

#### Available online +at http://www.ifgdg.org

Int. J. Biol. Chem. Sci. 17(5): 1856-1872, August 2023

International Journal of Biological and Chemical Sciences

ISSN 1997-342X (Online), ISSN 1991-8631 (Print)

Original Paper

http://ajol.info/index.php/ijbcs

http://indexmedicus.afro.who.int

Identification des espèces végétales indicatrices des ecosystèmes envahis par une espèce exotique envahissante : cas de *Chromolaena odorata* (L.) King & Robinson (Compositae) dans le parc national d'Azagny (Côte d'Ivoire)

Zinsi Roseline GOULI GNANAZAN<sup>1</sup>, Franck Placide Junior PAGNY<sup>2</sup>, Sopie Elvire Vanessa AKAFFOU<sup>1</sup> et Marie-Solange TIÉBRÉ<sup>1,3\*</sup>

<sup>1</sup>Laboratoire des Systématiques, Herbiers et Musée botanique, UFR Biosciences, Université Félix Houphouët-Boigny, Abidjan, Côte d'Ivoire.

<sup>2</sup>Laboratoire de Biodiversité et Gestion Durable des Ecosystèmes, UFR Environnement, Université Jean LOROUGNON GUÉDÉ, Daloa, Côte d'Ivoire, BP 444, Daloa-Tazibouo 2, Côte d'Ivoire.

<sup>3</sup>Laboratoire des Milieux naturels et Conservation de la Biodiversité, UFR Biosciences, Université Félix Houphouët-Boigny, Abidjan, Côte d'Ivoire.

\*Auteur correspondant; E-mail: tiebrems@hotmail.com

### RESUMÉ

Les espèces indicatrices sont des organismes vivants qui sont surveillés et dont le statut reflète ou prédit le ou les conditions de l'environnement où ils se trouvent. Ces espèces constituent un outil d'évaluation des biotopes. Cette étude a été initiée afin d'améliorer les connaissances de l'envahissement des zones rudérales du Parc National d'Azagny par *Chromolaena odorata*. Pour mener à bien l'étude, des inventaires floristiques ont été effectués dans 92 placettes de 50 m² (10 m × 5 m), en raison de 38 placettes tant dans les zones rudérales sans *C. odorata*, que dans les zones rudérales avec une invasion jeune de *C. odorata* de moins d'un an, et 16 placettes dans les zones rudérales avec une invasion ancienne de *C. odorata* d'un à trois ans. À l'intérieur de chaque placette, toutes les espèces végétales ont été recensées, leur recouvrement a été estimé et les paramètres environnementaux tels que l'altitude, la texture et l'éclairement ont été mesurés. L'analyse des données a révélé une liste floristique de 159 espèces réparties en 63 genres et 39 familles. Deux groupes écologiques ont été discriminés : le groupement envahi par *C. odorata* et le groupement non envahi par *C. odorata*. Six espèces indicatrices de l'invasion de *C. odorata* ont été identifiées dans le PNA: *Alchornia cordifolia, Centrosema pubescens, Chromolaena odorata, Dioscorea minutiflora, