetalus</i> (Mart.) Hook. f.	LEBV1586	<i>Rhigiocarya racemifera</i> Miers
LEBV1523	<i>Hibiscus squamosus</i> Hochr.	LEBV1587	<i>Sphenocentrum jollyanum</i> Pierre
LEBV1524	<i>Hibiscus sterculiifolius</i> (Guill. & Perr.) Steud.	LEBV1588	<i>Stephania dinklagei</i> (Engl.) Diels
LEBV1525	<i>Hibiscus surattensis</i> L.	LEBV1589	<i>Syntriandrium preussii</i> Engl.
LEBV1526	<i>Hibiscus vitifolius</i> L.	LEBV1590	<i>Tiliacora leonensis</i> (Sc. Elliot) Diels
LEBV1527	<i>Malachra radiata</i> L.	LEBV1591	<i>Tiliacora funifera</i> (Miers) Oliv.
LEBV1528	<i>Malvastrum coromandelianum</i> (L.) Garcke	LEBV1592	<i>Tinospora bakis</i> (A.Rich.) Miers
LEBV1529	<i>Malvaviscus arboreus</i> Cav.	LEBV1593	<i>Triclisia dictyophylla</i> Diels
LEBV1530	<i>Malvaviscus</i> sp.	LEBV1594	<i>Triclisia subcordata</i> Oliv.
LEBV1531	<i>Nesaea erecta</i> G. et P.	LEBV1595	<i>Gisekia pharnaceoides</i> L.
LEBV1532	<i>Mansonia altissima</i> (A. Chev.) A. Chev.	LEBV1596	<i>Glinus lotoides</i> L.
LEBV1533	<i>Pavonia urens</i> Cav.	LEBV1597	<i>Glinus oppositifolius</i> (L.) A.DC.
LEBV1534	<i>Pavonia urens</i> Cav. var. glabrescens (Ulbr.) Brenan	LEBV1598	<i>Glinus radiatus</i> (Ruiz & Pav.) Rohrb.
LEBV1535	<i>Sida acuta</i> Burm.f. subsp. acuta	LEBV1599	<i>Mollugo cerviana</i> (L.) Sering.
LEBV1536	<i>Sida cordata</i> (Burm. f.) Borssum Waalkes	LEBV1600	<i>Mollugo nudicaulis</i> Lam.
LEBV1537	<i>Sida cordifolia</i> L.	LEBV1601	<i>Antiaris toxicaria</i> subsp. africana (Engl.) C.C.Berg
LEBV1538	<i>Sida linifolia</i> Juss. ex Cav.	LEBV1602	<i>Artocarpus altilis</i> (Parkinson ex F.A.Zorn) Fosberg
LEBV1539	<i>Sida rhombifolia</i> L.	LEBV1603	<i>Artocarpus nobilis</i> J.R. & G. Forst.
LEBV1540	<i>Sida spinosa</i> L.	LEBV1604	<i>Bosqueia angolensis</i> Ficalho
LEBV1541	<i>Sida stipulata</i> Cav.	LEBV1605	<i>Ficus abutilifolia</i> (Miq.) Miq.
LEBV1542	<i>Sida urens</i> L.	LEBV1606	
LEBV1543	<i>Thespesia populnea</i> (L.) Soland. ex Corr.		
LEBV1544	<i>Urena lobata</i> L.		
LEBV1545			

Codes	Taxons	Codes	Taxons
LEBV1607	<i>Ficus anomani</i> Hutch.	LEBV1679	<i>Bougainvillea spectabilis</i> Willd.
LEBV1608	<i>Ficus artocarpoides</i> Warb.		<i>Bougainvillea spectabilis</i> Willd. var.
LEBV1609	<i>Ficus asperifolia</i> Miq.	LEBV1680	'Mary Palmer
LEBV1610	<i>Ficus barteri</i> Sprague		<i>Bougainvillea spectabilis</i> Willd. var.
LEBV1611	<i>Ficus benghalensis</i> L.	LEBV1681	rubra plena
LEBV1612	<i>Ficus benjamina</i> L.		<i>Bougainvillea spectabilis</i> Willd. var.
LEBV1613	<i>Ficus bubu</i> Warb.	LEBV1682	variegata
LEBV1614	<i>Ficus capreaefolia</i> Delile		<i>Bougainvillea spectabilis</i> Willd. var. alba
LEBV1615	<i>Ficus carica</i> L.	LEBV1683	plena
LEBV1616	<i>Ficus craterostoma</i> Mildbr.		<i>Bougainvillea x buttiana</i> Holtt. var. Mrs.
LEBV1617	<i>Ficus congensis</i> Engl.	LEBV1684	McLean
LEBV1618	<i>Ficus dicranostyla</i> Mildbr.	LEBV1685	<i>Mirabilis jalapa</i> L.
LEBV1619	<i>Ficus elastica</i> Roxb.	LEBV1686	<i>Euryale ferox</i> Salisb.
LEBV1620	<i>Ficus elegans</i> (Miq.) Miq.	LEBV1687	<i>Nymphaea capensis</i> Thunb.
LEBV1621	<i>Ficus exasperata</i> Vahl	LEBV1688	<i>Nymphaea lotus</i> L.
LEBV1622	<i>Ficus glumosa</i> Delile var. glumosa	LEBV1689	<i>Nymphaea micrantha</i> Guill. & Perr.
LEBV1623	<i>Ficus glumosa</i> var. glaberrima Martelli	LEBV1690	<i>Nymphaea rubra</i> Roxb. ex Salisb.
LEBV1624	<i>Ficus ingens</i> (Miq.) Miq.		<i>Nymphaea x daubeniana</i> W.T. Baxter
LEBV1625	<i>Ficus kamerunensis</i> Mildbr. & Burret	LEBV1691	ex Daubeny
LEBV1626	<i>Ficus lutea</i> Vahl	LEBV1692	<i>Victoria amazonica</i> Sowerby
LEBV1627	<i>Ficus lyrata</i> Warb.	LEBV1693	<i>Victoria regia</i> Lindl.
LEBV1628	<i>Ficus macrocarpa</i> Mildbr. & Burret		<i>Victoria regia</i> Lindl. var. cruziana
LEBV1629	<i>Ficus microcarpa</i> Hort. Berol. ex Walp.	LEBV1694	Orbign.
LEBV1630	<i>Ficus mucoso</i> Welw. ex Ficalho		<i>Campylospermum flavum</i> (Schum. &
LEBV1631	<i>Ficus natalensis</i> Hochst.	LEBV1695	Thonn.) Farron
LEBV1632	<i>Ficus ottoniifolia</i> (Miq.) Miq.		<i>Campylospermum affine</i> (Hook, f.)
LEBV1633	<i>Ficus ovata</i> Vahl	LEBV1696	Tieghem
LEBV1634	<i>Ficus platyphylla</i> Delile	LEBV1697	<i>Lophira alata</i> Banks ex C.F. Gaertn.
LEBV1635	<i>Ficus polita</i> Vahl	LEBV1698	<i>Lophira lanceolata</i> Tiegh. ex Keay
LEBV1636	<i>Ficus populifolia</i> Vahl	LEBV1699	<i>Ochna afzelii</i> R.Br. ex Oliv.
LEBV1637	<i>Ficus pumila</i> L.	LEBV1700	<i>Ochna rhizomatosa</i> (Van Tiegh.) Keay
LEBV1638	<i>Ficus retusa</i> L.	LEBV1701	<i>Ochna schweinfurthiana</i> F. Hoffm.
LEBV1639	<i>Ficus sagittifolia</i> Mildbr. & Burret	LEBV1702	<i>Sauvagesia erecta</i> L.
LEBV1640	<i>Ficus saussureana</i> DC.	LEBV1703	<i>Heisteria parvifolia</i> Sm.
LEBV1641	<i>Ficus sur</i> Forssk.	LEBV1704	<i>Olex gambecola</i> Baill.
	<i>Ficus sycomorus</i> Linn. subsp.	LEBV1705	<i>Olex subscorpioidea</i> Oliv.
LEBV1642	gnaphalocarpa (Miq.) C.C.Berg	LEBV1706	<i>Ximenia americana</i> L.
LEBV1643	<i>Ficus tessellata</i> Warb.		<i>Strombosia glauscescens</i> J. Leonard
LEBV1644	<i>Ficus thonningii</i> Blume	LEBV1707	var. lucida
LEBV1645	<i>Ficus triangularis</i> Warb.		<i>Strombosia grandifolia</i> Hook. f. ex
LEBV1646	<i>Ficus trichopoda</i> Baker	LEBV1708	Benth.
LEBV1647	<i>Ficus umbellata</i> Vahl	LEBV1709	<i>Jasminum dichotomum</i> Vahl
LEBV1648	<i>Ficus vallis-choudae</i> Delile	LEBV1710	<i>Jasminum nitidum</i> Skan
LEBV1649	<i>Ficus variifolia</i> Warb.	LEBV1711	<i>Jasminum obtusifolium</i> Bak.
LEBV1650	<i>Ficus vogeliana</i> (Miq.) Miq.	LEBV1712	<i>Jasminum pauciflorum</i> Benth.
LEBV1651	<i>Milicia excelsa</i> (Welw.) C.C.Berg	LEBV1713	<i>Jasminum preussii</i> Engl. & Knobl.
LEBV1652	<i>Milicia regia</i> (A. Chev.) Berg	LEBV1714	<i>Jasminum sambac</i> Soland
LEBV1653	<i>Morus mesozygia</i> Stapf	LEBV1715	<i>Linociera nilotica</i> Oliv.
LEBV1654	<i>Myrianthus arboreus</i> P. Beauv.	LEBV1716	<i>Ligustrum ovalifolium</i> Hort ex Decne.
LEBV1655	<i>Myrianthus serratus</i> (Trécul) Benth.	LEBV1717	<i>Schrebera arborea</i> A. Chev.
LEBV1656	<i>Treulia africana</i> Decne.	LEBV1718	<i>Fuchsia speciosa</i> Bailey
LEBV1657	<i>Trilepisium madagascariense</i> DC./	LEBV1719	<i>Fuchsia triphylla</i> L.
LEBV1658	<i>Pycnanthus angolensis</i> (Welw.) Warb.		<i>Jussiaea abyssinica</i> (A. Rich.) Dandy &
LEBV1659	<i>Embelia guineensis</i> Baker	LEBV1720	Brenan
LEBV1660	<i>Maesa lanceolata</i> Forssk.	LEBV1721	<i>Jussiaea erecta</i> Nutt.
LEBV1661	<i>Eucalyptus camaldulensis</i> Dehnh.	LEBV1722	<i>Jussiaea leptocarpa</i> Nutt.
LEBV1662	<i>Eucalyptus citriodora</i> Hook.	LEBV1723	<i>Ludwigia abyssinica</i> A. Rich.
LEBV1663	<i>Eucalyptus deglupta</i> Blume		<i>Ludwigia adscendens</i> (L.) Hara subsp.
LEBV1664	<i>Eucalyptus torelliana</i> F. Muell.	LEBV1724	diffusa (Forssk.) Raven
LEBV1665	<i>Eugenia coronata</i> Schum. & Thonn.	LEBV1725	<i>Ludwigia erecta</i> (L.) Hara
LEBV1666	<i>Eugenia leonensis</i> Engl. & Brehmer	LEBV1726	<i>Ludwigia hyssopifolia</i> (G. Don) Exell
LEBV1667	<i>Eugenia malaccensis</i> L.		<i>Ludwigia octovalvis</i> (Jacq.) Raven
LEBV1668	<i>Eugenia nigerina</i> A. Chev.	LEBV1727	subsp. brevisepala (Brenan) Raven
LEBV1669	<i>Eugenia salacioides</i> Laws.	LEBV1728	<i>Ludwigia perennis</i> L.
LEBV1670	<i>Eugenia subherbacea</i> A. Chev.	LEBV1729	<i>Ludwigia stenorrhapha</i> (Brenan) Hara
LEBV1671	<i>Eugenia uniflora</i> L.		<i>Opilia amentacea</i> Roxb. / <i>Opilia</i>
LEBV1672	<i>Eugenia whytei</i> Sprague	LEBV1730	<i>celtidifolia</i> (Guill. & Perr.) Endl. ex Walp.
LEBV1673	<i>Psidium guajava</i> L.	LEBV1731	<i>Averrhoa carambola</i> L.
	<i>Syzygium guineense</i> (Willd.) DC. var.	LEBV1732	<i>Biophytum petersianum</i> Klotzsch
LEBV1674	guineense	LEBV1733	<i>Oxalis barrelieri</i> L.
LEBV1675	<i>Syzygium owariense</i> P. Beauv. Benth.	LEBV1734	<i>Oxalis ovalis</i> Ruiz ex Knuth
LEBV1676	<i>Nelumbo nucifera</i> Gaertn.	LEBV1735	<i>Oxalis regnellii</i> Miq.
LEBV1677	<i>Boerhavia diffusa</i> L.		<i>Microdesmis puberula</i> Hook. f. ex
LEBV1678	<i>Boerhavia erecta</i> L.	LEBV1736	Planch.

Codes	Taxons	Codes	Taxons
LEBV1737	<i>Panda oleosa</i> Pierre	LEBV1798	<i>Tristicha trifaria</i> (Bory) Spreng.
LEBV1738	<i>Argemone mexicana</i> L.	LEBV1799	<i>Carpolobia lutea</i> G.Don
	<i>Adenia cissampeloides</i> (Planch. ex Benth.) Harms	LEBV1800	<i>Polygala acicularis</i> Oliv.
LEBV1739		LEBV1801	<i>Polygala arenaria</i> Willd.
LEBV1740	<i>Adenia guineensis</i> W.J.de Wilde	LEBV1802	<i>Polygala atacorensis</i> Jacq.-Fél.
LEBV1741	<i>Adenia lobata</i> (Jacq.) Engl.	LEBV1803	<i>Polygala baikiei</i> Chodat
LEBV1742	<i>Adenia oblongifolia</i> Harms	LEBV1804	<i>Polygala butyracea</i> Heckel
LEBV1743	<i>Adenia rumicifolia</i> Engl. & Harms	LEBV1805	<i>Polygala multiflora</i> Poir.
	<i>Adenia rumicifolia</i> Engl. & Harms var. <i>miegei</i> (Aké Assi) W. Wilde	LEBV1806	<i>Polygala perrottetiana</i> Paiva
LEBV1744		LEBV1807	<i>Securidaca longipedunculata</i> Fresen.
LEBV1745	<i>Passiflora foetida</i> L.	LEBV1808	<i>Antigonon leptopus</i> Hook. & Arn.
	<i>Smeathmannia laevigata</i> Soland. ex R. Br.	LEBV1809	<i>Coccoloba uvifera</i> L.
LEBV1746			<i>Polygonum salicifolium</i> Brouss. ex Willd.
	<i>Smeathmannia pubescens</i> Soland. ex R.Br.	LEBV1810	
LEBV1747		LEBV1811	<i>Polygonum senegalense</i> Meisn.
LEBV1748	<i>Ceratotheca sesamoides</i> Endl.	LEBV1812	<i>Polygonum setosulum</i> A.Rich.
LEBV1749	<i>Martynia annua</i> L.	LEBV1813	<i>Portulaca foliosa</i> Ker Gawl.
LEBV1750	<i>Pedaliium murex</i> L.	LEBV1814	<i>Portulaca grandiflora</i> Hook.
LEBV1751	<i>Sesamum indicum</i> L.	LEBV1815	<i>Portulaca oleracea</i> L.
LEBV1752	<i>Sesamum radiatum</i> Schum. & Thonn.	LEBV1816	<i>Portulaca quadrifida</i> L.
LEBV1753	<i>Hillieria latifolia</i> (Lam.) H.Walt.		<i>Talinum portulacifolium</i> (Forssk.) Asch. ex Schweinf.
LEBV1754	<i>Petiveria alliacea</i> L.	LEBV1817	
LEBV1755	<i>Flueggea virosa</i> (Roxb. ex Willd.) Royle	LEBV1818	<i>Talinum triangulare</i> (Jacq.) Willd.
LEBV1756	<i>Margaritaria discoidea</i> (Baill.) Webster	LEBV1819	<i>Faurea speciosa</i> Welw.
	<i>Phyllanthus amarus</i> Schumach. & Thonn.	LEBV1820	<i>Protea madiensis</i> Oliv.
LEBV1757		LEBV1821	<i>Protea occidentalis</i> Beard
LEBV1758	<i>Phyllanthus angustifolius</i> Sw.	LEBV1822	<i>Punica granatum</i> L.
LEBV1759	<i>Phyllanthus beillei</i> Hutch.	LEBV1823	<i>Clematis hirsuta</i> Guill. & Perr.
LEBV1760	<i>Phyllanthus braunii</i> Pax	LEBV1824	<i>Gouania longipetala</i> Hemsl.
LEBV1761	<i>Phyllanthus brunellii</i> Roux	LEBV1825	<i>Lasiodiscus mildbraedii</i> Engl.
	<i>Phyllanthus capillaris</i> Schumach. & Thonn.	LEBV1826	<i>Maesopsis eminii</i> Engl.
LEBV1762		LEBV1827	<i>Ventilago diffusa</i> (G. Don) Exell
LEBV1763	<i>Phyllanthus discoideus</i> (Baill.) Müll.Arg.	LEBV1828	<i>Ziziphus abyssinica</i> Hochst ex A.Rich
LEBV1764	<i>Phyllanthus emblica</i> L.	LEBV1829	<i>Ziziphus mauritiana</i> Lam.
LEBV1765	<i>Phyllanthus fraternus</i> G.L.Webster	LEBV1830	<i>Ziziphus mucronata</i> Willd.
LEBV1766	<i>Phyllanthus gagnioevae</i> Brunel & Roux	LEBV1831	<i>Ziziphus spina-christi</i> (L.) Desf.
LEBV1767	<i>Phyllanthus kerstingii</i> Brunel	LEBV1832	<i>Cassipourea barteri</i> (Hook.f.) N.E.Br.
LEBV1768	<i>Phyllanthus maderaspatensis</i> L.	LEBV1833	<i>Cassipourea congoensis</i> R.Br. ex DC.
LEBV1769	<i>Phyllanthus magnificens</i> Brunel & Roux	LEBV1834	<i>Rhizophora racemosa</i> G.F.W.Mey.
LEBV1770	<i>Phyllanthus muellerianus</i> (Kuntze) Exell	LEBV1835	<i>Rosa centifolia</i> L.
	<i>Phyllanthus niruroides</i> Müll. Arg. subsp. <i>niruroides</i>	LEBV1836	<i>Rosa floribunda</i> Hort. ex Andrews
LEBV1771			'Crimson Rosette'
LEBV1772	<i>Phyllanthus niruroides</i> Müll.Arg.		<i>Rosa grandiflora</i> Lindl. 'Queen Elisabeth'
LEBV1773	<i>Phyllanthus odontadenius</i> Müll.Arg.	LEBV1837	
	<i>Phyllanthus pentandrus</i> Schum. & Thonn.	LEBV1838	<i>Rosa odorata</i> Sw. 'Better Times'
LEBV1774		LEBV1839	<i>Rubus pinnatus</i> Willd.
	<i>Phyllanthus polyspermus</i> Schum. & Thonn.	LEBV1840	<i>Aidia genipiflora</i> (DC.) Dandy
LEBV1775			<i>Argocoffeopsis jasminoides</i> (Welw. ex Hiern) Robbr.
LEBV1776	<i>Phyllanthus reticulatus</i> Poir. var. <i>glaber</i> Müll. Arg.	LEBV1841	
	<i>Phyllanthus reticulatus</i> Poir. var. <i>reticulatus</i>	LEBV1842	<i>Argocoffeopsis rupestris</i> (Hiern) Robbr. subsp. <i>rupestris</i>
LEBV1777			<i>Belonophora hypoglaucia</i> (Welw. ex Hiern) A. Chev.
LEBV1778	<i>Phyllanthus rouxii</i> Brunel	LEBV1843	
	<i>Phyllanthus sublanatus</i> Schum. & Thonn.	LEBV1844	<i>Bertiera brachypetala</i>
LEBV1779		LEBV1845	<i>Bertiera bracteolata</i> Hiern
LEBV1780	<i>Phyllanthus tenellus</i> Roxb.	LEBV1846	<i>Bertiera racemosa</i> (G. Don) K.Schum.
LEBV1781	<i>Phyllanthus urinaria</i> L.		<i>Breonadia salicina</i> (Vahl) Hepper & Wood
LEBV1782	<i>Peperomia campyloptropa</i> A.W. Hill	LEBV1847	
LEBV1783	<i>Peperomia incana</i> A. Dietr.	LEBV1848	<i>Canthium acutiflorum</i> Hiern
	<i>Peperomia magnoliifolia</i> (Jacq.) A. Dietr.	LEBV1849	<i>Canthium cornelia</i> Cham. & Schlecht.
LEBV1784		LEBV1850	<i>Canthium hispidum</i> Benth.
LEBV1785	<i>Peperomia obtusifolia</i> (L.) A. Dietr.		<i>Canthium horizontale</i> (Schum. & Thonn.) Hiern
LEBV1786	<i>Peperomia pellucida</i> (L.) H.B. & K.	LEBV1851	
LEBV1787	<i>Peperomia rotundifolia</i> (L.) H.B. & K.		<i>Canthium multiflorum</i> (Schum. & Thonn.) Hiern
LEBV1788	<i>Piper arboreum</i> Aubl.	LEBV1852	
LEBV1789	<i>Piper guineense</i> Schumach. & Thonn.	LEBV1853	<i>Canthium pobeguinii</i> Hutch. & Dalziel
LEBV1790	<i>Piper lolot</i> C. DC.	LEBV1854	<i>Canthium schimperianum</i> A.Rich.
LEBV1791	<i>Piper nigrum</i> L.	LEBV1855	<i>Canthium subcordatum</i> DC.
LEBV1792	<i>Piper umbellatum</i> L.	LEBV1856	<i>Canthium venosum</i> (Oliv.) Hiern
LEBV1793	<i>Pittosporum viridiflorum</i> Sims	LEBV1857	<i>Canthium vulgare</i> (K.Schum.) Bullock
LEBV1794	<i>Pittosporum mannii</i> Hook.f.		<i>Cephaelis peduncularis</i> Salisb. var. A sensu Keay
LEBV1795	<i>Plumbago capensis</i> Thunb.	LEBV1858	
LEBV1796	<i>Plumbago zeylanica</i> L.	LEBV1859	<i>Chassalia kolly</i> (Schumach.) Hepper
LEBV1797	<i>Letestuellia tisserantii</i> G.Taylor	LEBV1860	<i>Coffea canephora</i> Pierre ex Froehner

Codes	Taxons	Codes	Taxons
LEBV1861	<i>Coffea ebracteolata</i> sensu Hepper & Keay p.p.	LEBV1922	<i>Oldenlandia affinis</i> (Roem. & Schult.) DC.
LEBV1862	<i>Coffea eketensis</i> Wernham	LEBV1923	<i>Oldenlandia corymbosa</i> L.
LEBV1863	<i>Coffea togoensis</i> A. Chev.	LEBV1924	<i>Oldenlandia goreensis</i> (DC.) Summerh.
LEBV1864	<i>Craterispermum cerinanthum</i> Hiern	LEBV1925	<i>Oldenlandia herbacea</i> (L.) Roxb.
LEBV1865	<i>Cremaspora triflora</i> (Thonn.) K.Schum. subsp. <i>triflora</i>	LEBV1926	<i>Oldenlandia lancifolia</i> (Schumach.) DC.
LEBV1866	<i>Crossopteryx febrifuga</i> (Afzel. ex G.Don) Benth.	LEBV1927	<i>Otomeria cameronica</i> (Bremek.) Hepper
LEBV1867	<i>Cuviera acutiflora</i> DC.	LEBV1928	<i>Otomeria elatior</i> (A.Rich. ex DC.) Verdc.
LEBV1868	<i>Cuviera macroua</i> K.Schum.	LEBV1929	<i>Oxyanthus formosus</i> Hook.f. ex Planch.
LEBV1869	<i>Dictyandra arborescens</i> Welw. ex Hook.f.	LEBV1930	<i>Oxyanthus racemosus</i> (Schum. & Thonn.) Keay
LEBV1870	<i>Didymosalpinx abbeokutae</i> Hiern	LEBV1931	<i>Oxyanthus setosus</i> Keay
LEBV1871	<i>Diodia scandens</i> Sw.	LEBV1932	<i>Oxyanthus speciosus</i> DC.
LEBV1872	<i>Diodia serrulata</i> (P. Beauv.) G. Tayl.	LEBV1933	<i>Oxyanthus subpunctatus</i> Hiern
LEBV1873	<i>Diodia vaginalis</i> Benth.	LEBV1934	<i>Oxyanthus unilocularis</i> Hiern
LEBV1874	<i>Fadogia agrestis</i> Schweinf. ex Hiern	LEBV1935	<i>Parapentas setigera</i> (Hiern) Verdc.
LEBV1875	<i>Fadogia cienkowskii</i> Schweinf.	LEBV1936	<i>Pauridiantha afzelii</i> (Hiern) Bremek.
LEBV1876	<i>Fadogia erythrophloea</i> (K.Schum. & K.Krause) Hutch. & Dalziel	LEBV1937	<i>Pavetta corymbosa</i> (DC.) F.N.Williams
LEBV1877	<i>Fadogia pobeguini</i> Pobéguin	LEBV1938	<i>Pavetta crassipes</i> K.Schum.
LEBV1878	<i>Feretia apodanthera</i> Del.	LEBV1939	<i>Pavetta gardeniifolia</i> A. Rich.
LEBV1879	<i>Gaertnera paniculata</i> Benth.	LEBV1940	<i>Pavetta genipifolia</i> Schumach.
LEBV1880	<i>Gardenia aqualla</i> Stapf & Hutch.	LEBV1941	<i>Pavetta lasioclada</i> (K.Krause) Mildbr. ex Bremek.
LEBV1881	<i>Gardenia erubescens</i> Stapf & Hutch.	LEBV1942	<i>Pavetta lindina</i> Bremek
LEBV1882	<i>Gardenia jasminoides fortuniana</i> Ellis	LEBV1943	<i>Pavetta mollis</i> Afzel. ex Hiern
LEBV1883	<i>Gardenia lutea</i> Fres.	LEBV1944	<i>Pentas lanceolata</i> (Forssk.) Deflers
LEBV1884	<i>Gardenia nitida</i> Hook.	LEBV1945	<i>Pentodon pentandrus</i> (Schum. & Thonn.) Vatke
LEBV1885	<i>Gardenia sokotensis</i> Hutch.	LEBV1946	<i>Polycoryne fernandensis</i> (Hiern) Keay
LEBV1886	<i>Gardenia ternifolia</i> Schum. & Thonn.	LEBV1947	<i>Polysphaeria arbuscula</i> K.Schum.
LEBV1887	<i>Gardenia triacantha</i> DC.	LEBV1948	<i>Pouchetia africana</i> A. Rich. ex DC.
LEBV1888	<i>Geophila afzelii</i> Hiern	LEBV1949	<i>Pouchetia parviflora</i> Benth.
LEBV1889	<i>Geophila obvallata</i> (Schumach.) Didr.	LEBV1950	<i>Psychotria calva</i> Hiern
LEBV1890	<i>Geophila repens</i> (L.) I.M.Johnston	LEBV1951	<i>Psychotria elongatosepala</i> (De Wild.) E.M.A. Petit
LEBV1891	<i>Hymenodictyon floribundum</i> (Steud. & Hochst.) B.L.Rob.	LEBV1952	<i>Psychotria latistipula</i> Benth.
LEBV1892	<i>Ixora brachypoda</i> DC.	LEBV1953	<i>Psychotria linderi</i> Hepper
LEBV1893	<i>Ixora chinensis</i> Lamk.	LEBV1954	<i>Psychotria peduncularis</i> (Salisb.) Steyerem.
LEBV1894	<i>Ixora coccinea</i> L.	LEBV1955	<i>Psychotria psychotrioides</i> (DC.) Roberty
LEBV1895	<i>Ixora finlaysoniana</i> Wall. & G.Don	LEBV1956	<i>Psychotria vogeliana</i> Benth.
LEBV1896	<i>Ixora 'Herreras Pink'</i>	LEBV1957	<i>Rothmannia hispida</i> (K.Schum.) Fagerl.
LEBV1897	<i>Ixora hiernii</i> Scott-Elliot	LEBV1958	<i>Rothmannia longiflora</i> Salisb.
LEBV1898	<i>Ixora javanica</i> DC.	LEBV1959	<i>Rothmannia urcelliformis</i> (Hiern.) Bullock. ex Robyns
LEBV1899	<i>Ixora macrothyrsa</i> Hort.	LEBV1960	<i>Rothmannia whitfieldii</i> (Lindl.) Dandy
LEBV1900	<i>Ixora odorata</i> Hook.	LEBV1961	<i>Rutidea parviflora</i> DC.
LEBV1901	<i>Ixora</i> sp.	LEBV1962	<i>Rutidea smithii</i> Hiern subsp. <i>smithii</i>
LEBV1902	<i>Kohautia tenuis</i> (Bowdich.) Mabb	LEBV1963	<i>Rytigynia canthioides</i> (Benth.) Robyns
LEBV1903	<i>Kohautia grandiflora</i> DC.	LEBV1964	<i>Rytigynia gracilepetiolata</i> (De Wild) Robyns.
LEBV1904	<i>Kohautia virgata</i> (Willd.) Bremek	LEBV1965	<i>Rytigynia nigerica</i> (S.Moore) Robyns
LEBV1905	<i>Leptonychia pubescens</i> Keay	LEBV1966	<i>Rytigynia senegalensis</i> Blume
LEBV1906	<i>Macrosphyra longistyla</i> (DC.) Hiern	LEBV1967	<i>Rytigynia umbellulata</i> (Hiern) Robyns
LEBV1907	<i>Massularia acuminata</i> (G.Don) Bullock ex Hoyle	LEBV1968	<i>Sabicea brevipes</i> Wernham
LEBV1908	<i>Mitracarpus villosus</i> (Sw.) DC.	LEBV1969	<i>Sabicea calycina</i> Benth.
LEBV1909	<i>Mitragyna inermis</i> (Willd.) Kuntze	LEBV1970	<i>Sacosperma paniculatum</i> (Benth.) G.Taylor
LEBV1910	<i>Mitragyna stipulosa</i> (DC.) Kuntze	LEBV1971	<i>Sericanthe chevalieri</i> (K.Krause) Robbr. var. <i>coffeoides</i> (A.Chev.) Robbr.
LEBV1911	<i>Morelia senegalensis</i> A.Rich. ex DC.	LEBV1972	<i>Sherbournia bignoniiflora</i> (Welw.) Hua
LEBV1912	<i>Morinda lucida</i> Benth.	LEBV1973	<i>Sherbournia calycina</i> (G. Don) Hua
LEBV1913	<i>Mussaenda arcuata</i> Lam. ex Poir.	LEBV1974	<i>Spermacece filifolia</i> Perr. & Lepr. ex DC.
LEBV1914	<i>Mussaenda elegans</i> Schumach. & Thonn.	LEBV1975	<i>Spermacece hepperiana</i> Verdc.
LEBV1915	<i>Mussaenda erythrophylla</i> Schum. & Thonn.	LEBV1976	<i>Spermacece octodon</i> (Hepper) Hakki
LEBV1916	<i>Mussaenda frondosa</i> Lour.	LEBV1977	<i>Spermacece ocymoides</i> Burm.f.
LEBV1917	<i>Mussaenda philippica</i> A.Rich.	LEBV1978	<i>Spermacece radiata</i> (DC.) Sieber ex Hiern
LEBV1918	<i>Nauclea diderrichii</i> (De Wild. & T.Durand) Merrill	LEBV1979	<i>Spermacece ruelliae</i> DC.
LEBV1919	<i>Nauclea latifolia</i> Sm.	LEBV1980	<i>Spermacece</i> sp.
LEBV1920	<i>Nauclea pobeguini</i> (Pobéguin ex Pellgr.) Petit		
LEBV1921	<i>Neobaumannia hedyotoidea</i> (K.Schum.) Hutch. & Dalziel var. <i>longipila</i> Brenan		

Codes	Taxons	Codes	Taxons
LEBV1981	<i>Spermacoce stachydeia</i> DC.	LEBV2042	<i>Chrysophyllum welwitschii</i> Engl.
LEBV1982	<i>Spermacoce verticillata</i> L.	LEBV2043	<i>Malacantha alnifolia</i> (Baker) Pierre
	<i>Tarenna bipindensis</i> (K.Schum.)	LEBV2044	<i>Manilkara multinervis</i> (Bak.) Dubard
LEBV1983	Bremek.		<i>Manilkara obovata</i> (Sabine & G.Don)
LEBV1984	<i>Tarenna pavettoides</i> (Harv.) Sim	LEBV2045	J.H.Hemsl.
LEBV1985	<i>Tricalysia chevalieri</i> K.Krause	LEBV2046	<i>Mimusops andongensis</i> Hiern
	<i>Tricalysia ambrensis coriacea</i> Ranariv. & De Block]]	LEBV2047	<i>Mimusops kummel</i> A.DC.
LEBV1986			<i>Pachystela brevipes</i> (Baker) Baill. ex Engl.
LEBV1987	<i>Tricalysia okelensis</i> Hiern	LEBV2048	
LEBV1988	<i>Tricalysia reflexa</i> Hutch.	LEBV2049	<i>Pouteria alnifolia</i> (Baker) Roberty
LEBV1989	<i>Tricalysia reticulata</i> (Benth.)Hiern		<i>Synsepalum dulcificum</i> (Schum. & Thonn.) Danieli
LEBV1990	<i>Uncaria africana</i> G. Don	LEBV2050	
LEBV1991	<i>Uncaria talbotii</i> Wernham	LEBV2051	<i>Vincentella passargei</i> (Engl.) Aubrév.
LEBV1992	<i>Vangueria madagascariensis</i> J.F.Gmel.		<i>Vitellaria paradoxa</i> C.F. Gaertner
LEBV1993	<i>Vangueriopsis discolor</i> (Benth.) Verdc	LEBV2052	subsp. <i>paradoxa</i>
LEBV1994	<i>Vangueriopsis nigerica</i> Robyns	LEBV2053	<i>Vahlia dichotoma</i> (Murr.) O.Hoffm.
	<i>Vangueriopsis spinosa</i> (Schum. & Thonn.) Hepper	LEBV2054	<i>Alectra rigida</i> (Hiern) Hemsl.
LEBV1995			<i>Alectra sessiliflora</i> (Vahl) Kuntze var. <i>senegalensis</i> (Benth.) Hepper
LEBV1996	<i>Virectaria multiflora</i> (Sm.) Brenan	LEBV2055	
LEBV1997	<i>Virectaria procumbens</i> (Sm.) Bremek	LEBV2056	<i>Alectra capensis</i> Thunb.
	<i>Afraegle paniculata</i> (Schum. & Thonn.) Engl.	LEBV2057	<i>Bacopa crenata</i> (P. B.) Hepper
LEBV1998		LEBV2058	<i>Bacopa floribunda</i> (R.Br.) Wettst.
LEBV1999	<i>Citrus aurantiifolia</i> (Christm.) Swingle	LEBV2059	<i>Buchnera leptostachya</i> Benth.
LEBV2000	<i>Citrus aurantium</i> L.	LEBV2060	<i>Capraria biflora</i> L.
LEBV2001	<i>Citrus limon</i> (L.) Burm. f.		<i>Craterostigma schweinfurthii</i> (Oliv.) Engl.
LEBV2002	<i>Citrus maxima</i> Merr.	LEBV2061	
LEBV2003	<i>Citrus nobilis</i> Lour.		<i>Cycnium adonense</i> E.Mey ex Benth.
LEBV2004	<i>Citrus sinensis</i> Osbeck	LEBV2062	subsp. <i>camporum</i> (Engl.) O.J.Hansen
	<i>Clauseria anisata</i> (Willd.) Hook.f. ex Benth.	LEBV2063	<i>Dopatrium baoulense</i> A. Chev.
LEBV2005		LEBV2064	<i>Ilysanthes gracilis</i> Skan
LEBV2006	<i>Fagara lepieurii</i> (Guill. & Perr.) Engl.	LEBV2065	<i>Ilysanthes parviflora</i> (Roxb.) Benth.
LEBV2007	<i>Fagara viridis</i> A. Chev.	LEBV2066	<i>Ilysanthes schweinfurthii</i> Engl.
LEBV2008	<i>Murraya paniculata</i> (L.) Jacq.	LEBV2067	<i>Limnophila barteri</i> Skan
LEBV2009	<i>Teclea verdoorniana</i> Exell & Mendonça	LEBV2068	<i>Lindernia debilis</i> Skan
LEBV2010	<i>Zanthoxylum lepieurii</i> Guill. & Perr.	LEBV2069	<i>Lindernia diffusa</i> (L.) Wettst.
LEBV2011	<i>Zanthoxylum macrophylla</i> Engl.	LEBV2070	<i>Lindernia oliveriana</i> Dandy
	<i>Zanthoxylum zanthoxyloides</i> (Lam.) Zepern. & Timler	LEBV2071	<i>Micrargeria barteri</i> Skan
LEBV2012			<i>Micrargeria filiformis</i> (Schum. & Thonn.) Hutch. & Dalziel
LEBV2013	<i>Thesium viride</i> A.W. Hill	LEBV2072	
LEBV2014	<i>Allophylus africanus</i> P.Beauv.	LEBV2073	<i>Rhamphicarpa fistulosa</i> (Hochst.) Benth.
LEBV2015	<i>Allophylus spicatus</i> (Poir.) Radlk.	LEBV2074	<i>Scoparia dulcis</i> L.
LEBV2016	<i>Allophylus talbotii</i> Beker f	LEBV2075	<i>Sopubia parviflora</i> Engl.
	<i>Aphania senegalensis</i> (Juss. ex Poir.) Radlk.	LEBV2076	<i>Sopubia ramosa</i> (Hochst.) Hochst.
LEBV2017		LEBV2077	<i>Sopubia simplex</i> (Hochst.) Hochst.
LEBV2018	<i>Blighia sapida</i> C. König	LEBV2078	<i>Stemodia verticillata</i> (Mill.) Boldingh
LEBV2019	<i>Blighia unijugata</i> Baker	LEBV2079	<i>Striga asiatica</i> (L.) Kuntze
LEBV2020	<i>Blighia welwitschii</i> (Hiern) Radlk.	LEBV2080	<i>Striga aspera</i> Benth.
LEBV2021	<i>Cardiospermum grandiflorum</i> Sw.	LEBV2081	<i>Striga baumannii</i> Engl.
LEBV2022	<i>Cardiospermum halicacabum</i> L.		<i>Striga bilabiata</i> subsp. <i>rowlandi</i> (Engl.) Hepper
LEBV2023	<i>Deinbollia grandifolia</i> Hook. f.	LEBV2082	
	<i>Deinbollia pinnata</i> (Poir.) Schumach. & Thonn.	LEBV2083	<i>Striga gesnerioides</i> (Willd.) Vatke
LEBV2024		LEBV2084	<i>Striga hermonthica</i> (Del.) Benth.
LEBV2025	<i>Dodonaea viscosa</i> Jacq.	LEBV2085	<i>Striga klingii</i> (engler) skan.
LEBV2026	<i>Eriocoelum kerstingii</i> Gilg ex Engl.		<i>Striga linearifolia</i> (Schum. & Thonn.) Hepper
	<i>Lecaniodiscus cupanioides</i> Planch. ex Benth.	LEBV2086	
LEBV2027		LEBV2087	<i>Striga macrantha</i> (Benth.) Benth.
LEBV2028	<i>Pancovia bijuga</i> Willd.		<i>Gymnostemon zaizou</i> Aubrév. & Pellegr.
LEBV2029	<i>Pancovia pedicellaris</i> Radlk. & Gilg	LEBV2088	
LEBV2030	<i>Pancovia turbinata</i> Radlk.	LEBV2089	<i>Hannoa klaineana</i> Pierre & Engl.
LEBV2031	<i>Paullinia pinnata</i> L.		<i>Hannoa undulata</i> (Guill. & Perr.) Planch.
LEBV2032	<i>Placodiscus attenuatus</i> J. B. Hall	LEBV2090	
LEBV2033	<i>Zanha golungensis</i> Hiern	LEBV2091	<i>Harrisonia abyssinica</i> Oliv.
LEBV2034	<i>Achras sapota</i> L.	LEBV2092	<i>Pierreodendron kerstingii</i> (Engl.) Little
LEBV2035	<i>Afersersalisia afzelii</i> (Engl.) A.Chev.	LEBV2093	<i>Capsicum annum</i> L.
	<i>Aningeria altissima</i> (A.Chev.) Aubrév. & Pellegr.	LEBV2094	<i>Capsicum frutescens</i> L.
LEBV2036		LEBV2095	<i>Cestrum diurnum</i> L.
	<i>Bequaertiodendron oblanceolatum</i> (S.Moore) Heine & J.H.Hemsl.	LEBV2096	<i>Cestrum nocturnum</i> L.
LEBV2037		LEBV2097	<i>Datura innoxia</i> P. Miller
	<i>Chrysophyllum africanum</i> A. DC. var. <i>aubrevillei</i> Pellegr.	LEBV2098	<i>Datura longifolia</i> Safford
LEBV2038		LEBV2099	<i>Lycopersicum esculentum</i> Mill
LEBV2039	<i>Chrysophyllum albidum</i> G.Don	LEBV2100	<i>Nicotiana rustica</i> L.
LEBV2040	<i>Chrysophyllum cainito</i> L.	LEBV2101	<i>Nicotiana tabacum</i> L.
	<i>Chrysophyllum pruniforme</i> Pierre ex Engl.	LEBV2102	<i>Physalis angulata</i> L.

Codes	Taxons	Codes	Taxons
LEBV2103	<i>Physalis micrantha</i> Link	LEBV2170	<i>Grewia flavescens</i> Juss.
LEBV2104	<i>Schwenckia americana</i> L.	LEBV2171	<i>Grewia lasiodiscus</i> K.Schum.
LEBV2105	<i>Solandra grandiflora</i> Tussac	LEBV2172	<i>Grewia malaccocarpa</i> Mast.
LEBV2106	<i>Solanum aculeatissimum</i> Jacq.	LEBV2173	<i>Grewia mollis</i> Juss.
LEBV2107	<i>Solanum aethiopicum</i> L.	LEBV2174	<i>Grewia pubescens</i> P.Beauv.
LEBV2108	<i>Solanum americanum</i> Mill.	LEBV2175	<i>Grewia venusta</i> Fresen.
LEBV2109	<i>Solanum anomalum</i> Thonning	LEBV2176	<i>Grewia villosa</i> Willd.
LEBV2110	<i>Solanum dasyphyllum</i> Schumach. & Thonn.	LEBV2177	<i>Triumfetta cordifolia</i> A.Rich.
LEBV2111	<i>Solanum erianthum</i> D.Don	LEBV2178	<i>Triumfetta dubia</i> De Wild.
LEBV2112	<i>Solanum gilo</i> Raddi	LEBV2179	<i>Triumfetta lepidota</i> K.Schum.
LEBV2113	<i>Solanum incanum</i> L.	LEBV2180	<i>Triumfetta pentandra</i> A.Rich.
LEBV2114	<i>Solanum indicum</i> L.	LEBV2181	<i>Triumfetta rhomboidea</i> Jacq.
LEBV2115	<i>Solanum lycopersicum esculentum</i> (Mill.) Voss	LEBV2182	<i>Triumfetta tomentosa</i> Boj.
LEBV2116	<i>Solanum macrocarpon</i> L.	LEBV2183	<i>Turnera ulmifolia</i> L.
LEBV2117	<i>Solanum melongena</i> L.	LEBV2184	<i>Wormskioldia pilosa</i> (Willd.) Schweinf. ex Urban
LEBV2118	<i>Solanum nigrum</i> L.	LEBV2185	<i>Celtis adolphi-friderici</i> Engl
LEBV2119	<i>Solanum torvum</i> Sw.	LEBV2186	<i>Celtis integrifolia</i> Lam.
LEBV2120	<i>Solanum tuberosum</i> L.	LEBV2187	<i>Celtis mildbraedii</i> Engl.
LEBV2121	<i>Sphenoclea zeylanica</i> Gaertn.	LEBV2188	<i>Celtis philippensis</i> Blanco
LEBV2122	<i>Cola acuminata</i> (P.Beauv.) Schott & Endl.	LEBV2189	<i>Celtis zenkeri</i> Engl.
LEBV2123	<i>Cola caricaefolia</i> (G. Don) K.Schum.	LEBV2190	<i>Chaetacme aristata</i> Planch.
LEBV2124	<i>Cola caricifolia</i> (G. Don) K.Schum.	LEBV2191	<i>Holoptelea grandis</i> (Hutch.) Mildbr.
LEBV2125	<i>Cola heterophylla</i> (P. Beauv.) Schott & Endl.	LEBV2192	<i>Trema africana</i> (Planch.) Bl.
LEBV2126	<i>Cola gigantea</i> A.Chev.	LEBV2193	<i>Trema nitens</i> (Hook. & Planch.) Bl.
LEBV2127	<i>Cola cordifolia</i> (Cav.) R.Br.	LEBV2194	<i>Trema orientalis</i> (L.) Blume
LEBV2128	<i>Cola laurifolia</i> Mast.	LEBV2195	<i>Centella asiatica</i> (L.) Urb.
LEBV2129	<i>Cola millenii</i> K.Schum.	LEBV2196	<i>Diplophium africanum</i> Turcz.
LEBV2130	<i>Cola nitida</i> (Vent.) Schott & Endl.	LEBV2197	<i>Hydrocotyle bonariensis</i> Lam.
LEBV2131	<i>Dombeya angulata</i> Cav.	LEBV2198	<i>Hydrocotyle sibthorpioides</i> Lam.
LEBV2132	<i>Dombeya buettneri</i> K.Schum.	LEBV2199	<i>Eryngium foetidum</i> L.
LEBV2133	<i>Dombeya elliotii</i> K. Schum. & Engl.	LEBV2200	<i>Pimpinella anisum</i> L.
LEBV2134	<i>Hildegardia barteri</i> (Mast.) Kosterm.	LEBV2201	<i>Steganotaenia araliacea</i> Hochst.
LEBV2135	<i>Mansonia altissima</i> A. Chevalier	LEBV2202	<i>Boehmeria macrophylla</i> Hornem
LEBV2136	<i>Melochia corchorifolia</i> L.	LEBV2203	<i>Elatostema paivaeum</i> Wedd.
LEBV2137	<i>Melochia melissifolia</i> Benth	LEBV2204	<i>Fleurya aestuans</i> (L.) Gaudich.
LEBV2138	<i>Nesogordonia papaverifera</i> (A. Chev.) Capuron ex N. Hallé	LEBV2205	<i>Fleurya ovalifolia</i> (Schumach.) Dandy
LEBV2139	<i>Octolobus angustatus</i> Hutch.	LEBV2206	<i>Helxine soleirolii</i> Req.
LEBV2140	<i>Pterygota bequaertii</i> De Wild.	LEBV2207	<i>Laportea aestuans</i> (L.) Chew
LEBV2141	<i>Pterygota kamerunensis</i> K.Schum. & Engl.	LEBV2208	<i>Laportea ovalifolia</i> (Schumach.) Chew
LEBV2142	<i>Pterygota macrocarpa</i> K.Schum.	LEBV2209	<i>Pilea microphylla</i> Liebm.
LEBV2143	<i>Sterculia foetida</i> L.	LEBV2210	<i>Pouzolzia guineensis</i> Benth.
LEBV2144	<i>Sterculia oblonga</i> Mast.	LEBV2211	<i>Urea cameroonensis</i> Wedd.
LEBV2145	<i>Sterculia setigera</i> Del.	LEBV2212	<i>Urea obovata</i> Benth
LEBV2146	<i>Sterculia tragacantha</i> Lindl.	LEBV2213	<i>Urea rigida</i> (Benth.) Keay
LEBV2147	<i>Sterculia rhinopetala</i> K. Schum.	LEBV2214	<i>Clerodendrum aculeatum</i> (L.) Schltdl.
LEBV2148	<i>Theobroma cacao</i> L.	LEBV2215	<i>Clerodendrum alatum</i> Gürke
LEBV2149	<i>Triplochiton scleroxylon</i> K.Schum.	LEBV2216	<i>Clerodendrum capitatum</i> (Willd) Schumach. & Thonn.
LEBV2150	<i>Waltheria indica</i> L.	LEBV2217	<i>Clerodendrum dusenii</i> Gurke
LEBV2151	<i>Waltheria lanceolata</i> R.Br. ex Mirb.	LEBV2218	<i>Clerodendrum fragrans</i> Hort. ex Vent.
LEBV2152	<i>Craterosiphon scandens</i> Engl. & Gilg	LEBV2219	<i>Clerodendrum inerme</i> Wall.
LEBV2153	<i>Dicranolepis grandiflora</i> Engl.	LEBV2220	<i>Clerodendrum polycephalum</i> Bak.
LEBV2154	<i>Dicranolepis laciniata</i> Gilg	LEBV2221	<i>Clerodendrum sassandrense</i> Jongkind
LEBV2155	<i>Gnidia kraussiana</i> Meisn.	LEBV2222	<i>Clerodendrum speciosissimum</i> C. Morren
LEBV2156	<i>Gnidia macrorrhiza</i> Gilg	LEBV2223	<i>Clerodendrum thomsonae</i> Balf.
LEBV2157	<i>Peddiea fischeri</i> Engl.	LEBV2224	<i>Clerodendrum x speciosum</i> Gürke
LEBV2158	<i>Synaptolepis retusa</i> H.H.W.Pearson	LEBV2225	<i>Clerodendrum umbellatum</i> Poir.
LEBV2159	<i>Christiana africana</i> DC.	LEBV2226	<i>Clerodendrum volubile</i> P.Beauv.
LEBV2160	<i>Corchorus aestuans</i> L.	LEBV2227	<i>Duranta repens</i> L.
LEBV2161	<i>Corchorus fascicularis</i> Lam.	LEBV2228	<i>Gmelina arborea</i> Roxb.
LEBV2162	<i>Corchorus olitorius</i> L.	LEBV2229	<i>Lantana camara</i> L.
LEBV2163	<i>Corchorus tridens</i> L.	LEBV2230	<i>Lantana montevidensis</i> Briq.
LEBV2164	<i>Corchorus trilocularis</i> L.	LEBV2231	<i>Lantana rhodesiensis</i> Moldenke
LEBV2165	<i>Desplatsia dewevrei</i> (De Wild. & Th. Lur.) Burret	LEBV2232	<i>Lantana trifolia</i> L.
LEBV2166	<i>Glyphaea brevis</i> (Spreng.) Monach.	LEBV2233	<i>Lavandula officinalis</i> Chaix
LEBV2167	<i>Grewia barteri</i> Burret	LEBV2234	<i>Lippia multiflora</i> Moldenke
LEBV2168	<i>Grewia carpinifolia</i> Juss.	LEBV2235	<i>Lippia rugosa</i> A.Chev.
LEBV2169	<i>Grewia cissoides</i> Hutch. & Dalziel	LEBV2236	<i>Lippia savoryi</i> Meikle
		LEBV2237	<i>Petrea volubilis</i> L.
		LEBV2238	<i>Phyla nodiflora</i> (L.) Greene
		LEBV2239	<i>Premna angolensis</i> Gürke
		LEBV2240	<i>Premna hispida</i> Benth.

Codes	Taxons	Codes	Taxons
LEBV2241	<i>Premna lucens</i> A. Chev.	LEBV2301	<i>Cordyline terminalis</i> (L.) Kunth var. calypso queen
LEBV2242	<i>Premna quadrifolia</i> Schum. & Thonn.		<i>Cordyline terminalis</i> (L.) Kunth var. firebrand
LEBV2243	<i>Stachytarpheta angustifolia</i> (Mill.) Vahl	LEBV2302	<i>Cordyline terminalis</i> (L.) Kunth var. in habitat
	<i>Stachytarpheta cayennensis</i> (L.C. Rich.) Schau.	LEBV2303	<i>Cordyline terminalis</i> (L.) Kunth var. liliput
LEBV2244	<i>Stachytarpheta indica</i> (L.) Vahl		<i>Cordyline terminalis</i> (L.) Kunth var. hawaii bonsai
LEBV2245	<i>Tectona grandis</i> L.f.	LEBV2304	<i>Furcraea gigantea</i> Vent.
LEBV2247	<i>Vitex chrysocarpa</i> Planch. ex Benth.	LEBV2305	<i>Polianthes tuberosa</i> L.
LEBV2248	<i>Vitex cuneata</i> Schum. & Thonn.	LEBV2306	<i>Yucca aloifolia</i> L.
LEBV2249	<i>Vitex doniana</i> Sweet	LEBV2307	<i>Burnatia enneandra</i> M. Micheli
LEBV2250	<i>Vitex ferruginea</i> Schum. & Thonn.	LEBV2308	<i>Limnophyton obtusifolium</i> (L.) Miq.
LEBV2251	<i>Vitex oxycuspis</i> Baker	LEBV2309	<i>Aloe eru</i> Berger
LEBV2252	<i>Vitex rivularis</i> Gürke	LEBV0039	<i>Aloe saponaria</i> Mill.
LEBV2253	<i>Vitex simplicifolia</i> Oliv.	LEBV0040	<i>Aloe vera</i> (L.) Burm.f.
LEBV2254	<i>Vitex thyrsoflora</i> Baker	LEBV0041	<i>Aloe brevifolia</i> Mill.
LEBV2255	<i>Hybanthus enneaspermus</i> (L.) F. Muell.	LEBV2311	<i>Crinum asiaticum</i> L.
LEBV2256	<i>Rinorea brachypetala</i> (Turcz.) Kuntze	LEBV2312	<i>Crinum distichum</i> Herb.
LEBV2257	<i>Rinorea bussei</i> M. Brandt	LEBV2313	<i>Crinum glaucum</i> A. Chev.
LEBV2258	<i>Rinorea ilicifolia</i> (Welw. ex Oliv.) Kuntze	LEBV2314	<i>Crinum jagus</i> (Thomps.) Dandy
LEBV2259	<i>Rinorea longicuspis</i> Engl.	LEBV2315	<i>Crinum nubicum</i> Hann.
LEBV2260	<i>Rinorea yaundensis</i> Engl.	LEBV2316	<i>Crinum ornatum</i> (Aiton) Herb.
	<i>Ampelocissus bombycina</i> (Baker) Planch.		<i>Crinum procerum</i> Carey ex Herb. var. splendens Hannibal
LEBV2261	<i>Ampelocissus leonensis</i> (Hook. f.) Planch.	LEBV2317	<i>Crinum zeylanicum</i> L.
LEBV2262	<i>Ampelocissus multistriata</i> (Bak.) Planch.	LEBV2318	<i>Eucharis grandiflora</i> Planch. & Linden
LEBV2263	<i>Cayratia debilis</i> (Baker) Suesseng.	LEBV2319	<i>Hippeastrum leopoldii</i> Hort.
LEBV2264	<i>Cayratia delicatula</i> (Willd.) Desc.	LEBV2320	<i>Hippeastrum puniceum</i> (Lam.) Kuntze
LEBV2265	<i>Cayratia gracilis</i> (Guill. & Perr.) Suesseng.	LEBV2321	<i>Hippeastrum reticulatum</i> var. striatifolium (Herb.) Herb.
LEBV2266	<i>Cayratia ibuensis</i> (Hook. f.) Suesseng.		<i>Hymenocallis littoralis</i> Salisb.
LEBV2267	<i>Cissus aralioides</i> (Welw. ex Bak.) Planch.	LEBV2322	<i>Hymenocallis speciosa</i> Salisb.
LEBV2268	<i>Cissus cornifolia</i> (Baker) Planch.	LEBV2323	<i>Pancratium tenuifolium</i> Hochst ex A. Rich
LEBV2269	<i>Cissus doeringii</i> Gilg. & Brandt	LEBV2324	<i>Scadoxus multiflorus</i> (Martyn) Raf.
LEBV2270	<i>Cissus kouandensis</i> A. Chev.	LEBV2325	<i>Zephyranthes carinata</i> Herb.
LEBV2271	<i>Cissus leonensis</i> Hook. f.	LEBV2326	<i>Zephyranthes grandiflora</i> Lindl.
LEBV2272	<i>Cissus palmatifida</i> (Bak.) Planch.	LEBV2327	<i>Aglaonema commutatum</i> Schott.
LEBV2273	<i>Cissus petiolata</i> Hook. f.	LEBV2328	<i>Aglaonema costatum</i> N.E.Br. f. foxii
LEBV2274	<i>Cissus populnea</i> Guill. & Perr.	LEBV2329	R.N. Jervis
LEBV2275	<i>Cissus producta</i> Afzel.	LEBV2330	<i>Aglaonema marantifolium</i> Blume
LEBV2276	<i>Cissus quadrangularis</i> L.	LEBV2331	<i>Aglaonema modestum</i> Schott ex Engl.
LEBV2277	<i>Cissus rubiginosa</i> (Welw. ex Baker) Planch.	LEBV2332	<i>Alocasia korthalsii</i> Schott
LEBV2278	<i>Cissus rufescens</i> Guill. & Perr.	LEBV2333	<i>Alocasia lowii</i> Hook. f. grandis
LEBV2279	<i>Cissus</i> sp.	LEBV2334	<i>Alocasia macrorrhizos</i> Schott
LEBV2280	<i>Cyphostemma adenocaulis</i> (Steud. ex A. Rich.) Desc.	LEBV2335	<i>Alocasia plumbea</i> Van Houtte
LEBV2281	<i>Cyphostemma adenopodium</i> (Sprague) Desc.	LEBV2336	<i>Alocasia sanderiana</i> Bull.
LEBV2282	<i>Cyphostemma flavicans</i> (Bak.) Desc.	LEBV2337	<i>Amorphophallus abyssinicus</i> (A. Rich.) N.E. Br.
LEBV2283	<i>Cyphostemma griseo-rubrum</i> (Gilg & Brandt) Desc.	LEBV2338	<i>Amorphophallus accrescens</i> N. E. Br.
LEBV2284	<i>Cyphostemma jatrophoides</i> (Welw. ex Baker) Desc.	LEBV2339	<i>Amorphophallus aphyllus</i> (Hook.) Hutch.
LEBV2285	<i>Cyphostemma rubrosetosum</i> (Gilg & Brandt) Desc.	LEBV2340	<i>Amorphophallus dracontoides</i> (Engl.) N.E. Br.
LEBV2286	<i>Cyphostemma sokodense</i> (Gilg & Brandt) Desc.	LEBV2341	<i>Amorphophallus flavovirens</i> N.E. Br.
LEBV2287	<i>Guaiacum officinale</i> L.	LEBV2342	<i>Anchomanes difformis</i> (Blume) Engl.
LEBV2288	<i>Kallstroemia pubescens</i> (G. Don) Dandy	LEBV2343	<i>Anchomanes welwitschii</i> Rendle
LEBV2289	<i>Tribulus cistoides</i> L.	LEBV2344	<i>Anubias gigantea</i> A. Chev. ex Hutch.
LEBV2290	<i>Tribulus terrestris</i> L.	LEBV2345	<i>Anubias hastifolia</i> Engl.
LEBV2291	<i>Agave americana</i> L. marginata	LEBV2346	<i>Anthurium andraeanum</i> Lind.
LEBV2292	<i>Agave angustifolia</i> Haw. var. marginata	LEBV2347	<i>Anthurium andraeanum</i> Lind. var. rhodochlorum
LEBV2293	<i>Agave atrovirens</i> L.		<i>Anthurium andraeanum</i> Lind. var. rubrum
LEBV2294	<i>Agave attenuata</i> L.	LEBV2349	<i>Anthurium clarinervium</i> Schott.
LEBV2295	<i>Agave filifera</i> Salm-Dyck.	LEBV2350	<i>Anthurium hookeri</i> Kunth.
LEBV2296	<i>Agave victoriae-reginae</i> Moore.	LEBV2351	<i>Anthurium scherzerianum</i> Schott.
LEBV2297	<i>Cordyline fruticosa</i> (L.) A. Chev.	LEBV2352	<i>Caladium bicolor</i> (Ait.) Vent.
LEBV2298	<i>Cordyline terminalis</i> (L.) Kunth	LEBV2353	<i>Colocasia esculenta</i> (L.) Schott
LEBV2299	<i>Cordyline terminalis</i> (L.) Kunth var. amabilis	LEBV2354	<i>Colocasia gigantea</i> L.
LEBV2300		LEBV2355	<i>Culcasia angolensis</i> Welw. ex Schott

Codes	Taxons	Codes	Taxons
LEBV2357	<i>Culcasia sapinii</i> De Wild.	LEBV2415	Borhidi 'Bella'
LEBV2358	<i>Culcasia saxatilis</i> A.Chev.	LEBV2416	<i>Coccothrinax fragrans</i> Burret
LEBV2359	<i>Culcasia scandens</i> P.Beauv.	LEBV2417	<i>Cocos nucifera</i> L.
LEBV2360	<i>Dieffenbachia amoena</i> Hort. ex Gentil	LEBV2418	<i>Corypha umbraculifera</i> L.
LEBV2361	<i>Dieffenbachia amoena</i> Hort. var	LEBV2419	<i>Elaeis guineensis</i> Jacq.
LEBV2362	Colombia Costa Rica	LEBV2420	<i>Howeia forsteriana</i> Becc.
LEBV2362	<i>Dieffenbachia amoena</i> Hort. var.	LEBV2421	<i>Hyphaene thebaica</i> (L.) Mart.
LEBV2363	exotica alba	LEBV2422	<i>Licuala grandis</i> H. Wendl.
LEBV2363	<i>Dieffenbachia amoena</i> Hort. var.	LEBV2423	<i>Licuala rumphii</i> Blume
LEBV2364	exotica perfection	LEBV2424	<i>Licuala spinosa</i> Wurm.
LEBV2364	<i>Dieffenbachia amoena</i> Hort. var. Sao	LEBV2425	<i>Linospadix monostachya</i> H. Wendl.
LEBV2365	Antonia	LEBV2426	<i>Livistona australis</i> Mart.
LEBV2365	<i>Dieffenbachia amoena</i> Hort. var.	LEBV2427	<i>Livistona chinensis</i> Mart.
LEBV2366	Wilson's Delight	LEBV2428	<i>Phoenix reclinata</i> L.
LEBV2367	<i>Dieffenbachia maculata</i> Schott. var.	LEBV2429	<i>Pritchardia beccariana</i> Rock
LEBV2368	Rudolf Roehrs	LEBV2430	<i>Raphia hookeri</i> Mann & Wendl.
LEBV2368	<i>Dieffenbachia picta</i> Schott.	LEBV2431	<i>Raphia sudanica</i> A. Chev.
LEBV2369	<i>Homalomena wallisii</i> Regel.	LEBV2432	<i>Raphia vinifera</i> P. Beauv.
LEBV2370	<i>Monstera deliciosa</i> Liebm.	LEBV2433	<i>Rhaphis excelsa</i> Henry
LEBV2371	<i>Monstera epipremnoides</i> Engl.	LEBV2434	<i>Rhaphis humilis</i> Henry
LEBV2371	<i>Monstera friedrichsthali</i> Schott	LEBV2435	<i>Roystonea regia</i> O.F. Hook.
LEBV2372	<i>Monstera obliqua</i> Miq. var. expilata	LEBV2436	<i>Washingtonia filifera</i> Wendl.
LEBV2373	(Schott) Engl.	LEBV2437	<i>Asparagus africanus</i> Lam.
LEBV2374	<i>Philodendron corcovadense</i> Kunth	LEBV2438	<i>Asparagus flagellaris</i> (Kunth) Bak.
LEBV2375	<i>Philodendron domesticum</i> G.S.Bunting	LEBV2439	<i>Asparagus racemosus</i> Willd.
LEBV2376	<i>Philodendron elegans</i> Krause	LEBV2440	<i>Asparagus schroederi</i> Engl.
LEBV2377	<i>Philodendron goldiana</i> Hort.	LEBV2441	<i>Asparagus warnecke</i> (Engl.) Hutch.
LEBV2378	<i>Philodendron lacerum</i> Schott.	LEBV2442	<i>Ananas bracteatus</i> Schult.f.
LEBV2379	<i>Philodendron laciniatum</i> Engl.	LEBV2443	<i>Ananas comosus</i> (L.) Merr.
LEBV2380	<i>Philodendron scandens</i> K.Koch & Sello	LEBV2444	<i>Aechmea caudata</i> Lindman variegata
LEBV2381	<i>Philodendron squamiferum</i> Poepp. & Endl.	LEBV2445	<i>Aechmea chantinii</i> Bak.
LEBV2382	<i>Philodendron warmingii</i> Hook. f.	LEBV2446	<i>Aechmea fasciata</i> Bak.
LEBV2383	<i>Philodendron x Florida compacta</i> Hort.	LEBV2447	<i>Ananas comosus</i> (L.) Merr. 'Porteanus'
LEBV2384	<i>Pistia stratiotes</i> L.	LEBV2448	<i>Billbergia zebrina</i> Lindl.
LEBV2385	<i>Schismatoglottis novo-guineensis</i> Br. N.E.	LEBV2449	<i>Cryptanthus fosterianus</i> Smith. L.B.
LEBV2386	<i>Schizocasia lauterbachiana</i> Engl.	LEBV2450	<i>Dyckia fosteriana</i> L.B.Sm.
LEBV2387	<i>Scindapsus aureus</i> Engl.	LEBV2451	<i>Puya caerulea</i> L.
LEBV2388	<i>Spathiphyllum blandum</i> Schott.	LEBV2452	<i>Canna generalis</i> L.H.Bailey 'Brilliant'
LEBV2389	<i>Spathiphyllum cannaefolium</i> Schott.	LEBV2453	<i>Canna indica</i> L.
LEBV2390	<i>Spathiphyllum 'Mc Coy'</i>	LEBV2454	<i>Gloriosa simplex</i> L.
LEBV2391	<i>Stylochaeton hostifolius</i> Engl.	LEBV2455	<i>Gloriosa superba</i> L.
LEBV2392	<i>Stylochaeton hypogaeus</i> Lepr	LEBV2456	<i>Aneilema aequinoctiale</i> (P.Beauv.) Loudon
LEBV2393	<i>Stylochaeton lancifolius</i> Kotschy & Peyr.	LEBV2457	<i>Aneilema beniniense</i> (P.Beauv.) Kunth
LEBV2394	<i>Syngonium macrophyllum</i> Engl.	LEBV2458	<i>Aneilema lanceolatum</i> Benth. subsp.
LEBV2395	<i>Syngonium podophyllum</i> Schott. albo-virens	LEBV2459	<i>Aneilema lanceolatum</i> Brenan
LEBV2396	<i>Syngonium podophyllum</i> Schott. 'emerald gem'	LEBV2460	<i>Aneilema mertonii</i> Brenan
LEBV2397	<i>Syngonium podophyllum</i> Schott. 'green gold'	LEBV2461	<i>Aneilema paludosum</i> A. Chev. subsp.
LEBV2398	<i>Xanthosoma lindenii</i> (André) S.Moore	LEBV2462	<i>Aneilema paludosum</i> Stanfield & Brenan
LEBV2399	<i>Xanthosoma lindenii</i> (André)	LEBV2463	<i>Aneilema setiferum</i> A. Chev.
LEBV2400	S.Moore 'yautia'	LEBV2464	<i>Aneilema sp.</i>
LEBV2401	<i>Xanthosoma sagittifolium</i> (L.) Schott	LEBV2465	<i>Aneilema umbrosum</i> (Vahl) Kunth
LEBV2402	<i>Xanthosoma mafaffa</i> Schott	LEBV2466	<i>Commelina africana</i> L. var. africana
LEBV2403	<i>Xanthosoma violaceum</i> Schott	LEBV2467	<i>Commelina benghalensis</i> L.
LEBV2404	<i>Ancistrophyllum secundiflorum</i> (P. Beauv.) Wendl.	LEBV2468	<i>Commelina bracteosa</i> Hassk.
LEBV2405	<i>Areca triandra</i> Roxb.	LEBV2469	<i>Commelina capitata</i> Benth.
LEBV2406	<i>Bismarckia nobilis</i> Hildebr. & H.Wendl.	LEBV2470	<i>Commelina diffusa</i> Burm.f.
LEBV2407	<i>Borassus aethiopum</i> Mart.	LEBV2471	<i>Commelina diffusa</i> subsp. diffusa
LEBV2408	<i>Brahea armata</i> Wats.	LEBV2472	<i>Commelina erecta</i> L. subsp. erecta
LEBV2409	<i>Brahea dulcis</i> L.	LEBV2473	<i>Commelina erecta</i> L. subsp. livingstonii
LEBV2410	<i>Calamus deerratus</i> G.Mann & H.Wendl.	LEBV2474	(C.B. Cl.) Morton
LEBV2411	<i>Caryota mitis</i> Lour.	LEBV2475	<i>Commelina nigrifolia</i> var. gambiae (C. B. Cl.) Brenan
LEBV2412	<i>Chamaedorea elegans</i> Mart.	LEBV2476	<i>Commelina nigrifolia</i> Benth.
LEBV2413	<i>Chamaerops humilis</i> L.	LEBV2477	<i>Commelina schweinfurthii</i> C.B. Clarke
LEBV2414	<i>Chrysalidocarpus lutescens</i> Wendl.	LEBV2478	<i>Commelina subulata</i> Roth
LEBV2415	<i>Coccothrinax elegans</i> O. Muñiz &	LEBV2479	<i>Cyanotis arachnoidea</i> C. B. Cl.
		LEBV2480	<i>Cyanotis lanata</i> Benth.
			<i>Cyanotis longifolia</i> var. gracilis (Schnell) Schnell
			<i>Cyanotis longifolia</i> Benth. var. longifolia
			<i>Cyanotis sp.</i>

Codes	Taxons	Codes	Taxons
LEBV2481	<i>Floscopa africana</i> (P.Beauv.) C.B.Clarke	LEBV2543	<i>Cyperus maculatus</i> Boeck
LEBV2482	<i>Floscopa africana</i> (P.Beauv.) C.B.Clarke subsp. africana	LEBV2544	<i>Cyperus mapanioides</i> C.B.Clarke
LEBV2483	<i>Floscopa africana</i> (P.Beauv.) subsp. majuscula (C.B.Clarke) Brenan	LEBV2545	<i>Cyperus nduru</i> Cherm.
LEBV2484	<i>Floscopa flavida</i> C. B. Cl.	LEBV2546	<i>Cyperus papyrus</i> L.
LEBV2485	<i>Murdannia simplex</i> (Vahl) Brenan	LEBV2547	<i>Cyperus pectinatus</i> Vahl
LEBV2486	<i>Palisota barteri</i> Hook.	LEBV2548	<i>Cyperus pectinatus</i> Vahl
LEBV2487	<i>Palisota bracteosa</i> C.B.Clarke	LEBV2549	<i>Cyperus pulchellus</i> R. Br.
LEBV2488	<i>Palisota hirsuta</i> (Thunb.) K.Schum.	LEBV2550	<i>Cyperus pustulatus</i> Vahl
LEBV2489	<i>Polliia condensata</i> C.B.Clarke	LEBV2551	<i>Cyperus reduncus</i> Hochst. ex Boeck.
LEBV2490	<i>Polyspatha hirsuta</i> Mildbr.	LEBV2552	<i>Cyperus renschii</i> Boeck.
LEBV2491	<i>Polyspatha paniculata</i> Benth.	LEBV2553	<i>Cyperus rotundus</i> L.
LEBV2492	<i>Rhoeo spathacea</i> (Sw.) Stearn vittata		<i>Cyperus schweinfurthianus</i> (Boeck)
LEBV2493	<i>Stanfieldiella imperforata</i> (C.B.Clarke) Brenan	LEBV2554	Hooper
LEBV2494	<i>Setcreasea purpurea</i> B.M. Boom	LEBV2555	<i>Cyperus sphacelatus</i> Rottb.
LEBV2495	<i>Tradescantia fluminensis</i> Vell. variegata		<i>Cyperus tenuiculmis</i> var. schweinfurthianus (Boeckeler)
LEBV2496	<i>Tradescantia fluminensis</i> Vell. Quicksilver	LEBV2556	S.S.Hooper
LEBV2497	<i>Zebrina pendula</i> Schnizl.		<i>Cyperus tenuiculmis</i> Boeck. var. tenuiculmis
LEBV2498	<i>Costus afer</i> Ker-Gawl.	LEBV2557	<i>Cyperus tenuispica</i> Steud.
LEBV2499	<i>Costus albus</i> A. Chev. ex J. Koechlin	LEBV2558	<i>Cyperus tisserantii</i> Cherm.
	<i>Costus lucanusianus</i> J. Braun & K. Schum.	LEBV2559	<i>Cyperus tonkinensis</i> C.B. Clarke
LEBV2500	<i>Costus malorteanus</i> Hort	LEBV2560	<i>Eleocharis acutangula</i> (Roxb.) Schult.
LEBV2501	<i>Costus speciosus</i> Sm.	LEBV2561	<i>Eleocharis complanata</i> Boeck
LEBV2502	<i>Costus spiralis</i> Roscoe	LEBV2562	<i>Eleocharis dulcis</i> (Burm. f.) Henschel
LEBV2503	<i>Costus spectabilis</i> (Fenzl) K. Schum.	LEBV2563	<i>Eleocharis setifolia</i> (A. Rich.) J. Raynal
LEBV2504	<i>Hedychium coronarium</i> J.Koenig	LEBV2564	<i>Fimbristylis complanata</i> (Retz.) Link
LEBV2505	<i>Kaempferia galanga</i> L.	LEBV2565	<i>Fimbristylis dichotoma</i> (L.) Vahl
LEBV2506	<i>Kaempferia pulchra</i> Rodl. mansonii	LEBV2566	<i>Fimbristylis dichotoma</i> (L.) Vahl subsp. dichotoma
LEBV2507	<i>Nicolaia elatior</i> Horan.		<i>Fimbristylis dichotoma</i> var. pluristriata (C.B.Clarke) Napper
LEBV2508	<i>Phaeomeria magnifica</i> K.Schum.	LEBV2567	<i>Fimbristylis hispidula</i> (Vahl) Kunth
LEBV2509	<i>Afrotrilepis pilosa</i> (Boeck.) J.Raynal	LEBV2568	<i>Fimbristylis obtusifolia</i> Kunth
LEBV2510	<i>Ascolepis capensis</i> (Kunth) Ridley	LEBV2569	<i>Fimbristylis ovata</i> (Burm. f.) Kern
LEBV2511	<i>Bulbostylis abortiva</i> (Steud.) C.B. Clarke	LEBV2570	<i>Fimbristylis pauciflora</i> R.Br.
LEBV2512	<i>Bulbostylis barbata</i> (Rottb.) C.B. Clarke	LEBV2571	<i>Fimbristylis pilosa</i> Vahl
LEBV2513	<i>Bulbostylis capillaris</i> (L.) Kunth ex C.B.Clarke	LEBV2572	<i>Fimbristylis scabrida</i> Schumach.
LEBV2514	<i>Bulbostylis coleotricha</i> (A. Rich.) C.B.Cl.	LEBV2573	<i>Fimbristylis squarrosa</i> Vahl
LEBV2515	<i>Bulbostylis congolensis</i> De Wild.	LEBV2574	<i>Fimbristylis tisserantii</i> Cherm.
LEBV2516	<i>Bulbostylis filamentosa</i> (Vahl) C.B. Clarke	LEBV2575	<i>Fimbristylis triflora</i> (L.) K.Schum. ex Engl
LEBV2517	<i>Bulbostylis metralis</i> Cherm.	LEBV2576	<i>Fuirena ciliaris</i> (L.) Roxb.
LEBV2518	<i>Bulbostylis pilosa</i> (Willd.) Cherm.	LEBV2577	<i>Fuirena stricta</i> Steud.
LEBV2519	<i>Bulbostylis scabircaulis</i> Cherm.	LEBV2578	<i>Fuirena umbellata</i> Rottb.
LEBV2520	<i>Bulbostylis sp.</i>	LEBV2579	<i>Juncellus alopecuroides</i> (Rottb.) C.B.Cl.
LEBV2521	<i>Cyperus alternifolius</i> L.	LEBV2580	<i>Juncellus pustulatus</i> (Vahl) C.B. Clarke
LEBV2522	<i>Cyperus amabilis</i> Vahl	LEBV2581	<i>Kyllinga bulbosa</i> P. Beauv.
LEBV2523	<i>Cyperus angolensis</i> Boeck	LEBV2582	<i>Kyllinga erecta</i> Schumach. var. erecta
LEBV2524	<i>Cyperus articulatus</i> L.	LEBV2583	<i>Kyllinga nemoralis</i> (Forst.) Dandy ex Hutch.
LEBV2525	<i>Cyperus compressus</i> L.	LEBV2584	<i>Kyllinga nigritana</i> C.B.Cl.
LEBV2526	<i>Cyperus congensis</i> C.B.Cl.	LEBV2585	<i>Kyllinga peruviana</i> Lam.
LEBV2527	<i>Cyperus crassipes</i> Vahl	LEBV2586	<i>Kyllinga pumila</i> Michx.
LEBV2528	<i>Cyperus cuspidatus</i> Kunth	LEBV2587	<i>Lipocarpha chinensis</i> (Osb.) Kern
LEBV2529	<i>Cyperus denudatus</i> Linn. f.	LEBV2588	<i>Lipocarpha prieuriana</i> Steud.
LEBV2530	<i>Cyperus difformis</i> L.	LEBV2589	<i>Mariscus cylindristachys</i> Steud.
LEBV2531	<i>Cyperus diffusus</i> Vahl	LEBV2590	<i>Mariscus flabelliformis</i> Kunth
LEBV2532	<i>Cyperus diffusus</i> Vahl subsp. buchholzii (Boeckeler) Kük.	LEBV2591	<i>Mariscus ligularis</i> (L.) Urb.
LEBV2533	<i>Cyperus digitatus</i> Roxb.	LEBV2592	<i>Mariscus soyauxii</i> (Boeck.) C.B.Cl.
LEBV2534	<i>Cyperus digitatus</i> subsp. auricomus (Sieber ex Spreng.) Kük.	LEBV2593	<i>Mariscus sumatrensis</i> (Retz.) J. Raynal
LEBV2535	<i>Cyperus dilatatus</i> Schum. & Thonn.	LEBV2594	<i>Oxycaryum cubense</i> (Poep. & Kunth) Lye
LEBV2536	<i>Cyperus distans</i> L. f.	LEBV2595	<i>Pycnus polystachyos</i> (Rottb.) P. Beauv.
LEBV2537	<i>Cyperus dubius</i> Rottb.	LEBV2596	<i>Pycnus scaëttae</i> Cherm.
LEBV2538	<i>Cyperus esculentus</i> L.	LEBV2597	<i>Pycnus sp.</i>
LEBV2539	<i>Cyperus exaltatus</i> Retz.	LEBV2598	<i>Remirea maritima</i> Aubl.
LEBV2540	<i>Cyperus halpan</i> L.	LEBV2599	<i>Rhynchospora corymbosa</i> (L.) Britt.
LEBV2541	<i>Cyperus imbricatus</i> Retz.	LEBV2600	<i>Rhynchospora eximia</i> (Nees) Boeck
LEBV2542		LEBV2601	<i>Rhynchospora gracillima</i> subsp. subquadrata
		LEBV2602	<i>Schoenoplectus articulatus</i> (L.) Palla
		LEBV2603	<i>Schoenoplectus junceus</i> (Willd.) J.

