

Revue-IRS



Revue Internationale de la Recherche Scientifique (Revue-IRS)

ISSN: 2958-8413

Vol. 2, No. 5, September 2024

This is an open access article under the <u>CC BY-NC-ND</u> license.



Etude floristique de la végétation A *Hydrocharis chevalieri* (De Wild) Dandy dans le groupement Ambun Intshwem, Territoire d'Idiofa, Province Du Kwilu en République Démocratique du Congo

¹Mukoko L'ambem Willy, ²Belesi Katula, ²Lubalega Kimbamba, ²Kidikwadi Tango, ³Ipumi Ngangwan, ⁴Mwense Oyentsh, ¹Intuku Lasol

¹Institut Supérieur d'Etudes Agronomiques de Kiyaka B.P 138 Kikwit, ISEA Kiyaka (RDC)

Abstract : This study was conducted to evaluate the floristic diversity of the *Hydrocharis chevalieri* community in the Ambun Intshwem grouping in the Idiofa territory, where this species is consumed by the local population. The data were obtained through field surveys and floristic inventories in the plant community. In total, 136 people responded to questions about the studied species. Additionally, 27 plots were sampled for plant species in the 9 villages. A total of 92 plant species belonging to 45 botanical families were recorded. Although Hydrocharis chevalieri is present here and there, it has become increasingly rare, trending towards extinction, and no longer meets the needs of the local population. This degradation is due to the harvesting techniques applied by the population as well as anthropogenic pressures from aquaculture and agricultural activities in its habitats. To conserve this species, it is necessary to collect leaves and stems instead of uprooting the plant from the water. Furthermore, to ensure its sustainable use, protected sites for Hydrocharis chevalieri should be established in the region. Associating fish farming with the cultivation of *Hydrocharis chevalieri* in fish farms is among the concrete practices for the sustainable management of this species in the area.

Keywods: *Hydrocharis chevalieri*, Ambun Intshwem grouping, aquatic environments, rarity, sustainable management, sustainability.

Résumé : Cette étude a été menée afin d'évaluer la diversité floristique de la florule à *Hydrocharis chevalieri* dans le groupement Ambun Intshwem en territoire d'Idiofa où cette espèce est consommée par la population locale. Les données ont été obtenues par les enquêtes de terrain et par les inventaires floristiques dans la communauté végétale. En effet, 136 personnes ont répondu aux questions sur les espèces étudiées. Par ailleurs, 27 placettes ont fait l'objet de récolte des espèces végétales dans les 9 villages échantillon. Ainsi, 92 espèces végétales appartenant à 45 familles botaniques ont été recensées. L'espèce *Hydrocharis chevalieri* bien que présente par ci par là est devenue de plus en plus

²Université de Kinshasa. Faculté des Sciences. Département des Sciences de l'Environnement. (RDC)

³Institut Supérieur d'Agroforesterie et de Gestion de l'Environnement, ISAGE ATEN. (RDC)

⁴Institut Supérieur Pédagogique de Gungu, ISP Gungu (RDC). E-mail : <u>richardkumu048@gmail.com</u>

rare, tend vers son extinction et ne répond plus aux besoins de la population locale. Cette dégradation est due à la technique de récolte appliquée par la population ainsi qu'aux pressions anthropiques exercées sur le milieu par les activités de pisciculture et d'agriculture pratiquées sur ses habitats. Il faut donc pour conserver cette espèce dans le milieu, procéder par la cueille des feuilles et les tiges, au lieu d'extirper la plante de l'eau. Par ailleurs, dans le but de pérenniser son utilisation, des sites protégés à *Hydrocharis chevalieri* doivent être aménagés dans la région. Une association de l'élevage des poissons et la culture de *Hydrocharis chevalieri* dans les exploitations piscicoles s'inscrit parmi les pratiques concrètes de gestion durable cette espèce dans la région.

Mots clés : Groupement Ambun Intshwem, *Hydrocharis chevalieri*, milieux aquatiques, raréfaction, gestion durable, stratégies de pérennisation.

Digital Object Identifier (DOI): https://doi.org/10.5281/zenodo.13923297

1. Introduction

La République Démocratique du Congo dont les forêts s'inscrivent parmi les vastes étendues des forêts africaine, environ 152 millions d'hectares soit plus de 60% du total des forêts de l'Afrique centrale (Ndaya, 2021) est un véritable réservoir de la biodiversité végétale. Les espèces végétales forestières participent à la satisfaction des besoins en alimentation, en santé, en énergie, en revenus monétaires et en d'autres besoins des populations locales. Mais malheureusement, elles sont très mal gérées exploitées parfois de façon abusive par les activités anthropiques. Cette exploitation conduit sans doute une raréfaction pour certaines de ces espèces végétales et une extinction pour d'autres avant même que ces dernières soient réellement connues. Or, au-delà de cette érosion génétique, se trouve la notion de la gestion durable (Bilongue 2022) de cette biodiversité végétale qui englobe les espèces des terres fermes et les espèces aquatiques. Plusieurs recherches qui ont été menée en écologie végétale ou en botanique s'intéressent plus aux plantes terrestres à cause de leur valeur économique. Et pourtant, les hydrophytes jouent également un rôle important (Kimmerer, 2020) tant pour leur apport en alimentation humaine et animale, en pharmacopée, en tourisme aquatique, qu'en maintien de l'équilibre des écosystèmes aquatiques. Ces hydrophytes sont nageant, flottant, submergeant ou amphibiens et passent leur vie entièrement ou partiellement dans l'eau. Comme toutes les autres espèces de la biodiversité végétale, certaines de ces hydrophytes, fortement anthropisées (Gire, 2021) tendent à devenir rares pour les uns et à disparaitre pour les autres. C'est le cas de Hydrocharis chevalieri (De Wild) Dandy, dans la florule du groupement Ambun Intshwem dans le territoire d'Idiofa. Cette espèce est devenue de plus en plus rare dans cette région et n'arrive plus à combler les besoins de la population locale comme autrefois.

Cette étude part de l'hypothèse selon laquelle cette espèce végétale, pourtant consommée depuis longtemps par la population locale comme légume, ingrédient et comme produit de la pharmacopée régionale est exploitée de façon abusive et tend à disparaitre dans la région à cause de sa mauvaise gestion et des activités anthropiques organisées sur son habitat. L'objectif principal de cette recherche est de rechercher les causes de la raréfaction de l'espèce végétale *Hydrocharis chevalieri* afin d'envisager les techniques de gestion durable et de pérennisation de cette espèce.

2. Milieu, matériel et méthodes

2.1. Milieu d'étude

Cette étude a été réalisée dans la florule du groupement Ambun Intshwem, une région du secteur Idiofa Musanga dans le territoire d'Idiofa, province du Kwilu au sud-ouest de la République Démocratique du Congo. Ses coordonnées géographiques prélevées à l'aide d'un GPS Garmin 64s sont respectivement 4°50' et 5°12'24'' au sud de l'Equateur et 19°24'12'' et 19°48'06'' à l'est du méridien d'origine (Figure 1). 10 villages se partagent l'espace ainsi délimité.

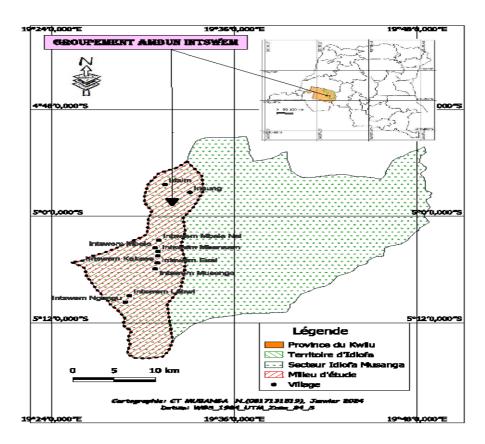


Figure 1: Localisation du groupement Ambun Intshwem, territoire d'Idiofa, RDC.

2.2. Matériels

Mis à part le matériel inerte comme le GPS Garmin 64s utilisé sur le terrain lors de la géolocalisation de la région, le matériel biologique de cette recherche a été constitué des échantillons des espèces végétales récoltées dans la florule à *Hydrocharis chevalieri* dans le groupement Ambun Intshwem.

2.3. Méthodes

Les données de cette recherche ont été obtenues par deux méthodes notamment les enquêtes sur le terrain auprès de la population et les inventaires floristiques. Les enquêtes ont fourni les données sur la consommation et la gestion de *Hydrocharis chevalieri* par la population dans cette région. Pour y parvenir, une interview a été réalisée auprès de 136 personnes dont 65 hommes et 71 femmes retenues comme échantillon.

L'inventaire floristique quant à elle a permis d'identifier 92 espèces végétales dans 27 placettes à raison de 3 placettes par village pour les 9 villages retenus comme échantillon.

Les dimensions de chaque placette (relevé) ont été de 30m x 30m soit 0,09 hectares. Ainsi, une étendue de 2,43 hectares a constitué la parcelle de l'inventaire pour l'ensemble de la région d'étude.

2.4. Analyse de données

Les espèces récoltées ont été regroupées en familles botaniques. Les recherches de Lubini (1983), Belesi (2009), Boupoya (2011) et Kiari & Cie (2017) ont servi de base pour sélectionner les caractéristiques bioécologiques analysées dans cette étude. Ces paramètres retenus sont les types morphologiques, types biologiques, les types de diaspores, la distribution phytogéographique et les types des dimensions foliaires.

Le calcul des indices de Shanon, d'équitabilité de Pielu, de Shimpson et de Berger-Parker ont permis d'apprécier la diversité floristique, l'équitabilité, la probabilité et l'abondance relative de certaines espèces notamment *Hydrocharis chevalieri* de cette florule. L'analyse de la variance (ANOVA) a été appliquée pour déterminer les espèces de cette florule ayant une différence significative au degré de p-value inférieure à 0,05 du test de Turkey HSD.

3. Résultats

3.1. Résultats des enquêtes de terrain

3.1.1. Gestion de *Hydrocharis chevalieri* par la population locale

A. Atouts et vertus de Hydrocharis chevalieri

Hydrocharis chevalieri est une espèce végétale qui s'inscrit depuis longtemps dans la culture alimentaire et thérapeutique de la population de la région mise en exergue dans cette recherche. Ses feuilles tendres et ses jeunes tiges ont toujours fait partie de la gastronomie et de la pharmacopée locale. Ces parties sont consommées comme légume. Cuites et transformées en cendre de couleur noire diluée et filtrée, elles donnent un mélange utilisé comme ingrédient (bicarbonate ancestral) par la population locale. Ce produit fait aussi l'objet d'un commerce dans les agglomérations urbaines comme Idiofa où elle vendue sous forme de poudre et même expédiée vers les grands centres urbains où sa consommation prend de plus en plus de l'ampleur. Le tableau 1 suivant inscrit quelques données liées à la production et à la vente de ce bicarbonate ancestral.

Tableau 1 : Données liées à la fabrication et commercialisation de bicarbonate ancestral à base de Hydrocharis chevalieri dans le groupement Ambun Intshwem

N°	Partie utilisée	Quantité	Quantité obtenue	V	ente
		utilisée/Kg	(poudre)/Kg	Locale	Idiofa
				Prix (F	C) par Kg
01.	Feuilles	35 Kg	10 kg	1000	2500
02.	Tiges	35 kg	5 kg	1000	2500

Cette poudre est non seulement utilisée pour assaisonner les aliments, mais aussi en mélange avec l'huile de palme pour guérir certaines maladies comme la carie dentaire, les hémorroïdes et les plaies. De plus en plus la consommation de cette espèce tant comme légume que comme ingrédients régresse parce que les quantités tant des feuilles que des tiges sont de moins en moins produites suite à la raréfaction de l'espèce due à la mauvaise technique de son exploitation et à la dégradation de son environnement par les activités anthropiques

B. Techniques de la cueille des feuilles et des tiges de Hydrocharis chevalieri

Pour obtenir les feuilles et les tiges de *Hydrocharis chevalieri*, la population procède par l'extirpation de toute la plante. Les feuilles et les tiges sont récupérées par contre les racines sont jetées. Cette technique contribue à l'élimination totale de la touffe récoltée et par conséquent à l'extinction progressive de l'espèce végétale.

3.1.2. Activités d'exploitation des sites à *Hydrocharis chevalieri* A. Activité agricole

La riziculture irriguée pratiquée dans cette région figure parmi les activités qui contribuent à la dégradation de l'environnement et par la suite à la raréfaction de cette espèce. Ainsi, les étangs occupés par la végétation à *Hydrocharis chevalieri* sont régulièrement exploités pour la production du riz irrigué. Les dimensions de ces étangs sont reprises dans la grille suivante.

Tableau 2 : Etangs exploitées pour le riz irrigué dans la région d'Ambun Intshwen

Sites (village)	1	2	3	4	5	6	7	8	9
Nbre d'étangs	2	1	2	1	3	-	1	-	2
Long (m)	165	156	103	96	127	-	143	-	48
Larg. (m)	92	86	79	72	69	-	91	-	64
Sup. (m ²)	15180	13416	8137	6912	8763	-	13013	-	3072

Dans l'ensemble 12 étangs ont été recensés dans cette région. En termes de superficie, 68493 m² ou 6,8493 hectares des forêts marécageuses ont été déboisés pour cette fin.

B. Activité piscicole

La pisciculture est inscrite également parmi les principales activités qui participent à la dégradation de l'environnement à *Hydrocharis chevalieri* dans cette région. 22 étangs creusés sur les sites de cette espèce végétale ont été recensés. Les données de ces étangs sont reprises dans le tableau suivant.

Tableau 3 : Données des étangs piscicoles recensés sur les sites à *Hydrocharis chevalieri* dans la région Ambun Insthwem

Sites (villages)	1	2	3	4	5	6	7	8	9
Nbre d'Etangs	4	3	-	4	3	-	2	-	3
Long (m)	118	148	-	137	212	-	63	-	73
Larg. (m)	63	74	-	86	68	-	46	-	31
Sup. (m ²)	7434	10952	-	11782	14416	-	2898	-	2263

Le tableau renseigne 19 étangs de pisciculture qui ont été enregistrés donnent une superficie totale de 49745 m² soit 4,9745 hectares.

La figure 2 suivante illustre la situation d'un étang creusé sur un site à végétation *Hydrocharis* chevalieri au village Intshwem Mbele. Cette espèce végétale est encombrée et étouffée par d'autres espèces qui engagent une compétition et occasionnent sa raréfaction progressive et/ou son extinction.



Figure 2 : Etang piscicole creusé sur un site à *Hydrocharis chevalieri* à Intshwem Mbele et colonisé par une végétation envahissante. Photo Mukoko Juillet 2023.

3.2. Analyse floristique

3.2.1. Diversité floristique

Tableau 4 : les espèces végétales dans la florule à Hydrocharis chevalieri dans la région d'étude

N	Espèce	Famille	TM	TB	TD	TF	TP
1	Hypoetes vexillaris	Acantraceae	HV	Нс	Sacro	Méso	AT
2	Alternanthera	Amaranthaceae	H.an.	Hyflo	Sacro	Micro	Cos
	caracasama						
3	Crinum ornanthum	Amaryllidaceae	Hv	Gb	Sacro	Micro	AT
4	Ovaria scrabida	Annonaceae	Arb.	Phgr	Sarco	Meso	GC
5	Alstonia congensis	Apocynaceae	A	Mgph	Pog	Macro	GC
6	Landolphia conglensis	Apocynaceae	L	Phgr	Sacro	Méso	CG
7	Parquetina nigritana	Apocynaceae	L	Msph	Sacro	Micro	AT
8	Aponogeton	Aponogetonaceae	Haq	Hysub	Ball	Lepto	AFM
	madagascariensis						
9	Aponogeton ulvaceus	Aponogetonaceae	Haq	Hysub	Ball	Lepto	AFM
10	Culcacia insularis	Araceae	Hv	Phgr	Bar	Méso	AT
11	Culcasia scandens	Araceae	L	Phgr	Sarco	Méso	AT
12	Lasimorpha senegalensis	Araceae	Haq	Gtu	Sarco	Macro	AT
13	Pistia stratiotes	Araceae	Haq	Hyflo	Ball	Méso	Cos
14	Bidens pilosa	Asteraceae	Han	Ther	Desm	Micro	Pantr
15	Chromolaena odorata	Asteraceae	Arb	Chd	Pog	Méso	Pantr
16	Lactica timetomidiaea	Asteraceae	Han	Ther	Scler	Micro	GC
17	Asplenium aethiopicum	Apleniaceae	H.v.	Hr	Pog	Micro	AT
18	Ceratophyllum demersum	Ceratophyllaceae	H.aq	Hysub	Ball.	Lepto	Cos.
19	Maranthes glabra	Chrysobalanaceae	A	MgPh.	Sarco	Meso	GC
20	Commelina difusa	Commelinaceae	Hv	Chr	Bar	Micro	Pantr
21	Floscopa aquatica	Commelinaceae	Haq	Hyem	Bar	Méso	AT
22	Palisota ambigua	Commelinaceae	Hv	Chdr	Sacro	Micro	BGC
23	Costus phyllocephalus	Costaceae	H.v	Grh	Sarco	Meso	GC
24	Scleria boivinii	Cyperaceae	Hv	Grh	Scler	Micro	GC
25	Scleria racemosa	Cyperaceae	Hv	Grh	Scler	Micro	GC
26	Cyperus altterniflius	Cyperaceae	Hv	Grh	Scler	Micro	Pantr
27	Mormodica charanta	Cucurbitaceae	L	Thgr	Sarco	Micro	GC
28	Pteridium centrali	Dennstaedtiaceae	H.v	Grh	Scler.	Micro	GC.
	africanum						
29	Dioscoreae knutiana	Dioscoreaceae	Hv	Phgr	Pter	Méso	GC
30	Dioscoreae minutiflora	Dioscoreaceae	Hv	Gtu	Pter	Méso	CG
31	Alchornea cordifolia	Euphorbiaceae	Arb	MsPh	Sacro	Méso	AT
32	Dichostemma glaucescens	Euphorbiaceae	Arb	MsPh	Sacro	Méso	BGC
33	Macaranga saccifera	Euphorbiaceae	A	MsPh	Sacro	Méso	BGC
34	Sclerocroton cornutus	Euphorbiaceae	Arb	MsPh	Sacro	Méso	GC
35	Alyscarpus ovalifolius	Fabaceae	L	Phgr	Ball	Nano	AFM
36	Baphia laurentii	Fabaceae	Arb	Msph	Ball	Méso	BGC
37	Leptoderis congolensis	Fabaceae	L	Phgr	Pter	Méso	BGC
38	Millettia barteri	Fabaceae	Arb	Msph	Ball	Méso	GC
39	Milletti eetveldeana	Fabaceae	A	Msph	Ball	Micro	AT

Psophocarpus Fabaceae Hv Thr Sarco Méso Pantr	40	Psophocarpus scandes	Fabaceae	L	Chgr	Ball	Méso	AT
retragonolubus 42 Pueraria phaseoiloides Fabaceae L Thr Ball Méso Pal 43 Dicranopteris linearis Gleicheniaceae HV Grh Scler Méso Pal 44 Gleichenia linearis Gleicheniaceae HV Grh Scler Méso Pal 45 Myriophyllum aquaticum Haloragaceae HAq Hysub Ball Lepto Cos 46 Hydrilla verticillata Hydrocharitaceae HAq Hysub Ball Lepto AT 47 Hydrocharis chevalieri Hydrocharitaceae HAq Hyflo Pleo Nano BGC 48 Linnobium laevigatum Hydrocharitaceae HAq Hyflo Ball Méso AT 49 Vallisneria spiralis Hydrocharitaceae Hyven Ball Lepto Cos 48 Linnobium laevigatum Hydrocharitaceae Hyven Ball Lepto Cos 50 Harungana Hypericaceae Hyven Ball Lepto Cos 51 Lomariopsis hederacea Lomariapsidaceae Lycopodium cernuum Lycopodiaceae Hyven Hven Scler Meso 52 Lycopodium cernuum Lycopodiaceae Hyven Hven Scler Lepto AT 53 Anmannia auriculata Lythraceae Haq Thd Scler Méso AT 54 Clapertonia ficifolia Malvaceae Hyven Chd Ball Méso GC 55 Hypselodelphys scandens Marantaceae Hyven Chd Ball Méso GC 56 Cola lateritia Malvaceae Hyven Chd Hypricaceae Hypricaceae Mago Hypricaceae Meso Marantaceae Haq Hyflo								
Pueraria phaseoiloides Fabaceae L Thr Ball Méso Pal	71		1 dodecde	111	1111	Burco	Wieso	1 unu
33 Dicranopteris linearis Gleicheniaceae Hv Grh Scler Méso Pal 444 Myriophyllum aquaticum Haloragaceae Haq Hysub Ball Lepto Cos 456 Hydrilla verticillata Hydrocharitaceae Haq Hysub Ball Lepto AT 477 Hydrocharis chevalieri Hydrocharitaceae Haq Hysub Ball Lepto AT 481 Limpholium laevigatum Hydrocharitaceae Haq Hyflo Pleo Nano BGC 482 Limpholium laevigatum Hydrocharitaceae Haq Hyflo Pleo Nano BGC 483 Limpholium laevigatum Hydrocharitaceae Haq Hyflo Ball Méso AT 494 Vallisneria spiralis Hydrocharitaceae Haq Hysub Ball Lepto Cos 495 Vallisneria spiralis Hydrocharitaceae Haq Hysub Ball Lepto Cos 496 Vallisneria spiralis Hydrocharitaceae Haq Hysub Ball Lepto Cos 497 Vallisneria spiralis Hydrocharitaceae Haq Hysub Ball Lepto Cos 498 Vallisneria spiralis Hydrocharitaceae Haq Hysub Ball Lepto Cos 499 Vallisneria spiralis Hydrocharitaceae Haq Hysub Ball Lepto Cos 400 Vallisneria spiralis Hydrocharitaceae H.v Hc Scler Meso AT 515 Lomariopsis hederacea Lythraceae Haq Thd Scler Méso AT 516 Cola tateritia Malvaceae Hv Chd Ball Méso GC 517 Hypselodelphys scandens Marantaceae Haq Hyflo Pleo Macro Meso GC 518 Dissoits minecycloides Melastomataceae Haq Hyflo Pleo Macro Pal 519 Nymphaea lotus Nympheaceae Haq Hyflo Pleo Macro Pal 610 Ludwigia adyssima Onagraceae Haq Chd Pleo Lepto AnT 620 Andropogon altissimum Poaceae Hv Hc Lepto Pleo AT 63 Digitaria polybotrya Poaceae Haq Chd Pleo Lepto AnT 64 Echinochloa pyramidalis Poaceae Hv Hyem Lepto Scler AT 65 Panicum parvifolum Poaceae Hv Hyem Lepto Scler AT 66 Panicum parvifolum Poaceae Hv Hyem Sarco Méso AT 70 Polygonum senegalensis Polyo	42		Fabaceae	L	Thr	Ball	Méso	Pal
Gleichenia linearis Gleicheniaceae H.v. Grh. Scler Méso Pal		1		Hv				
Haloragaceae Haq Hysub Ball Lepto Cos		1						
Hydrocharits chevalieri Hydrocharitaceae H.aq. Hysub Ball Lepto AT	45			Hag				Cos
Hydrocharis chevalieri Hydrocharitaceae H.aq. Hyflo Pleo Nano BGC				-			•	
Hydrocharitaceae H.aq. Hyflo Ball Méso AT							•	
49 Vallisneria spiralis Hydrocharitaceae H.aq. Hysub Ball Lepto Cos 50 Harungana Hypericaceae A MsPh. Sarco Meso AnT 51 Lomariopsis hederacea Lomariapsidaceae L Grh Scler Meso GC 52 Lycopodium cermuum Lycopodiaceae H.v He Scler Lepto AT 53 Ammamnia auriculata Lythraceae H.aq Thd Scler Méso AT 54 Clapertonia ficifolia Malvaceae Arb Nanph Sacro Méso AT 55 Sida rhombifolia Malvaceae A Msph Sacro Méso GC 57 Hypselodelphys scandens Marantaceae L Phgr Sacro Meso GC 58 Dissotis minecycloides Melastomataceae H.aq Hyflo Pleo Meso AT 69 Nymphaea lotus Nymphaeaceae H.aq		-						
Hypericaceae A MsPh. Sarco Meso AnT madagascariensis Lomariapsidaceae L Grh Scler Meso GC Scl. Lomariopsis hederacea Lomariapsidaceae H.v Hc Scler Lepto AT AT AT AT AT AT AT A				•				
madagascariensis		1		•				
51 Lomariopsis hederacea Lomariapsidaceae L Grh Scler Meso GC 52 Lycopodium cernuum Lycopodiaceae H.v Hc Scler Lepto AT 53 Ammamia auriculata Lythraceae H.aq Thd Scler Méso AT 54 Clapertonia ficifolia Malvaceae Arb Nanph Sacro Méso GC 55 Sida rhombifolia Malvaceae Hv Chd Ball Méso GC 56 Cola lateritia Malvaceae A Msph Sacro Méso GC 57 Hypselodelphys scandens Marantaceae L Phgr. Sarco Méso GC 58 Dissotis minecycloides Melastomataceae H.aq Hr scler Meso GC 59 Nymphaea lotus Nympheaceae H.aq Chd Pleo Lepto AT 60 Ludwigia abyssima Onagraceae H.aq Chd		_	J1					
52Lycopodium cernuumLycopodiaceaeH.vHcSclerLeptoAT53Ammannia auriculataLythraceaeH.aqThdSclerMésoAT54Clapertonia ficifoliaMalvaceaeArbNanphSacroMésoAT55Sida rhombifoliaMalvaceaeHvChdBallMésoGC56Cola lateritiaMalvaceaeAMsphSacroMésoGC57Hypselodelphys scandensMarantaceaeLPhgr.SarcoMésoGC58Dissotis minecycloidesMelastomataceaeH.anHcSclerMesoAT69Disymphaea lotusNympheaceaeH.aqHyfloPleoMacroPal.60Ludwigia abyssimaOnagraceaeH.aqChdPleoLeptoAnT61Ludwigia sedioidesOnagraceaeH.aqChdPleoLeptoAnT62Andropogon altissimumPoaceaeHvHcLeptoPogAT63Digitaria polybotryaPoaceaeHvHcLeptoPogAT64Echinochloa pyramidalisPoaceaeHvHvHcLeptoPogAT66Panicum maximumPoaceaeHvHvMicroSclerAT67Panicum maximumPoaceaeHvHvMicroSclerAnT68RottboelliaPoaceaeHuHvMicroSclerAnT	51		Lomariapsidaceae	L	Grh	Scler	Meso	GC
53Ammannia auriculataLythraceaeH.aqThdSclerMésoAT54Clapertonia ficifoliaMalvaceaeArbNanphSacroMésoAT55Sida rhombifoliaMalvaceaeHvChdBallMésoGC56Cola lateritiaMalvaceaeAMsphSacroMésoGC57Hypselodelphys scandensMarantaceaeLPhgr.SarcoMesoGC58Dissotis minecycloidesMelastomataceaeH.aqHyfloPleoMacroPal59Nymphaea lotusNymphaeaceaeH.aqHyfloPleoLeptoAnT60Ludwigia abyssimaOnagraceaeH.aqChdPleoLeptoAnT61Ludwigia sedioidesOnagraceaeH.aqChdPleoLeptoAnT62Andropogon altissimumPoaceaeHvHcLeptoPogAT63Digitaria polybotryaPoaceaeHvHcLeptoPogAT64Echinochloa pyramidalisPoaceaeHvHyMicroSclerAG65Hemarthria altisimaPoaceaeHvHyMicroSclerAT66Panicum maximumPoaceaeHvHyMicroSclerAT67Panicum maximumPoaceaeHuThMicroSclerAnT68RotiboelliaPoaceaeHanThMicroSclerAnT <t< td=""><td></td><td></td><td></td><td></td><td></td><td></td><td></td><td></td></t<>								
54Clapertonia ficifoliaMalvaceaeArbNanphSacroMésoAT55Sida rhombifoliaMalvaceaeHvChdBallMésoGC56Cola lateritiaMalvaceaeAMsphSacroMésoGC57Hypselodelphys scandensMarantaceaeLPhgr.SarcoMesoGC58Dissotis minecycloidesMelastomataceaeH.anHcsclerMesoAT59Nymphaea lotusNymphaeaeaeH.aqHyfloPleoMacroPal.60Ludwigia abyssimaOnagraceaeH.aqChdPleoLeptoAnT61Ludwigia sedioidesOnagraceaeH.aqChdPleoLeptoAnT62Andropogon altissimumPoaceaeHvHcLeptoPogAT63Digitaria polybotryaPoaceaeHvHyflMicroSclerBGC64Echinochloa pyramidalisPoaceaeHvHyflMicroSclerAT65Hemarthria altisimaPoaceaeHvHymLeptoSclerAT66Panicum maximumPoaceaeHvHcMicroSclerAnT67Panicum parvifolumPoaceaeHanThcMicroSclerAnT68RotboelliaPolyoganaceaeHuHyflSclerAT70Polygonum senegalensisPolyoganaceaeH.vHymSarcoMesoAT<		· ·					•	
55Sida rhombifoliaMalvaceaeHVChdBallMésoGC56Cola lateritiaMalvaceaeAMsphSacroMésoGC57Hypselodelphys scandensMelastomataceaeLPhgr.SarcoMésoGC58Dissotis minecycloidesMelastomataceaeH.anHcsclerMesoAT59Nymphaea lotusNympheaceaeH.aqHyfloPleoMacroPal.60Ludwigia abyssimaOnagraceaeH.aqChdPleoLeptoAnT61Ludwigia sedioidesOnagraceaeH.aqChdPleoLeptoAnT62Andropogon altissimumPoaceaeHvHcLeptoPleoAT63Digitaria polybotryaPoaceaeHvHcLeptoPogAT64Echinochloa pyramidalisPoaceaeHvHyMicroSclerBGC65Hemarthria altisimaPoaceaeHvHyMicroSclerAT66Panicum maximumPoaceaeHvHcMicroSclerAnT67Panicum parvifolumPoaceaeHuChcMicroSclerAnT69Setaria barbataPoaceaeHanThcMicroSclerAT70Polygonum senegalensisPolyoganaceaeH.vHyemSarcoMesoAT71Eichhornia crassipesPontedernaceaeH.vHyemSarcoMeso <td></td> <td></td> <td>-</td> <td></td> <td></td> <td></td> <td></td> <td></td>			-					
56Cola lateritiaMalvaceaeAMsphSacroMésoGC57Hypselodelphys scandensMarantaceaeLPhgr.SarcoMesoGC58Dissotis minecycloidesMelastomataceaeH.anHcsclerMesoAT59Nymphaea lotusNympheaeaeaeH.aqHyfloPleoMacroPal.60Ludwigia abyssimaOnagraceaeH.aqChdPleoLeptoAnT61Ludwigia sedioidesOnagraceaeH.aqChdPleoLeptoAnT62Andropogon altissimumPoaceaeHvHcLeptoPleoAT63Digitaria polybotryaPoaceaeHvHcLeptoPogAT64Echinochloa pyramidalisPoaceaeHvHyenLeptoSclerBGC65Hemarthria altisimaPoaceaeHvHyenLeptoSclerAT66Panicum parvifolumPoaceaeHvHcMicroSclerAnT67Panicum parvifolumPoaceaeHanThcMicroSclerAnT68RottboelliaPoaceaeHanThcMicroSclerAT70Polygonum senegalensisPolyoganaceaeH.vHyemSarcoMesoAT71Eichhornia crassipesPontedernaceaeH.aqHyfloSclerMesoAT72Bridelia micranthaPhyllanthraceaeAMsPh. SarcoMe								
57Hypselodelphys scandensMarantaceaeLPhgr.SarcoMesoGC58Dissotis minecycloidesMelastomataceaeH.anHcsclerMesoAT59Nymphaea lotusNymphaeaceaeH.aqHyfloPleoMacroPal.60Ludwigia abyssimaOnagraceaeH.aqChdPleoLeptoAnT61Ludwigia sedioidesOnagraceaeH.aqChdPleoLeptoAnT62Andropogon altissimumPoaceaeHvHcLeptoPogAT63Digitaria polybotryaPoaceaeHvHcLeptoPogAT64Echinochloa pyramidalisPoaceaeHvHyemLeptoSclerAG65Hemarthria altisimaPoaceaeHvHyemLeptoSclerAT66Panicum maximumPoaceaeHvHcMicroSclerAT67Panicum parvifolumPoaceaeHvChcMicroSclerAnT68RottboelliaPoaceaeHanThcMicroSclerPantr69Setaria barbataPoaceaeHanThcMicroSclerAT70Polygonum senegalensisPolyoganaceaeH.vHyemSarcoMesoAT71Eichhornia crassipesPontedernaceaeH.aqHyfloSclerMisoAT72Bridelia micranthaPhyllanthraceaeAMsPhSarco <t< td=""><td></td><td>ř</td><td></td><td></td><td></td><td></td><td></td><td></td></t<>		ř						