Codes	Taxons	Codes	Taxons
	Raynal	LEBV2668	<i>Flagellaria guineensis</i> Schumach.
LEBV2606	<i>Schoenoplectus lateriflorus</i> (Gmel.) Lye	LEBV2669	<i>Heliconia humidis</i> Jacq.
LEBV2607	<i>Scirpus angolensis</i> C.B. Clarke	LEBV2670	<i>Heliconia pendula</i> Wawra
LEBV2608	<i>Scirpus cernuus</i> Vahl.	LEBV2671	<i>Heliconia psittacorum</i> L. f.
LEBV2609	<i>Scirpus cubensis</i> Kunth	LEBV2672	<i>Heliconia vellerigena</i> Poepp.
LEBV2610	<i>Scleria aterrima</i> (Ridl.) Napper	LEBV2673	<i>Albuca nigritana</i> (Baker) Troupin
LEBV2611	<i>Scleria boivinii</i> Steud.	LEBV2674	<i>Albuca sudanica</i> A. Chev.
LEBV2612	<i>Scleria bulbifera</i> A. Rich.	LEBV2675	<i>Urginea altissima</i> (L. f.) Baker
LEBV2613	<i>Scleria depressa</i> (C.B. Clarke) Nemes	LEBV2676	<i>Urginea ensifolia</i> (Thonning) Hepper
LEBV2614	<i>Scleria gracillima</i> Boeck	LEBV2677	<i>Urginea indica</i> (Roxb.) Kunth
LEBV2615	<i>Scleria lagoensis</i> Boeck	LEBV2678	<i>Ottelia ulvifolia</i> (Planch.) Walp.
LEBV2616	<i>Scleria lithosperma</i> (L.) Sw.		<i>Curculigo pilosa</i> (Schum. & Thonn.) Engl.
LEBV2617	<i>Scleria naumanniana</i> Boeckeler	LEBV2679	<i>Gladiolus gregarius</i> Welw. ex Baker
LEBV2618	<i>Scleria pergracilis</i> (Nees) Kunth	LEBV2680	<i>Gladiolus klattianus</i> Hutch.
LEBV2619	<i>Scleria setifera</i> Boeckeler	LEBV2681	<i>Gladiolus psittacinus</i> Hook.
	<i>Scleria sphaerocarpa</i> (E.A. Rob.) Napper	LEBV2682	<i>Gladiolus unguiculatus</i> Bak.
LEBV2620		LEBV2683	<i>Lemna perpusilla</i> Torrey
LEBV2621	<i>Scleria tessellata</i> Willd.	LEBV2684	<i>Spirodela polyrhiza</i> (L.) Schleiden
LEBV2622	<i>Scleria verrucosa</i> Willd.	LEBV2685	<i>Aloe aristata</i> Haw
LEBV2623	<i>Dioscorea abyssinica</i> Hochst. ex Kunth	LEBV2686	<i>Aloe buettneri</i> A. Berger
LEBV2624	<i>Dioscorea alata</i> L.	LEBV2687	<i>Aloe schweinfurthii</i> Bak.
LEBV2625	<i>Dioscorea bulbifera</i> L.	LEBV2688	<i>Anthericum limosum</i> Bak.
LEBV2626	<i>Dioscorea cayenensis</i> Lam.	LEBV2689	<i>Arthropodium cirratum</i> R.Br.
LEBV2627	<i>Dioscorea dumetorum</i> (Kunth) Pax	LEBV2690	<i>Asparagus densiflorus</i> (Kunth) Jessop
LEBV2628	<i>Dioscorea hirtiflora</i> Benth.	LEBV2691	<i>Asparagus plumosus</i> Bak.
LEBV2629	<i>Dioscorea liebrechtsiana</i> De Wild.	LEBV2692	<i>Asparagus scandens</i> Bak. deflexus
LEBV2630	<i>Dioscorea mangelotiana</i> J.Miege	LEBV2693	<i>Asparagus sprengeri</i> Bak.
LEBV2631	<i>Dioscorea minutiflora</i> Engl.	LEBV2694	<i>Chlorophytum alismifolium</i> Baker
LEBV2632	<i>Dioscorea praeheensis</i> Benth.	LEBV2695	<i>Chlorophytum andongense</i> Bak.
LEBV2633	<i>Dioscorea preussii</i> Pax	LEBV2696	<i>Chlorophytum aureum</i> Engl.
LEBV2634	<i>Dioscorea rotundata</i> Poir	LEBV2697	<i>Chlorophytum bichetii</i> Hort. ex Backer
LEBV2635	<i>Dioscorea sagittifolia</i> Pax	LEBV2698	<i>Chlorophytum blepharophyllum</i>
LEBV2636	<i>Dioscorea sansibarensis</i> Pax		Schweinf. ex Bak.
	<i>Dioscorea schimperiana</i> Hochst. ex Kunth	LEBV2699	<i>Chlorophytum comosum</i> (Thunb.) Jacques
LEBV2637		LEBV2700	<i>Chlorophytum comosum</i> (Thunb.) Jacques var. variegatum
LEBV2638	<i>Dioscorea smilacifolia</i> De Wild.	LEBV2701	<i>Chlorophytum laxum</i> R. Br.
LEBV2639	<i>Dioscorea togoensis</i> Knuth	LEBV2702	<i>Chlorophytum macrophyllum</i> (A. Rich.) Aschers.
LEBV2640	<i>Carex elegantissima</i> Willd.	LEBV2703	<i>Chlorophytum orchidastrium</i> Lindl.
LEBV2641	<i>Dasyllirion glaucophyllum</i> Hook.	LEBV2704	<i>Chlorophytum pusillum</i> Schweinf. ex Baker
LEBV2642	<i>Dracaena arborea</i> (Willd.) Link	LEBV2705	<i>Chlorophytum stenopetalum</i> Bak.
	<i>Dracaena aubreyana</i> Brongn. ex E.Morren	LEBV2706	<i>Chlorophytum togoense</i> Engl.
LEBV2643		LEBV2707	<i>Chlorophytum warneckeri</i> (Engl.) Marais & Reilly
LEBV2644	<i>Dracaena camerooniana</i> Bak.	LEBV2708	<i>Drimiopsis barteri</i> Bak.
LEBV2645	<i>Dracaena congoensis</i> Hua	LEBV2709	<i>Eriosperrum abyssinicum</i> Bak.
LEBV2646	<i>Dracaena deremensis</i> Engl.	LEBV2710	<i>Scilla sudanica</i> A. Chev.
	<i>Dracaena fragrans</i> massangeana Ker-gawl.	LEBV2711	<i>Tulipa gesnerana</i> L. var. Blizzard
LEBV2647		LEBV2712	<i>Calathea insignis</i> A.Brongn. ex Petersen
LEBV2648	<i>Dracaena godseffiana</i> Sander ex Mast.	LEBV2713	<i>Calathea makoyana</i> E.Morr. & Boom
	<i>Dracaena godseffiana</i> Sander ex Mast. var. friedmanii	LEBV2714	<i>Calathea micans</i> K. Schum
LEBV2649		LEBV2715	<i>Calathea ornata</i> Koern.
LEBV2650	<i>Dracaena mannii</i> Bak. f.	LEBV2716	<i>Calathea setosa</i> Körn.
LEBV2651	<i>Dracaena marginata</i> Ait.	LEBV2717	<i>Calathea stromata</i> Hort
LEBV2652	<i>Dracaena ovata</i> Ker Gawl.	LEBV2718	<i>Calathea zebryna</i> (Sims.) Lindl.
LEBV2653	<i>Dracaena sanderiana</i> Sander ex Mast.	LEBV2719	<i>Ctenanthe setosa</i> D.Parodi Eichl.
	<i>Dracaena surculosa</i> Lindl. var. surculosa	LEBV2720	<i>Hypselodelphys poggeana</i> (K. Schum.) Milne-Redh.
LEBV2654		LEBV2721	<i>Hypselodelphys violacea</i> (Ridl.) Milne-Redh.
LEBV2655	<i>Sansevieria cylindrica</i> Boj.	LEBV2722	<i>Maranta arundinacea</i> L. variegata
LEBV2656	<i>Sansevieria liberica</i> Gér. & Labr.	LEBV2723	<i>Maranta leuconeura</i> E. Morren.
LEBV2657	<i>Sansevieria stuckyi</i> Godegroy-Leboeuf.	LEBV2724	<i>Marantochloa filipes</i> (Benth.) Hutch.
LEBV2658	<i>Sansevieria trifasciata</i> Prain.	LEBV2725	<i>Marantochloa holostachya</i> (Bak.) Hutch.
	<i>Sansevieria trifasciata</i> Prain. var. hahnii	LEBV2726	<i>Marantochloa leucantha</i> (K. Schum.) Milne-Redh.
LEBV2659		LEBV2727	<i>Marantochloa purpurea</i> (Ridl.) Milne-Redh.
	<i>Sansevieria trifasciata</i> Prain. var. hahnii variegata	LEBV2728	
LEBV2660			
LEBV2661	<i>Sansevieria trifasciata</i> Prain.var. golden hahnii		
	<i>Sansevieria trifasciata</i> Prain.var. laurentii'		
LEBV2662			
LEBV2663	<i>Eriocaulon afzelianum</i> Wikstr. ex Koern.		
	<i>Eriocaulon bongense</i> Engl. & Ruhland		
LEBV2664			
LEBV2665	<i>Eriocaulon meikleii</i> Moldenke		
LEBV2666	<i>Eriocaulon setaceum</i> L.		
LEBV2667	<i>Eriocaulon togoense</i> Moldenke		