58Dissotis minecycloidesMelastomataceaeH.anHcsclerMesoAT59Nymphaea lotusNympheaceaeH.aq.HyfloPleoMacroPal.60Ludwigia abyssimaOnagraceaeH.aqChdPleoLeptoAnT61Ludwigia sedioidesOnagraceaeH.aqChdPleoLeptoAnT62Andropogon altissimumPoaceaeHvHcLeptoPleoAT63Digitaria polybotryaPoaceaeHvHcLeptoPogAT64Echinochloa pyramidalisPoaceaeHvHyfloMicroSclerBGC65Hemarthria altisimaPoaceaeHvHyemLeptoSclerAT66Panicum maximumPoaceaeHvHcMicroSclerAT67Panicum parvifolumPoaceaeHanThcMicroSclerAT68RottboelliaPoaceaeHanThcMicroSclerAT69Setaria barbataPoaceaeHanThcMicroSclerAT70Polygonum senegalensisPolyoganaceaeH.vHyemSarcoMesoAT71Eichhornia crassipesPontedernaceaeH.aqHyfloSclerMesoAT73Preris atrovirensPteridaceaeHaHysubSarcoMesoAT75Rubus steudneriiRosaceaeHaHysubSarcoMéso<								
59Nymphaea lotusNympheaceaeH.aq.HyfloPleoMacroPal.60Ludwigia abyssimaOnagraceaeH.aqChdPleoLeptoAnT61Ludwigia sedioidesOnagraceaeH.aqChdPleoLeptoAnT62Andropogon altissimumPoaceaeHvHcLeptoPleoAT63Digitaria polybotryaPoaceaeHvHcLeptoPogAT64Echinochloa pyramidalisPoaceaeHvHyfloMicroSclerBGC65Hemarthria altisimaPoaceaeHvHyMicroSclerAT66Panicum parvifolumPoaceaeHvHcMicroSclerAnT68Rottboellia cochinchinensisPoaceaeHanThcMicroSclerAnT69Setaria barbataPoaceaeHanThcMicroSclerAT70Polygonum senegalensisPolyoganaceaeH.vHyemSarcoMesoAT71Eichhornia crassipesPontedernaceaeH.aqHyfloSclerMesoAT72Bridelia micranthaPhyllanthraceaeAMsPh.SarcoMesoAT73Preris atrovirensPteridaceaeHvGhSclerMisoBGC74Ceratopteris thalictroidesPteridaceaeHvGhSarcoMésoGC75Rubus steudneriiRosaceaeArbMsph <t< td=""><td></td><td></td><td></td><td></td><td></td><td></td><td></td><td></td></t<>								
60Ludwigia abyssimaOnagraceaeH.aqChdPleoLeptoAnT61Ludwigia sedioidesOnagraceaeH.aqChdPleoLeptoAnT62Andropogon altissimumPoaceaeHvHcLeptoPleoAT63Digitaria polybotryaPoaceaeHvHcLeptoPogAT64Echinochloa pyramidalisPoaceaeHvHyfloMicroSclerBGC65Hemarthria altisimaPoaceaeHvHymLeptoSclerAT66Panicum maximumPoaceaeHvHcMicroSclerAnT67Panicum parvifolumPoaceaeHvChcMicroSclerAnT68RottboelliaPoaceaeHanThcMicroSclerPantr69Setaria barbataPoaceaeHanThcMicroSclerAT70Polygonum senegalensisPolyoganaceaeH.vHymSarcoMesoAT71Eichhornia crassipesPontedernaceaeH.aqHyfloSclerMesoAT72Bridelia micranthaPhyllanthraceaeAMsPh.SarcoMesoAT73Pteris atrovirensPteridaceaeHvGrhSclerMisoBGC74Ceratopteris thalictroidesPteridaceaeHaqHysubSarcoMésoGC75Rubias teudriviralRosaceaeArbMsphSarcoMés								
61Ludwigia sedioidesOnagraceaeH.aqChdPleoLeptoAnT62Andropogon altissimumPoaceaeHvHcLeptoPleoAT63Digitaria polybotryaPoaceaeHvHcLeptoPogAT64Echinochloa pyramidalisPoaceaeHvHcLeptoSclerBGC65Hemarthria altisimaPoaceaeHvHyemLeptoSclerAT66Panicum parvifolumPoaceaeHvHcMicroSclerAnT67Panicum parvifolumPoaceaeHuChcMicroSclerAnT68Rottboellia cochinchinensisPoaceaeHanThcMicroSclerAnT69Setaria barbataPoaceaeHanThcMicroSclerPantr70Polygonum senegalensisPolygognaceaeH.vHyenSclerMesoAT71Eichhornia crassipesPontedernaceaeH.aqHyfloSclerMesoAT72Bridelia micranthaPhyllanthraceaeAMsPh.SarcoMesoAT73Pteris atrovirensPteridaceaeHvGrhSclerMisoBGC74Ceratopteris thalictroidesPteridaceaeHaqHysubSacroMésoAT75Rubias teudneriiRosaceaeArbMsphSarcoMésoGC77Bertiera aethiopicaRubiaceaeArbMsph		, ,						
62Andropogon altissimumPoaceaeHvHcLeptoPleoAT63Digitaria polybotryaPoaceaeHvHcLeptoPogAT64Echinochloa pyramidalisPoaceaeHaqHyfloMicroSclerBGC65Hemarthria altisimaPoaceaeHvHyemLeptoSclerAT66Panicum maximumPoaceaeHvHcMicroSclerAnT67Panicum parvifolumPoaceaeHvChcMicroSclerAnT68RottboelliaPoaceaeHanThcMicroSclerAnT69Setaria barbataPoaceaeHanThcMicroSclerAT70Polygonum senegalensisPolyoganaceaeH.vHyemSarcoMesoAT71Eichhornia crassipesPontedernaceaeH.aqHyfloSclerMesoAT72Bridelia micranthaPhyllanthraceaeAMsPh.SarcoMesoAT73Pteris atrovirensPteridaceaeHuHysubSacroMésoAT75Rubus steudneriiRosaceaeHaqHysubSacroMésoAT76Bertiera aethiopicaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC77Bertiera letouzeyiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC78Colletoecema dewevreiRubiaceaeArbMsphSarcoMéso <td< td=""><td></td><td>· ·</td><td></td><td>_</td><td></td><td></td><td>•</td><td></td></td<>		· ·		_			•	
63Digitaria polybotryaPoaceaeHvHcLeptoPogAT64Echinochloa pyramidalisPoaceaeHaqHyfloMicroSclerBGC65Hemarthria altisimaPoaceaeHvHyemLeptoSclerAT66Panicum maximumPoaceaeHvHcMicroSclerAnT67Panicum parvifolumPoaceaeHvChcMicroSclerAnT68RottboelliaPoaceaeHanThcMicroSclerPantr69Setaria barbataPoaceaeHanThcMicroSclerAT70Polygonum senegalensisPolyoganaceaeH.vHyemSarcoMesoAT71Eichhornia crassipesPontedernaceaeH.aqHyfloSclerMesoAT72Bridelia micranthaPhyllanthraceaeAMsPh.SarcoMesoAT73Pteris atrovirensPteridaceaeHaqHysubSacroMésoAT75Rubus steudneriiRosaceaeArb.ChrSarcoMésoAT76Bertiera aethiopicaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC77Bertiera letouzeyiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC78Colletoecema dewevreiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC80Crassopteryx febrifugaRubiaceaeArbMsphSarcoMéso							•	
64Echinochloa pyramidalisPoaceaeHaqHyfloMicroSclerBGC65Hemarthria altisimaPoaceaeHvHyemLeptoSclerAT66Panicum maximumPoaceaeHvHcMicroSclerAnT67Panicum parvifolumPoaceaeHvChcMicroSclerAnT68RottboelliaPoaceaeHanThcMicroSclerPantr69Setaria barbataPoaceaeHanThcMicroSclerAT70Polygonum senegalensisPolyoganaceaeH.vHyemSarcoMesoAT71Eichhornia crassipesPontedernaceaeH.aqHyfloSclerMesoAT72Bridelia micranthaPhyllanthraceaeAMsPh.SarcoMesoAT73Pteris atrovirensPteridaceaeHaqHysubSacroMésoAT75Rubus steudneriiRosaceaeArb.ChrSarcoMésoAT76Bertiera aethiopicaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC77Bertiera letouzeyiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC78Colletoecema dewevreiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC80CrasterispermumRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC81Gaertnera leucothyrsaRubiaceaeArbMsphSarcoMéso								
65Hemarthria altisimaPoaceaeHvHyemLeptoSclerAT66Panicum maximumPoaceaeHvHcMicroSclerAnT67Panicum parvifolumPoaceaeHvChcMicroSclerAnT68RottboelliaPoaceaeHanThcMicroSclerPantr69Setaria barbataPoaceaeHanThcMicroSclerAT70Polygonum senegalensisPolyoganaceaeH.vHyemSaccoMesoAT71Eichhornia crassipesPontedernaceaeH.aqHyfloSclerMesoAT72Bridelia micranthaPhyllanthraceaeAMsPh.SarcoMesoAT73Pteris atrovirensPteridaceaeHvGrhSclerMisoBGC74Ceratopteris thalictroidesPteridaceaeHaqHysubSacroMésoAT75Rubus steudneriiRosaceaeArb.ChrSarcoMésoAT76Bertiera aethiopicaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC77Bertiera letouzeyiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC78Colletoecema dewevreiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC80CrasterispermumRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC81Gaertnera leucothyrsaRubiaceaeArbMsphSarcoM						•		
66Panicum maximumPoaceaeHvHcMicroSclerAnT67Panicum parvifolumPoaceaeHvChcMicroSclerAnT68Rottboellia cochinchinensisPoaceaeHanThcMicroSclerPantr69Setaria barbataPoaceaeHanThcMicroSclerAT70Polygonum senegalensisPolyoganaceaeH.vHyemSarcoMesoAT71Eichhornia crassipesPontedernaceaeH.aqHyfloSclerMesoPantr72Bridelia micranthaPhyllanthraceaeAMsPh.SarcoMesoAT73Pteris atrovirensPteridaceaeHvGrhSclerMisoBGC74Ceratopteris thalictroidesPteridaceaeHaqHysubSacroMésoAT75Rubus steudneriiRosaceaeArbMsphSarcoMésoGC76Bertiera aethiopicaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC78Colletoecema dewevreiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC79Crasterispermum cernanthumRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC80Crossopteryx febrifugaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC81Gaertnera leucothyrsaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC82Jardinea congolensisRubiaceae <td></td> <td></td> <td></td> <td></td> <td>•</td> <td></td> <td></td> <td></td>					•			
67Panicum parvifolumPoaceaeHvChcMicroSclerAnT68Rottboellia cochinchinensisPoaceaeHanThcMicroSclerPantr69Setaria barbataPoaceaeHanThcMicroSclerAT70Polygonum senegalensisPolyoganaceaeH.vHyemSarcoMesoAT71Eichhornia crassipesPontedernaceaeH.aqHyfloSclerMesoPantr72Bridelia micranthaPhyllanthraceaeAMsPh.SarcoMesoAT73Pteris atrovirensPteridaceaeHvGrhSclerMisoBGC74Ceratopteris thalictroidesPteridaceaeHaqHysubSacroMésoAT75Rubus steudneriiRosaceaeArb.ChrSarcoMésoAT76Bertiera aethiopicaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC77Bertiera letouzeyiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC78Colletoecema dewevreiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC80Crossopteryx febrifugaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC81Gaertnera leucothyrsaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC82Jardinea congolensisRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC83LeptactinaleopoldRubiaceae<						•		
68Rottboellia cochinchinensisPoaceaeHanThcMicroSclerPantr69Setaria barbataPoaceaeHanThcMicroSclerAT70Polygonum senegalensisPolyoganaceaeH.vHyemSarcoMesoAT71Eichhornia crassipesPontedernaceaeH.aqHyfloSclerMesoPantr72Bridelia micranthaPhyllanthraceaeAMsPh.SarcoMesoAT73Pteris atrovirensPteridaceaeHvGrhSclerMisoBGC74Ceratopteris thalictroidesPteridaceaeHaqHysubSacroMésoAT75Rubus steudneriiRosaceaeArbMsphSarcoMésoGC76Bertiera aethiopicaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC78Colletoecema dewevreiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC78Colletoecema dewevreiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC80Crossopteryx febrifugaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC81Gaertnera leucothyrsaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC82Jardinea congolensisRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC83LeptactinaleopoldRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC84Spermacoce pnnceaeRubi								