Codes	Taxons	Codes	Taxons
LEBV2729	<i>Sarcophrynium prionogonium</i> var. prionogonium	LEBV2793	<i>Polystachya paniculata</i> (Sw.) Rolfe
LEBV2730	<i>Thalia welwitschii</i> Ridl.	LEBV2794	<i>Polystachya tessellata</i> Lindl.
LEBV2731	<i>Zephiranthes carinata</i> Herb	LEBV2795	<i>Rangaeria rhipsalis</i> (Rchb. f.) Summerh.
LEBV2732	<i>Nymphoides ezannoi</i> Berhaut	LEBV2796	<i>Spathoglottis plicata</i> Tisser.
LEBV2733	<i>Ensete gillettii</i> (De Wild.) Cheesman	LEBV2797	<i>Tridactyle bicaudata</i> (Lindl.) Schltr.
LEBV2734	<i>Musa paradisiaca</i> L.	LEBV2798	<i>Vanda caerulea</i> Griff. ex Lindl.
LEBV2735	<i>Musa zebrina</i> Van Houtte ex Planch.	LEBV2799	<i>Vanda teres</i> Lindl.
LEBV2736	<i>Najas affinis</i> Rendle,	LEBV2800	<i>Pandanus candelabrum</i> P. Beauv.
LEBV2737	<i>Najas pectinata</i> (Parl.) Magnus	LEBV2801	<i>Acroceras amplexans</i> Stapf
LEBV2738	<i>Najas</i> sp.		<i>Acroceras gabunense</i> (Hack.) W.D.Clayton
LEBV2739	<i>Aerangis biloba</i> (Lindl.) Schltr.	LEBV2802	<i>Acroceras macrum</i> Stapf
LEBV2740	<i>Ancistrorhynchus capitatus</i> (Lindl.) Summerh.	LEBV2803	<i>Acroceras zizanioides</i> (Kunth) Dandy
	<i>Ancistrorhynchus clandestinus</i> (Lindl.) Schltr.	LEBV2804	<i>Alloteropsis semialata</i> (R.Br.) Hitchc.
LEBV2741	<i>Angraecum chevalieri</i> Summerh.	LEBV2805	<i>Anadelphia afzeliana</i> (Rendle) Stapf
LEBV2742	<i>Angraecum distichum</i> Lindl.	LEBV2806	<i>Andropogon ascinodis</i> C.B. Clarke
LEBV2743	<i>Angraecum subulatum</i> Lindl.	LEBV2807	<i>Andropogon fastigiatus</i> Sw.
LEBV2744	<i>Arachnis flos-aeris</i> (L.) Rchb. f.	LEBV2808	<i>Andropogon gayanus</i> Kunth var. bisquamulatus (Hochst.) Hack.
LEBV2745	<i>Brachycorythis macrantha</i> (Lindl.) Summerh.	LEBV2809	<i>Andropogon gayanus</i> Kunth var. tridentatus Hack.
LEBV2746	<i>Brachycorythis macrantha</i> (Lindl.) Summerh.	LEBV2810	<i>Andropogon macrophyllus</i> Stapf
LEBV2747	<i>Brachycorythis ovata</i> Lindl. subsp. schweinfurthii (Rchb. f.) Summerh.	LEBV2811	<i>Andropogon perligulatus</i> Stapf
LEBV2748	<i>Bulbophyllum congolanum</i> Schltr.	LEBV2812	<i>Andropogon pseudapricus</i> Stapf
LEBV2749	<i>Bulbophyllum flavidum</i> Lindl.	LEBV2813	<i>Andropogon schirensis</i> Hochst.
LEBV2750	<i>Bulbophyllum maximum</i> (Lindl.) Rchb. f.	LEBV2814	<i>Andropogon</i> sp.
LEBV2751	<i>Calypotrichum christyanum</i> (Rchb. f.) Summerh.	LEBV2815	<i>Andropogon tectorum</i> Schum. & Thonn.
LEBV2752	<i>Calypotrichum emarginatum</i> (Sw.) Schltr.	LEBV2816	<i>Antheophora cristata</i> (Döll) Hack. ex De Wild. & T.Durand
LEBV2753	<i>Chamaeangis vesicata</i> (Lindl.) Schltr.	LEBV2817	<i>Aristida adscensionis</i> L.
LEBV2754	<i>Corymborkis corymbosa</i> Thou.	LEBV2818	<i>Aristida cumingiana</i> Trin. & Rupr.
LEBV2755	<i>Cyrtorchis arcuata</i> (Lindl.) Schltr.	LEBV2819	<i>Aristida hordeacea</i> Kunth
LEBV2756	<i>Diaphanorhiza pellucida</i> (Lindl.) Schltr.	LEBV2820	<i>Aristida kerstingii</i> Pilg.
LEBV2757	<i>Diaphanorhiza rutila</i> (Rchb. f.) Summerh.	LEBV2821	<i>Aristida recta</i> Franch.
LEBV2758	<i>Disperis johnstonii</i> Rchb. f. ex Rolfe	LEBV2822	<i>Aristida sieberiana</i> Trin.
LEBV2759	<i>Eulophia cristata</i> (Afzel. ex Sw.) Steud.	LEBV2823	<i>Axonopus compressus</i> (Sw.) P. Beauv.
LEBV2760	<i>Eulophia cucullata</i> (Sw.) Steud.	LEBV2824	<i>Bambusa arundinacea</i> Bonpl., nom. illeg.
LEBV2761	<i>Eulophia euglossa</i> (Rchb. f.) Rchb. f.	LEBV2825	<i>Bambusa multiplex</i> (Lour.) Raeusch. ex Schult. & Schult.f.
LEBV2762	<i>Eulophia flavopurpurea</i> (Rchb. f.) Rolfe	LEBV2826	<i>Bambusa nana</i> Roxb.
LEBV2763	<i>Eulophia guineensis</i> Lindl.	LEBV2827	<i>Bambusa vulgaris</i> Schrad.
LEBV2764	<i>Eulophia involuta</i> Summerh.	LEBV2828	<i>Bambusa vulgaris</i> var. striata
LEBV2765	<i>Eulophia maculata</i> (Lindley.) Reichenb.	LEBV2829	<i>Bambusa vulgaris</i> Schrader ex Wendl.
LEBV2766	<i>Eulophia martiniana</i> A. Rich.	LEBV2830	<i>Beckeropsis unisetata</i> (Nees) K. Schum.
LEBV2767	<i>Eulophia shupangae</i> (Rchb.f.) Kraenzl.	LEBV2831	<i>Brachiaria brachylopha</i> Stapf
LEBV2768	<i>Eulophia sordida</i> Kraenzl.	LEBV2832	<i>Brachiaria brizantha</i> (Hochst. ex A.Rich.) Stapf
LEBV2769	<i>Eulophia</i> sp.	LEBV2833	<i>Brachiaria deflexa</i> (Schumach.) C.E. Hubbard ex Robyns
LEBV2770	<i>Eulophia warneckiana</i> Kraenzl.	LEBV2834	<i>Brachiaria distachya</i> (L.) Stapf
LEBV2771	<i>Graphorkis lurida</i> (Sw.) O. Ktze.	LEBV2835	<i>Brachiaria distichophylla</i> (Trin.) Stapf
LEBV2772	<i>Habenaria buettneriana</i> Kraenzl.	LEBV2836	<i>Brachiaria jubata</i> (Fig. & De Not.) Stapf
LEBV2773	<i>Habenaria genulex</i> Rendle	LEBV2837	<i>Brachiaria lata</i> (Schumach.) C. E. Hubbard
LEBV2774	<i>Habenaria huillensis</i> Rchb. f.	LEBV2838	<i>Brachiaria mutica</i> (Forssk.) Stapf
LEBV2775	<i>Habenaria keayi</i> Summerh.	LEBV2839	<i>Brachiaria stigmatidis</i> (Mez) Stapf
LEBV2776	<i>Habenaria zambesina</i> Rchb. f.	LEBV2840	<i>Cenchrus biflorus</i> Roxb.
LEBV2777	<i>Malaxis chevalieri</i> Summerh.	LEBV2841	<i>Cenchrus ciliaris</i> L.
LEBV2778	<i>Nervilia adolphi</i> Schltr.	LEBV2842	<i>Cenchrus echinatus</i> L.
LEBV2779	<i>Nervilia bicarinata</i> (Blake) Schltr.	LEBV2843	<i>Centotheca latifolia</i> (Osb.) Trin.
LEBV2780	<i>Nervilia crociformis</i> (Zoll. & Moritz) Seidenf.	LEBV2844	<i>Centotheca lappacea</i> (L.) Desv.
LEBV2781	<i>Nervilia fuerstenbergiana</i> Schltr.	LEBV2845	<i>Chasmopodium afzelii</i> (Hack.) Stapf.
LEBV2782	<i>Nervilia kotschy</i> (Rchb. f.) Schltr.	LEBV2846	<i>Chrysopogon aciculatus</i> (Retz.) Trin.
LEBV2783	<i>Nervilia reniformis</i> Schltr.	LEBV2847	<i>Chrysopogon hindsii</i> C. E. Hubbard
LEBV2784	<i>Oeceoclades maculata</i> (Lindl.) Lindl.	LEBV2848	<i>Coix lacryma-jobi</i> L.
LEBV2785	<i>Platycoryne paludosa</i> (Lindl.) Rolfe	LEBV2849	<i>Ctenium canescens</i> Benth.
LEBV2786	<i>Podangis dactyloceras</i> (Rchb. f.) Schltr.	LEBV2850	<i>Ctenium elegans</i> Kunth
LEBV2787	<i>Polystachya affinis</i> Lindl.	LEBV2851	<i>Ctenium newtonii</i> Hack.
LEBV2788	<i>Polystachya dolichophylla</i> Schltr.	LEBV2852	<i>Ctenium villosum</i> Berhaut
LEBV2789	<i>Polystachya elegans</i> Rchb. f.	LEBV2853	<i>Cymbopogon citratus</i> (DC.) Stapf
LEBV2790	<i>Polystachya golundensis</i> Rchb. f.	LEBV2854	<i>Cymbopogon giganteus</i> Chiov.
LEBV2791	<i>Polystachya modesta</i> Rchb. f.	LEBV2855	<i>Cymbopogon proximus</i> (Hochst. ex A.

Codes	Taxons	Codes	Taxons
	Rich.) Stapf	LEBV2911	<i>Hyparrhenia subplumosa</i> Stapf
	<i>Cymbopogon schoenanthus</i> (L.) Spring		<i>Hyperthelia dissoluta</i> (Nees ex Steud.)
	subsp. <i>proximus</i> (Hochst ex A.Rich)	LEBV2912	W.D. Clayton
LEBV2857	Maire	LEBV2913	<i>Imperata cylindrica</i> (L.) Raeuschel
LEBV2858	<i>Cynodon dactylon</i> (L.) Pers.	LEBV2914	<i>Isachne buettneri</i> Hack.
	<i>Cyrtococcum chaetophoron</i> (Roem. & Schult.) Dandy	LEBV2915	<i>Jardinea congoensis</i> (Hack.) Franch.
LEBV2859	<i>Dactyloctenium aegyptium</i> (L.) P.	LEBV2916	<i>Leersia hexandra</i> Sw.
	Beauv.	LEBV2917	<i>Leptaspis cochleata</i> Thw.
LEBV2860	<i>Dichanthium annulatum</i> (Forssk.) Stapf	LEBV2918	<i>Leptochloa caerulea</i> Steud.
LEBV2861	<i>Digitaria argillacea</i> (Hitchc. & Chase)	LEBV2919	<i>Leptochloa chinensis</i> (L.) Nees.
	Fernald	LEBV2920	<i>Leptochloa panicea</i> (Retz.) Ohwi
LEBV2862	<i>Digitaria argyrotricha</i> (Anderss.) Chiov.		<i>Loudetia arundinacea</i> (Hochst. ex A. Rich.) Steud.
LEBV2863	<i>Digitaria delicata</i> Goetgh.	LEBV2921	<i>Loudetia flava</i> (Stapf) C.E. Hubbard
LEBV2864	<i>Digitaria delicatula</i> Stapf	LEBV2922	<i>Loudetia hordeiformis</i> (Stapf) C.E. Hubbard
LEBV2865	<i>Digitaria diagonalis</i> (Nees) Stapf		<i>Loudetia phragmitoides</i> (Peter) C.E. Hubbard
LEBV2866	<i>Digitaria exilis</i> (Kippist) Stapf	LEBV2923	<i>Loudetia simplex</i> (Nees) C.E. Hubbard
LEBV2867	<i>Digitaria gayana</i> (Kunth) Stapf ex A.Chev.	LEBV2924	<i>Loudetia togoensis</i> (Pilg.) C.E. Hubbard
LEBV2868	<i>Digitaria horizontalis</i> Willd.	LEBV2925	<i>Loudetiopsis ambiens</i> (K. Schum.) Conert
LEBV2869	<i>Digitaria leptorhachis</i> (Pilger) Stapf	LEBV2926	<i>Loudetiopsis chrysanthrix</i> (Nees) Conert
LEBV2870	<i>Digitaria nuda</i> Schum.		<i>Loudetiopsis kerstingii</i> (Pilger) Conert
LEBV2871	<i>Diheteropogon amplexans</i> (Nees) Clayton	LEBV2927	<i>Loudetiopsis scottae</i> (A. Camus) W.D. Clayton
LEBV2872	<i>Echinochloa colona</i> (L.) Link	LEBV2928	<i>Loudetiopsis thordii</i> (C.E. Hubbard) Phipps
LEBV2873	<i>Echinochloa crus-galli</i> (L.) Link	LEBV2929	<i>Loxodera ledermannii</i> (Pilger) Launert
LEBV2874	<i>Echinochloa glabrescens</i> Munro ex Hook. f.	LEBV2930	<i>Melinis minutiflora</i> P.Beauv.
LEBV2875	<i>Echinochloa pyramidalis</i> (Lam.) Hitchc. & Chase	LEBV2931	<i>Microchloa indica</i> (L. f.) P. Beauv.
LEBV2876	<i>Eleusine indica</i> (L.) Gaertn.	LEBV2932	<i>Monocymbium cerasiiforme</i> (Nees) Stapf
LEBV2877	<i>Elionurus elegans</i> Kunth	LEBV2933	<i>Olyra latifolia</i> L.
LEBV2878	<i>Elionurus hirtifolius</i> Hack.	LEBV2934	<i>Oplismenus burmannii</i> (Retz.) P.Beauv.
LEBV2879	<i>Elionurus pobeguinii</i> Stapf		<i>Oplismenus hirtellus</i> (L.) P. Beauv.
LEBV2880	<i>Elymandra androphila</i> (Stapf) Stapf	LEBV2935	subsp. <i>fasciculatus</i> U. Scholz
LEBV2881	<i>Enteropogon macrostachyus</i> (A.Rich.) Munro ex Benth.	LEBV2936	<i>Oryza glaberrima</i> Steud.
LEBV2882	<i>Eragrostis aegyptiaca</i> (Willd.) Link	LEBV2937	<i>Oryza longistaminata</i> A. Chev. & Roeh.
LEBV2883	<i>Eragrostis aspera</i> (Jacq.) Nees		<i>Oryza punctata</i> Kotschy ex Steud.
LEBV2884	<i>Eragrostis atrovirens</i> (Desf.) Trin. ex Steud.	LEBV2941	<i>Oryza sativa</i> L.
LEBV2885	<i>Eragrostis barteri</i> C.E. Hubbard	LEBV2942	<i>Oxytheranthra abyssinica</i> Munro
LEBV2886	<i>Eragrostis blepharostachya</i> K. Schum.	LEBV2943	<i>Panicum anabaptistum</i> Steud.
LEBV2887	<i>Eragrostis ciliaris</i> (L.) R. Br.	LEBV2944	<i>Panicum baumannii</i> K. Schum.
LEBV2888	<i>Eragrostis domingensis</i> (Pers.) Steud.	LEBV2945	<i>Panicum brevifolium</i> L.
LEBV2889	<i>Eragrostis namaquensis</i> Nees.	LEBV2946	<i>Panicum dregeanum</i> Nees
LEBV2890	<i>Eragrostis pilosa</i> (L.) P. Beauv.	LEBV2947	<i>Panicum hochstetteri</i> Steud.
LEBV2891	<i>Eragrostis tenella</i> (L.) P. Beauv. ex Roem. & Schult.	LEBV2948	<i>Panicum infestum</i> Andersson
LEBV2892	<i>Eragrostis tremula</i> Hochst. & Steud.	LEBV2949	<i>Panicum lindleyanum</i> Nees ex Steud
LEBV2893	<i>Eragrostis turgida</i> (Schum.) De Wild.	LEBV2950	<i>Panicum maximum</i> Jacq.
LEBV2894	<i>Eragrostis welwitschii</i> Rendle	LEBV2951	<i>Panicum pansum</i> Rendle
LEBV2895	<i>Eriochloa fatmensis</i> (Hochst. & Steud.) W.D. Clayton	LEBV2952	<i>Panicum phragmitoides</i> Stapf
LEBV2896	<i>Euclasta condylotricha</i> (Hochst. ex Steud.) Stapf	LEBV2953	<i>Panicum porphyrrhizos</i> Steud.
LEBV2897	<i>Hackelochloa granularis</i> (L.) Kuntze	LEBV2954	<i>Panicum repens</i> L.
LEBV2898	<i>Heteranthoecia guineensis</i> (Franch.) Robyns	LEBV2955	<i>Panicum sp.</i>
LEBV2899	<i>Heteropogon contortus</i> (L.) P. Beauv. ex Roem. & Schult.	LEBV2956	<i>Panicum subalbidum</i> Kunth
LEBV2900	<i>Hyparrhenia barteri</i> (Hack.) Stapf	LEBV2957	<i>Paspalidium geminatum</i> (Forssk.) Stapf
LEBV2901	<i>Hyparrhenia bracteata</i> (Humb. & Bonpl. ex Willd.) Stapf	LEBV2958	<i>Paspalum conjugatum</i> Berg
LEBV2902	<i>Hyparrhenia diplandra</i> (Hack.) Stapf	LEBV2959	<i>Paspalum distichum</i> L.
LEBV2903	<i>Hyparrhenia exarmata</i> Stapf	LEBV2960	<i>Paspalum orbiculare</i> G.Forst.
LEBV2904	<i>Hyparrhenia glabriuscula</i> (Hochst. ex A. Rich.) Anderss. ex Stapf	LEBV2961	<i>Paspalum scrobiculatum</i> L.
LEBV2905	<i>Hyparrhenia involucreta</i> Stapf	LEBV2962	<i>Paspalum vaginatum</i> Sw.
LEBV2906	<i>Hyparrhenia mutica</i> W.D. Clayton	LEBV2963	<i>Pennisetum americanum</i> (L.) Leeke
LEBV2907	<i>Hyparrhenia newtonii</i> (Hack.) Stapf	LEBV2964	subsp. <i>americanum</i>
LEBV2908	<i>Hyparrhenia rufa</i> (Nees) Stapf	LEBV2965	<i>Pennisetum hordeoides</i> (Lam.) Steud.
LEBV2909	<i>Hyparrhenia smithiana</i> (Hook.f.) Stapf	LEBV2966	<i>Pennisetum macrourum</i> Trin.
LEBV2910		LEBV2967	<i>Pennisetum pedicellatum</i> Trin.
			<i>Pennisetum polystachion</i> (L.) Schult. subsp. <i>polystachion</i>
			<i>Pennisetum purpureum</i> Schumach.
			<i>Perotis hildebrandtii</i> Mez
			<i>Perotis indica</i> (L.) Kuntze
			<i>Perotis patens</i> Gandoger
			<i>Phragmites karka</i> (Retz.) Trin. ex