cochinchinensisPoaceaeHanThcMicroSclerAT70Polygonum senegalensisPolyoganaceaeH.vHyemSarcoMesoAT71Eichhornia crassipesPontedernaceaeH.aqHyfloSclerMesoPantr72Bridelia micranthaPhyllanthraceaeAMsPh.SarcoMesoAT73Pteris atrovirensPteridaceaeHvGrhSclerMisoBGC74Ceratopteris thalictroidesPteridaceaeHaqHysubSacroMésoAT75Rubus steudneriiRosaceaeArb.ChrSarcoMésoAT76Bertiera aethiopicaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC77Bertiera letouzeyiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC78Colletoecema dewevreiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC79Crasterispermum cernanthumRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC80Crossopteryx febrifugaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC81Gaertnera leucothyrsaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC82Jardinea congolensisRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC83LeptactinaleopoldRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC84Spermacoce pnnceaeRubiaceaeHa								
70Polygonum senegalensisPolyoganaceaeH.vHyemSarcoMesoAT71Eichhornia crassipesPontedernaceaeH.aqHyfloSclerMesoPantr72Bridelia micranthaPhyllanthraceaeAMsPh.SarcoMesoAT73Pteris atrovirensPteridaceaeHvGrhSclerMisoBGC74Ceratopteris thalictroidesPteridaceaeHaqHysubSacroMésoAT75Rubus steudneriiRosaceaeArb.ChrSarcoMesoAT76Bertiera aethiopicaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC77Bertiera letouzeyiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC78Colletoecema dewevreiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC79Crasterispermum cernanthumRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC80Crossopteryx febrifugaRubiaceaeAMsphSarcoMésoGC81Gaertnera leucothyrsaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC82Jardinea congolensisRubiaceaeHvMsphSarcoMésoBGC83Leptactina secondiiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC84Spermacoce pnnceaeRubiaceaeHanHcauBallMésoBGC							2000	
70Polygonum senegalensisPolyoganaceaeH.vHyemSarcoMesoAT71Eichhornia crassipesPontedernaceaeH.aqHyfloSclerMesoPantr72Bridelia micranthaPhyllanthraceaeAMsPh.SarcoMesoAT73Pteris atrovirensPteridaceaeHvGrhSclerMisoBGC74Ceratopteris thalictroidesPteridaceaeHaqHysubSacroMésoAT75Rubus steudneriiRosaceaeArb.ChrSarcoMesoAT76Bertiera aethiopicaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC77Bertiera letouzeyiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC78Colletoecema dewevreiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC79Crasterispermum cernanthumRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC80Crossopteryx febrifugaRubiaceaeAMsphSarcoMésoGC81Gaertnera leucothyrsaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC82Jardinea congolensisRubiaceaeHvMsphSarcoMésoBGC83Leptactina secondiiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC84Spermacoce pnnceaeRubiaceaeHanHcauBallMésoBGC	69	Setaria barbata	Poaceae	Han	Thc	Micro	Scler	AT
71Eichhornia crassipesPontedernaceaeH.aqHyfloSclerMesoPantr72Bridelia micranthaPhyllanthraceaeAMsPh.SarcoMesoAT73Pteris atrovirensPteridaceaeHvGrhSclerMisoBGC74Ceratopteris thalictroidesPteridaceaeHaqHysubSacroMésoAT75Rubus steudneriiRosaceaeArb.ChrSarcoMésoAT76Bertiera aethiopicaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC77Bertiera letouzeyiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC78Colletoecema dewevreiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoAT79Crasterispermum cernanthumRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC81Gaertnera leucothyrsaRubiaceaeAMsphSarcoMésoGC82Jardinea congolensisRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC83Leptactinaleopold secondiiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC84Spermacoce pnnceaeRubiaceaeHanHcauBallMésoBGC								
72Bridelia micranthaPhyllanthraceaeAMsPh.SarcoMesoAT73Pteris atrovirensPteridaceaeHvGrhSclerMisoBGC74Ceratopteris thalictroidesPteridaceaeHaqHysubSacroMésoAT75Rubus steudneriiRosaceaeArb.ChrSarcoMesoAT76Bertiera aethiopicaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC77Bertiera letouzeyiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC78Colletoecema dewevreiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoAT79Crasterispermum cernanthumRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC81Gaertnera leucothyrsaRubiaceaeAMsphSarcoMésoGC82Jardinea congolensisRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC83Leptactina secondiiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC84Spermacoce pnnceaeRubiaceaeHanHcauBallMésoBGC								
73Pteris atrovirensPteridaceaeHvGrhSclerMisoBGC74Ceratopteris thalictroidesPteridaceaeHaqHysubSacroMésoAT75Rubus steudneriiRosaceaeArb.ChrSarcoMesoAT76Bertiera aethiopicaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC77Bertiera letouzeyiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC78Colletoecema dewevreiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoAT79Crasterispermum cernanthumRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC81Gaertnera leucothyrsaRubiaceaeAMsphSarcoMésoGC82Jardinea congolensisRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC83Leptactina secondiiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC84Spermacoce pnnceaeRubiaceaeHanHcauBallMésoBGC	72		Phyllanthraceae					AT
74Ceratopteris thalictroidesPteridaceaeHaqHysubSacroMésoAT75Rubus steudneriiRosaceaeArb.ChrSarcoMesoAT76Bertiera aethiopicaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC77Bertiera letouzeyiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC78Colletoecema dewevreiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoAT79Crasterispermum cernanthumRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC81Gaertnera leucothyrsaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC82Jardinea congolensisRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC83Leptactina secondiiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC84Spermacoce pnnceaeRubiaceaeHanHcauBallMésoBGC			·					
75Rubus steudneriiRosaceaeArb.ChrSarcoMesoAT76Bertiera aethiopicaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC77Bertiera letouzeyiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC78Colletoecema dewevreiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoAT79Crasterispermum cernanthumRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC81Gaertnera leucothyrsaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC82Jardinea congolensisRubiaceaeHvMsphSarcoMésoBGC83Leptactina secondiiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC84Spermacoce pnnceaeRubiaceaeHanHcauBallMésoBGC								
76Bertiera aethiopicaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC77Bertiera letouzeyiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC78Colletoecema dewevreiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoAT79Crasterispermum cernanthumRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC80Crossopteryx febrifugaRubiaceaeAMsphSarcoMicroBGC81Gaertnera leucothyrsaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC82Jardinea congolensisRubiaceaeHvMsphSarcoMésoBGC83Leptactina secondiileopold RubiaceaeRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC84Spermacoce pnnceaeRubiaceaeHanHcauBallMésoBGC		-		_	-			
77Bertiera letouzeyiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC78Colletoecema dewevreiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoAT79Crasterispermum cernanthumRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC80Crossopteryx febrifugaRubiaceaeAMsphSarcoMicroBGC81Gaertnera leucothyrsaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC82Jardinea congolensisRubiaceaeHvMsphSarcoMésoBGC83Leptactina secondiileopold secondiiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC84Spermacoce pnnceaeRubiaceaeHanHcauBallMésoBGC								
78Colletoecema dewevreiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoAT79Crasterispermum cernanthumRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC80Crossopteryx febrifugaRubiaceaeAMsphSarcoMicroBGC81Gaertnera leucothyrsaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC82Jardinea congolensisRubiaceaeHvMsphSarcoMésoBGC83Leptactina secondiileopold secondiiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC84Spermacoce pnnceaeRubiaceaeHanHcauBallMésoBGC		-						
79Crasterispermum cernanthumRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC80Crossopteryx febrifugaRubiaceaeAMsphSarcoMicroBGC81Gaertnera leucothyrsaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC82Jardinea congolensisRubiaceaeHvMsphSarcoMésoBGC83Leptactina secondiileopold secondiiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC84Spermacoce pnnceaeRubiaceaeHanHcauBallMésoBGC								
cernanthumRubiaceaeAMsphSarcoMicroBGC81Gaertnera leucothyrsaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC82Jardinea congolensisRubiaceaeHvMsphSarcoMésoBGC83Leptactina leopold secondiiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC84Spermacoce pnnceaeRubiaceaeHanHcauBallMésoBGC					•			
80Crossopteryx febrifugaRubiaceaeAMsphSarcoMicroBGC81Gaertnera leucothyrsaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC82Jardinea congolensisRubiaceaeHvMsphSarcoMésoBGC83Leptactina leopold secondiiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC84Spermacoce pnnceaeRubiaceaeHanHcauBallMésoBGC		-			1			-
81Gaertnera leucothyrsaRubiaceaeArbMsphSarcoMésoGC82Jardinea congolensisRubiaceaeHvMsphSarcoMésoBGC83Leptactina leopold secondiiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC84Spermacoce pnnceaeRubiaceaeHanHcauBallMésoBGC	80		Rubiaceae	A	Msph	Sarco	Micro	BGC
82Jardinea congolensisRubiaceaeHvMsphSarcoMésoBGC83Leptactina leopold secondiiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC84Spermacoce pnnceaeRubiaceaeHanHcauBallMésoBGC					1			
83Leptactina secondiileopold secondiiRubiaceaeArbMsphSarcoMésoBGC84Spermacoce pnnceaeRubiaceaeHanHcauBallMésoBGC		-						
secondiiRubiaceaeHanHcauBallMésoBGC		Ŭ						
					1			
	84	Spermacoce pnnceae	Rubiaceae	Han	Hcau	Ball	Méso	BGC
	85			A		Sarco	Meso	AT.