Codes	Taxons	Codes	Taxons
	Steud.		<i>Stenotaphrum secundatum</i> (Walt.)
	<i>Pseudechinolaena polystachya</i> (Kunth)	LEBV3016	Kuntze
LEBV2974	Stapf		<i>Stephania abyssinica</i> (Dill. & Rich.)
	<i>Rhynchelytrum repens</i> (Willd.) C.E.	LEBV3017	Walp.
LEBV2975	Hubbard	LEBV3018	<i>Streptogyna crinita</i> P. Beauv.
LEBV2976	<i>Rhytachne triaristata</i> (Steud.) Stapf		<i>Thelepogon elegans</i> Roth ex Roem. & Schult.
	<i>Rottboellia cochinchinensis</i> (Lour.)	LEBV3019	
LEBV2977	W.D. Clayton	LEBV3020	<i>Trachypogon spicatus</i> (L. f.) O. Ktze.
LEBV2978	<i>Rottboellia exaltata</i> L.		<i>Tricholaena monachne</i> (Trin.) Stapf & C.E. Hubbard
LEBV2979	<i>Saccharum officinarum</i> L.	LEBV3021	<i>Tripogon minimus</i> (A. Rich.) Hochst. ex Steud.
LEBV2980	<i>Sacciolepis auriculata</i> Stapf		<i>Triticum</i> sp
LEBV2981	<i>Sacciolepis chevalieri</i> Stapf	LEBV3022	
LEBV2982	<i>Sacciolepis cymbiandra</i> Stapf	LEBV3023	<i>Urelytrum muricatum</i> C.E. Hubbard
LEBV2983	<i>Sacciolepis micrococca</i> Mez	LEBV3024	<i>Vetiveria nigriflora</i> (Benth.) Stapf
LEBV2984	<i>Sacciolepis rigens</i> A. Chev.	LEBV3025	<i>Vetiveria zizanioides</i> (L.) Nash
LEBV2985	<i>Schizachyrium brevifolium</i> (Sw.) Büse	LEBV3026	
LEBV2986	<i>Schizachyrium exile</i> (Hochst.) Pilger	LEBV3027	<i>Zea mays</i> L.
	<i>Schizachyrium nodulosum</i> (Hack.)	LEBV3028	<i>Zoysia tenuifolia</i> Trin.
LEBV2987	Stapf	LEBV3029	<i>Eichhornia crassipes</i> (Mart.) Solms
	<i>Schizachyrium platyphyllum</i> (Franch.)		<i>Eichhornia natans</i> (P. Beauv.) Solms-Laub.
LEBV2988	Stapf	LEBV3030	
	<i>Schizachyrium pulchellum</i> (Don ex Benth.) Stapf	LEBV3031	<i>Heteranthera callifolia</i> Rchb. ex Kunth
LEBV2989		LEBV3032	<i>Smilax kraussiana</i> Meisn.
LEBV2990	<i>Schizachyrium ruderales</i> W.D. Clayton	LEBV3033	<i>Ravenala madagascariensis</i> Gmel. J.F.
	<i>Schizachyrium rupestre</i> (K. Schum.)	LEBV3034	<i>Strelitzia reginae</i> Pittier
LEBV2991	Stapf	LEBV3035	<i>Tacca leontopetaloides</i> (L.) O. Ktze.
	<i>Schizachyrium sanguineum</i> (Retz.)	LEBV3036	<i>Typha australis</i> Schum. & Thonn.
LEBV2992	Alston	LEBV3037	<i>Xyris anceps</i> Lam
	<i>Schizachyrium schweinfurthii</i> (Hack.)	LEBV3038	<i>Xyris capensis</i> Thunb.
LEBV2993	Stapf	LEBV3039	<i>Xyris straminea</i> Nilss.
LEBV2994	<i>Schoenefeldia gracilis</i> Kunth		<i>Aframomum albobolaceum</i> (Ridley) K. Schum.
LEBV2995	<i>Setaria barbata</i> (Lam.) Kunth	LEBV3040	
LEBV2996	<i>Setaria chevalieri</i> Stapf		<i>Aframomum angustifolium</i> (Sonnerat) K. Schum.
LEBV2997	<i>Setaria gracilipes</i> C.E. Hubbard	LEBV3041	
LEBV2998	<i>Setaria longiseta</i> P. Beauv.		<i>Aframomum daniellii</i> (Hook. f.) K. Schum.
	<i>Setaria megaphylla</i> (Steud.) Dur. & Schinz	LEBV3042	
LEBV2999			<i>Aframomum leptolepis</i> (K.Schum.) K.Schum.
	<i>Setaria pallide-fusca</i> (Schumach.) Stapf & C.E. Hubbard	LEBV3043	
LEBV3000		LEBV3044	<i>Aframomum melegueta</i> K. Schum.
LEBV3001	<i>Setaria sphacelata</i> (Schum.) Moss	LEBV3045	<i>Aframomum sanguineum</i> K.Schum.
	<i>Setaria sphacelata</i> (Schumach.) Stapf & C.E. Hubbard ex M.B. Moss		<i>Aframomum sceptrum</i> (Oliv. & Hanb.) K.Schum.
LEBV3002		LEBV3046	
LEBV3003	<i>Sorghastrum bipennatum</i> (Hack.) Pilger	LEBV3047	<i>Aframomum</i> sp.
LEBV3004	<i>Sorghum arundinaceum</i> (Desv.) Stapf		<i>Aframomum stipulatum</i> (Gagnep.) K.Schum.
LEBV3005	<i>Sorghum bicolor</i> (L.) Moench	LEBV3048	
LEBV3006	<i>Sporobolus festivus</i> Hochst. ex A.Rich.	LEBV3049	<i>Alpinia purpurata</i> (Vieill.) K.Schum.
LEBV3007	<i>Sporobolus jacquemontii</i> Kunth	LEBV3050	<i>Alpinia sanderae</i> Hort. Sand.
	<i>Sporobolus mauritanicus</i> (Steud.) Dur & Schinz		<i>Alpinia zerumbet</i> (Pers.) B.L.Burt & R.M. Sm. variegata
LEBV3008		LEBV3051	
LEBV3009	<i>Sporobolus microprotus</i> Stapf	LEBV3052	<i>Curcuma longa</i> L.
LEBV3010	<i>Sporobolus pectinellus</i> Mez	LEBV3053	<i>Hedychium coronarium</i> Koern.
LEBV3011	<i>Sporobolus pyramidalis</i> P. Beauv.		<i>Kaempferia aethiopica</i> (Solms-Laub.) Benth.
LEBV3012	<i>Sporobolus robustus</i> Kunth	LEBV3054	
LEBV3013	<i>Sporobolus</i> sp.	LEBV3055	<i>Kaempferia nigerica</i> Hutch. & Hepper
	<i>Sporobolus tenuissimus</i> (Schrack)	LEBV3056	<i>Renealmia africana</i> (K.Schum.) Benth.
LEBV3014	Kuntze	LEBV3057	<i>Zingiber zerumbet</i> (L.) Sm.
LEBV3015	<i>Sporobolus virginicus</i> (L.) Kunth	LEBV3058	<i>Zingiber officinale</i> Rosc.

Annexe 12 :

**Méthode de récolte et de conservation d'échantillons
botaniques**

Principes et techniques de récolte et de conservation d'échantillons

La récolte d'échantillon au cours de l'IFN a pour finalité l'identification ultérieure des espèces qui n'ont pas pu être identifiées sur le terrain. Etant donné que ces échantillons se dénaturent rapidement avec pour conséquence la perte de la plupart de leurs caractéristiques, il importe de savoir les préparer afin d'obtenir des échantillons secs en bon état. La procédure de la récolte d'échantillons est conçue afin d'aider les botanistes, chargés de récolter des échantillons pendant l'IFN, à préparer les échantillons en vue de faciliter la détermination au laboratoire.

Récolte d'échantillons

La collecte d'échantillon botanique se réalise en coupant une section adéquate, d'environ 30 cm, d'une branche. L'accès aux branches pose parfois problème. Pour les petits arbres, l'accès aux branches est généralement facile à partir du sol. Pour les grands arbres, à cimes élevées, il ne sera pas toujours possible dans le cas de l'IFN de récolter un échantillon.

Une fois en possession des branches des arbustes et d'arbres, sectionner les branches portant des feuilles (normales et/ou jeunes), des fleurs (en boutons et/ou épanouies) et/ou des fruits. Les rameaux et bourgeons trop épais peuvent être fendus en épaisseur. Les feuilles surabondantes peuvent être détachées mais en prenant soin de les sectionner au sécateur un peu au-dessus de la base du limbe. Les trop grandes feuilles peuvent être sectionnées longitudinalement à droite ou à gauche de la nervure médiane et éventuellement être repliées pour tenir dans le format indiqué. Les inflorescences et infrutescences trop denses peuvent être allégées de quelques rameaux, sectionnés au sécateur de façon à laisser une trace de leur présence. Les fruits trop volumineux sont détachés des échantillons. Les graines sont recueillies séparément au cas où elles risqueraient de s'échapper des fruits et mises dans des sachets en papier. Les mêmes précautions s'appliquent aux fleurs fragiles se détériorant rapidement.

La récolte de rameaux, de feuilles, de fleurs, de fruits, de graines à terre, même si ils sont en bon état, est déconseillée lorsque l'on n'est pas sûr de l'arbre producteur. La cueillette de rameaux poussant sous forme de rejets sur les troncs est aussi à proscrire si elle n'est accompagnée de feuilles normales.

Etiquetage de l'échantillon

Tout fragment prélevé sur un individu donné doit être accompagné d'une étiquette attachée à lui sur laquelle les informations suivantes sont inscrites à l'encre indélébile :

- la date de la récolte ;
- le code de la placette ;
- le rayon de la sous unité de placette dans laquelle se trouve l'espèce ;
- le numéro d'ordre du pied sur la fiche de relevé ;
- le nom du collecteur.

Toute plante sur laquelle on prélève des échantillons est affectée d'un numéro et ce même numéro s'applique à tous les fragments prélevés sur cette plante. Lorsque deux plantes sont voisines et appartiennent d'une manière absolument sûre à la même espèce, on peut leur affecter le même numéro si elles se trouvent sur la même placette. On devra leur affecter

deux numéros distincts si elles sont sur des placettes différentes. Si deux plantes voisines appartiennent manifestement à la même espèce mais que l'une porte des fleurs et l'autre des fruits, l'emploi de deux numéros est recommandé.

Tous les organes mis à part (fruits, graines...) placés dans des sachets de papier ou de matière plastique sont accompagnés d'une étiquette analogue, portant le numéro de la récolte.

Pressage et conservation des échantillons

Les fragments, préparés et étiquetés comme il a été indiqué ci-dessus, sont placés individuellement - au moment même de la récolte – à l'intérieur des feuilles de papier journal. Il faudra alors prendre soin de plier les organes trop grands qui dépasseraient le format du papier journal, de sectionner au-dessus de la base du limbe les feuilles surnuméraires, de retourner au moins une feuille ou une foliole, ou de les plier en partie pour qu'on aperçoive la face inférieure du limbe, d'écarter les fleurs pour empêcher qu'elles ne se collent pas les unes aux autres ou sur les feuilles (quitte à glisser entre elles des fragments de papier journal ou à entourer d'une couronne de papier journal tirebouchonné les petits fruits charnus qui risqueraient de s'écraser), et de disposer enfin ces fragments d'une manière aussi naturelle que possible. Le paquet de récoltes journalières est ensuite serré assez fortement entre deux presses, puis placé dans un sac en matière plastique assez grand, épais et résistant ; le sac est hermétiquement fermé par pliage. Selon la dimension du sac utilisé, il est possible de rouvrir le paquet, les jours suivants, pour adjoindre de nouvelles récoltes aux précédentes.

Chaque paquet ainsi constitué au cours d'une journée est laissé sous presse une nuit ou 24 heures. Passé ce délai, les plantes commencent à noircir, les pétioles se détachent, les journaux s'imbibent d'humidité. Il est donc indispensable de ne pas laisser les paquets sous presse au-delà de ce délai. Pour éviter de tels inconvénients, il existe une excellente méthode qui permet de conserver les plantes récoltées bien au-delà de 12 à 24 heures, avant le séchage proprement dit. Pour ce faire, le paquet des récoltes est ouvert chaque soir ; chaque échantillon, laissé sur sa feuille de journal, est arrosé d'une petite quantité d'alcool à brûler transporté dans des bidons. Avant l'emploi, il est versé dans un récipient muni d'une pomme d'arrosage à fine perforation. L'arrosage pratiqué se borne à une imbibition de l'échantillon et de la feuille de journal qui le contient. La quantité d'alcool consommée est évidemment variable suivant l'importance des récoltes ; elle est de l'ordre de grandeur de 1 litre pour 25 échantillons récoltés.

Ainsi imbibés d'alcool à brûler, les échantillons peuvent être conservés dans leur sac en matière plastique hermétiquement fermé pendant une quinzaine de jours, ou même un mois si l'imbibition a été suffisante, quitte à verser de l'alcool à brûler sur le paquet de temps à autre pour le réhumidifier.

A noter que l'alcool dissout certaines encres et par conséquent les marques et chiffres portés sur l'étiquette attachée à chaque échantillon pourraient disparaître ; il est donc indispensable d'utiliser, pour la numérotation, de bons crayons ordinaires ou des crayons à encre indélébile.