86	Salvinia auriculata	Salvinaceae	Haq	Hyflo	Ball	Macro	Pantr
87	Salvinia natans	Salvinaceae	Haq	Hyflo	Ball	Macro	Pantr
88	Eriocoelum microspermus	Sapindaceae.	Arb.	MsPh.	Sarco	Meso	BGC
89	Selaginella myosurus	Selaginellaceae	H.v	Thpr	Ball	Nano	GC
90	Cola dewevrei	Sterculiaceae	A	MsPh.	Sarco	Meso	AT
91	Cyclosorus gongylodes	Thelypteridaceae	H.v	Grh	Sarco	Meso	GC
92	Aframomum subsericeum	Zingiberaceae	H.v	Нс	Sarco	Meso	BGC

L'inventaire floristique a démontré que les 92 espèces végétales récoltées dans cette région appartiennent 45 familles botaniques. Dans cette catégorie, les *Rubiaceae* prédominent avec 9,783 %, les *fabaceae* et les *Poaceae* ont chacune 8,696 %. Ces familles sont suivies par les *Araceae*, les *Euphorbiaceae*, les *Hydrocharitaceae* qui représentent chacune 4,347 % de la composition et la famille des *Apocynaceae*, celle des *Asteraceae*, celle des *Commelinaceae*, celle des *Cyperaceae* et la famille des *Malvaceae* qui disposent 3,260 % d'espèces chacune. L'avant dernier groupe est celui des familles qui ont chacun 2,174 % d'espèces végétales. Cette catégorie est constituée des familles des *Aponogetonaceae*, des *dioscoreaceae*, des *Gleicheniaceae*, des *Onagraceae*, des *Pteridaceae* et des *Salvinaceae*. Enfin, l'inventaire floristique note les familles botaniques qui sont constituées de 1,087 % d'espèces chacune. Il s'agit des *Acanthraceae*, des *amarathaceae*, des *Amaryllidaceae*, des *Annonaceae*, des *Apleniaceae*, des *Ceratophyllaceae*, des *Chrysobalanaceae*, des *Costaceae*, des *Cucurbitaceae*, des *Dennstaedtiaceae*, des *Haloragaceae*, des *Hypericaceae*, des *Lomariopsidaceae*, des *Lycopodiaceae*, des *Lythraceae*, des *Maranthaceae*, des *Nympheaceae*, des *Melastomalaceae*, des *Polyogonaceae*, des *Pontedernaceae*, des *Phyllanthraceae*, des *Rosaceae*, des *Salicaceae*, des *Sapindaceae*, des *Selaginellaceae*, des *Sterculiaceae*, des *Thelypteridaceae* et des *Zingiberaceae*.

Ces caractéristiques écologiques des espèces sont présentées au point suivant.

3.2.2. Caractéristiques écologiques

A. Types morphologiques

Les types morphologiques de ces espèces végétales donnent une dominance nette des herbacées vivaces (31,52%) dans ce groupement végétal. Les espèces purement aquatiques sont présentes à 21,74% de l'ensemble. Les autres types morphologiques sont notamment les arbres 13,04 %, les arbustes 15,22 %, les lianes 9,78 %; les herbacées annuelles 8,7 %.

B. Types biologiques

Cette florule comprend les espèces reprises dans la figure suivante.

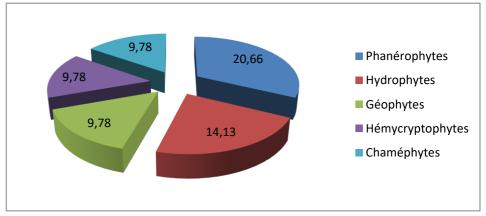


Figure 3 : Types biologiques des espèces végétales de la végétation à Hydrocharis chevalieri

Les données de cette figure 3 montrent que 3 types biologiques prédominent dans le groupement végétal à *Hydrocharis chevalieri* de la région en étude dans cette recherche. Il s'agit respectivement des phanérophytes avec 33 espèces végétales soit 35,87 % d'espèces. Le prélèvement des données ayant été fait sur des sites aquatiques, ces phanérophytes sont logiquement suivis des hydrophytes qui disposent de 19 espèces végétales soit 20,66 % d'espèces de plusieurs familles botaniques notamment les *Hydrocharitaceae comme Hydrilla verticillata*, *Hydrocharis chevalieri*, *Limnobium laevigatum* ...

Les géophytes avec 13 espèces représentent 14,13 % et constituent le troisième type biologique de cette formation végétale. Les autres formes biologiques de ces écosystèmes ont chacune 9 espèces chacune soit 9,78 %. Ce sont les hémycryptophytes, les chaméphytes et les thérophytes

C. Types d'habitat

Le type d'habitat facilite la compréhension des exigences écologiques des individus végétaux dans leur disposition dans le milieu (Thompson, 2018). Pour la région en étude dans ce travail, toutes les 92 espèces végétales appartiennent au milieu aquatique et hydromorphe.

D. Types de diaspores

La figure 5 suivante présente les données de ce paramètre dans la région d'Ambun Intshwem L'examen des types de diaspores révèle 8 types reconnus dans ce groupement végétal. Les sarcochores (41,3 %), les plus dominants sont suivis des espèces ballochores et sclérochores qui disposent chacune 20,65 % types.

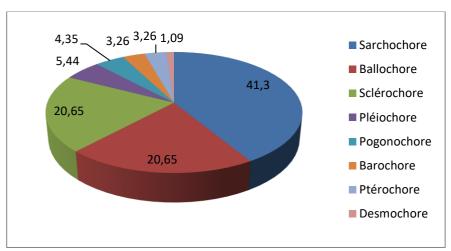


Figure 4 : Types de diaspores des espèces de la végétation à Hydrocharis chevalieri

Les autres, notamment les pléiochore, les pogonochore, les barochore, les ptérochore et les espèces desmochores sont aussi présentes dans cette florule.

E. Spectres de dimensions foliaires

La végétation à *Hydrocharis chevalieri* dans la région d'Ambun Intshwem présente comme types foliaires : les espèces Mésophylles 55,43 %, les Microphylles 22,84 %, les Leptophylles 13,04 %, des Macrophylles 5,43 %, et des Nanophylles ont 3,26 % d'individus.

F. Distribution phytogéographique

La figure suivante présente la distribution phytogéographique des espèces végétales de la florule à *Hydrocharis chevalieri* dans la région d'Ambun Intshwen en territoire d'Idiofa.

La distribution phytogéographique des espèces végétales de cette région présente les données suivantes : les espèces Afro tropicale 30,43 %, les Guineo-congolaise 26,09 %,

les Bas-Guineo-congolaise15,22 %, les Pantropicale 9,79 %, les espèces cosmopolites et les Afronéotropicale ont chacun 5,43 %, les Paléotropicale 4,35 % et les Afro-malgache 3,26 %.

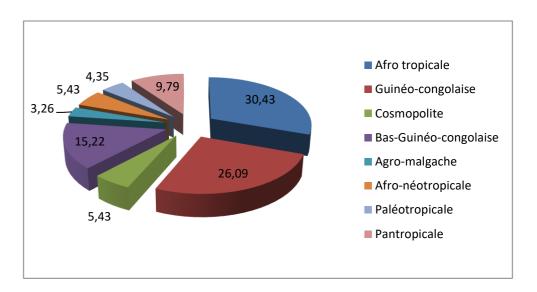


Figure 5 : Distribution phytogéographique des espèces de la végétation à *Hydrocharis chevalieri* dans le groupement Ambun Insthwem.

3.2.3. Diversité spécifique

Pour apprécier la diversité spécifique de *Hydrocharis chevalieri* dans la florule de la région étudiée, cette étude s'est appuyée sur le nombre de pieds de l'espèce (une touffe étant assimilée à un pied) sur le périmètre enquêté. Ce nombre a permis de calculer les indices de diversité suivants :

1. l'indice de Shannon

H' = -£ [pi * ln (pi)]

Pi = 640/12059

Pi = 0.0531

H' = -[0.0531 * ln (0.0531)] = 0.1637

2. L'indice de Pielu (Equitabilité)

 $J' = H' / ln (S) ou J' = H'/H_{max}$

S est le nombre total d'espèces de la florule. C'est 92. Ainsi, ln 92 = 4,5257

J' = 0.1637 / 4.5257 = 0.0362

3. Indice de Simpson (probabilité)

 $D = £ (pi^2)$ $D = (0.0531)^2 = 0.0028$

4. Indice de Berger-Parker (Abondance relative)

 $N_i = 640$ et $N_{total} = 12059$

Indice de Berger-Parker (d) = 640/12059

d = 0,053. (Faible présence de l'espèce).

Ces quatre indices notent une faible diversité de *Hydrocharis chevalieri* dans la région.

A. Comparaison des moyennes de la disponibilité des espèces dans différents sites

L'analyse de la variance (ANOVA) réalisée sur la disponibilité moyenne des différentes espèces végétales sur différents sites de prélèvement a révélé des différences significatives pour quelques espèces au degré de p-value inférieure à 0,05 du test de Turkey HSD, pendant que pour d'autres, cette différence est restée non significative, au vue de leur p-value étant supérieur au seuil de signification (p>0,005). Le tableau suivant reprend les espèces dont la disponibilité a présenté des différences significatives au sein des différents sites.

Tableau 5 : Comparaison des moyennes de la disponibilité des espèces dans différents sites

Espèces	p-value < 0,05	Espèces	p-value < 0,05
Alchornea cordifolia	0,000	Limnobium laevigatum	0,000
Commelina difusa	0,002	Ludwigia sedioides	0,003
Costus phyllocephalus	0,012	Mormodica charanta	0,000
Cyperus alternifolius	0,016	Nymphaea lotus	0,001
Discoreae knutiana	0,001	Palisota ambigua	0,002
Eichhornia crassipex	0,001	Pistia stratiotes	0,046
Eriocoelum macrospermus	0,003	Pteris atrovirens wild	0,048
Hemerthria altisima	0,027	Scleria racemosa	0,002
Hydrocharis chevalieri	0,000	Sclerocroton cornutus	0,001
Hyselodelphys scandens	0,016	Vallisneria spiralis	0,000

Par ailleurs le test de Turkey (HSD) réalisé dans ces analyses sur *Hydrocharis chevalieri* qui fait l'objet de cette étude figure parmi les espèces moins abondantes sur les relevés.

4. Discussion

Les résultats obtenus de cette étude sur la végétation à *Hydrocharis chevalieri* dans le groupement Ambun Intshwem en territoire d'Idiofa met en exergue plusieurs réalités qui nécessitent une analyse approfondie et une discussion fournie.

Les inventaires floristiques menés sur les 9 sites échantillons sur sols hydromorphes ont permis d'identifier 92 espèces végétales avec un ensemble de 12059 individus recensés sur une étendue de 2,43 hectares parmi lesquels 640 pieds ou touffes de *Hydrocharis chevalieri*. Ces 92 espèces végétales sont regroupées en 45 familles parmi lesquelles les *fabaceae*, les *Rubiaceae*, les *Poaceae*, les *hydrocharitaceae*, les *Euphorbiaceae* cohabitent et prédominent.

Ces résultats s'accordent avec le constat de Temgoua & Cie (2018) qui constatent une forte cohabitation des espèces végétales sur sols hydromorphes avec des *fabaceae*, des *Rubiaceae* et des *Poaceae* dans le Parc National de Lobeke à l'Est de la République camérounaise.

Masens (1997) et Lubalega (2016) ont dégagé le même résultat respectivement dans les forêts périphériques de la ville de Kikwit et dans l'îlot forestier de la région d'Ibi sur le plateau de Bateké en République Démocratique du Congo.

Les types biologiques des espèces de la florule notent une prédominance de phanérophytes 35,87 % (Temgoua & Cie en 2018) et des hydrophytes avec 20,66 % d'individus. Les géophytes représentent 14,13 %. Les hémicryptophytes, les chaméphytes et les thérophytes ont chacun 9,78 %. Cela se confirme par le fait que les espèces de la végétation à *Hydrocharis chevalieri* ont été récoltées dans un habitat aquatique et forestier.

Quant aux diaspores, 8 types ont été enregistrés, parmi lesquels les sarchocores dominent avec 41,30 % (Kayindo 2011 et Boupoya (2011). Les autres types sont les ballochores et les sclérochores ayant 20,65 % chacun, les pléistochores 5,44 %, les pogonochores 4,53 %, les ptérochore et les barochores 3,26 % pour chaque type et les espèces desmochores 1,09 %.

Pour les types foliaires, les espèces mésophylles avec 56,52 % dominent sur les autres catégories (Kidikwadi 2018) notamment les microphylles les leptophylles, les macrophylles et les nanophylles sont moins représentées. La dominance des espèces mésophylles tient son explication par le fait que la région enquêtée appartient à la zone tropicale bien arrosée annuellement.

La répartition phytogéographique est dominée par les espèces régionales (Guinéo-congolaises et Bas-Guinéo-congolaises) qui disposent d'un total cumulé de 41,31% (Boupaya 2011). Les espèces à large distribution africaine (Afro-tropicales et Afro-malgaches, 33,70 %) forment la seconde représentation en termes d'effectif.

Dans cette florule, l'espèce *Hydrocharis chevalieri* qui fait l'objet de cette étude a un taux de fréquence relative de 5,30 % de la communauté entière. Ce qui dénote un faible recouvrement comme l'ont souligné Lubini (1983), Musibono et Mbale (2022). Les indices de Shannon (diversité) de Pielu

(équitabilité), de Simpson (probabilité) et Berger-Parker calculés pour cette espèce ont également justifié sa faible représentativité dans la région.

En rapport avec cet état de raréfaction de *Hydrocharis chevalieri*, le changement de techniques de son exploitation et la réorientation des activités agricoles et piscicoles organisées sur les sites où pousse cette espèce revêtent une importance capitale pour sa pérennisation et gestion durable.

Conclusion et suggestions

La présente recherche a porté sur l'étude de la florule à *Hydrocharis chevalieri* (De Wild) Dandy en milieux aquatiques du groupement Ambun Intshwem dans le territoire d'Idiofa.

L'inventaire floristique a été effectué sur 27 relevés (placettes) de 9 villages retenus comme échantillons. L'étude a permis de recenser 92 espèces sur une étendue cumulée de 2,43 hectares en raison de 0,09 hectare par placettes. Ces espèces ont été réparties en 45 familles botaniques parmi lesquelles la famille des *Hydrocharitaceae* dans laquelle appartient l'espèce *Hydrocharis chevalieri* qui fait l'objet de cette étude. 12059 individus dont 640 de *Hydrocharis chevalieri* ont été inventoriés. *Hydrochari chevalieri* est consommée comme légume, comme ingrédients (bicarbonate ancestral) et comme produit de la pharmacopée traditionnelle par la population locale. La commercialisation de ces produits constitue une source des revenus monétaires pour ceux qui en font l'usage. Mais malheureusement, l'espèce est devenue de plus en plus rare et tend à disparaitre dans la région.

Il ressort de cette étude que la technique de la cueille pratiquée par la population locale (arrachage de la touffe), les activités d'exploitation agricole (riziculture irriguée et piscicole (creusage des étangs) et la compétition d'autres espèces végétales envahissantes (*Nymphaea lotus*, *Salvinia auriculata S. natans*,...) sont les causes de la raréfaction de cette espèce dans cette région.

Au-delà de ces activités, les indices de diversité spécifique (Shannon: 0,1637, Pielu: 0,0362 Simpson: 0,0028 et Berger-Parker: 0,53) calculés à partir des données recueillies pendant l'inventaire floristique et le test ANOVA réalisé à partir des effectifs de pieds de espèces végétales prouvent une rareté de l'espèce.

Ainsi, en vue d'une bonne gestion et une pérennité de cette espèce dans cette région, il faut :

- La modification de la technique de récolte : la cueille des feuilles et des tiges en lieu et place de l'arrachage de la touffe ;
- La mise en place des zones protégées à *Hydrocharis chevalieri* dans chaque village;
- La protection des zones humides (marécages, lacs,...) et des berges des rivières, en rapport avec la convention de Ramsar (1971) et la loi nationale n°11/009 du 09 juillet 2011 portant principes fondamentaux relatifs à la protection de l'environnement en ces articles 37, 38, 39 et 40.
- Une pisciculture contrôlée et combinée avec la plantation d'Hydrocharis chevalieri;
- Un encadrement et une sensibilisation de la population doublée en vue d'une éducation mésologique en faveur non seulement de l'espèce *Hydrocharis chevalieri* mais de toute la biodiversité naturelle de la région.

Références Bibliographiques

- Belesi, K. (2009). Etude floristique, phytogéographique et phytosociologique de la végétation du Bas-Kasai en République Démocratique du Congo
 - Thèse, Fac de Sciences, Université de Kinshasa.
- Bemhard, I. 2023. *The diversity and ecological importance of aquatic macrophytes*. Ed. Elservier Amsterdam, Pays-bas.
- Bilongue. C. (2022) Préserver la biodiversité en République Démocratique du Congo, enjeux et défis environnementaux. Ed. PUA. Kinshasa, RDC.
- Boupoya (2011) Boupoya, M. 2011. Flore et végétation des clairières intra forestières sur sol hydromorphe dans le parc National de l'Ivindo (nord-est du Gabon). Thèse de Doct. Fac. des Sces. ULB.

- Gire, L. 2021. *Ecologie et conservation des hydrophytes rares : cas d'Hydrocharis chevalieri* en France. Ed. Quae, Versailles. France.
- Kayindo (2011) Potentiel en PFA que le bois d'œuvre dans les formations forestières de Kisangani : cas de rotins Eremosphata haullevilleana. De Wild. et Laccosperma secundiflorum (P.Beauv.) Kuntze de la réserve forestière de Yoko (Province Orientale) RDC. Thèse de Doct. UNIKIS.
- Kiari & Cie (2017). Densité floristique et structure de la végétation dans la zone dunaire du sud-est du Niger. ISSN.1997- 5902.
- Kidikwadi, T.E (2018). Kidikwadi, T.E. 2018. Etudes Ecologiques et Génétiques des Populations de Prioria balsamifera Vermoesen dans la Réserve de la Biosphère de Luki (région de Mayombe) et du Kwilu (Bandundu). Un arbre d'Afrique Centrale d'intérêt commerciale, Implication à sa gestion et à l'aménagement du territoire. Thèse de Doct. UNIKIN.
- Kimmerer, R.W. 2020. Braiding Sweet grass, indigenous wisdom, scientific knowledge and the teachings of plants. Ed. Mikweed.
- Lubalega, K.T. (2016). Évolution naturelle des savanes mises en défens à Ibi village sur le plateau des Bateke, en République Démocratique du Congo. Thèse en cotutelle Université de Laval, Québec Canada et Université de Kinshasa
- Lubini, A (1983). Association herbeuse aquatique à Hydrocharis chevalieri dans la région de Kinsangani, Haut-Zaïre
- Masens, D.Y. (1997). Etude phytosociologique de la région de Kikwit (Bandundu-République du Congo). Thèse de Doct. ULB. Bruxelles, Belgique.
- Musibono & Mbale. 2022. *Usage des plantes alimentaires à Kinshasa, cas de Hydrocharis chevalieri*. Annales Fac. Sces. UNIKIS. Moswa.
- Ndaya Tshitenge. (2021). Les forêts de la République Démocratique du Congo. Harmattan, Paris, France
- Sémah, A,. M, & Renault-Miskovky, J. 2015. *La biodiversité végétale menacée. Le pollen en témoin*. Ed. HNHP.
- Temgoua, F. MOMO, C.C., SOLEFACK, D., MEVOUNGOU, A. MENGAMENYA. (2018). Caractérisation de la végétation des clairières sur sol hydromorphe du Parc National de Lobéké, Est-Cameroun. Université de Dschang, Département de Foresterie, Faculté d'Agronomie et de Sciences Agricoles,
- Thompson, D. (2018). Les habitats végétaux du monde, Ed. Nature Publishing, Londres.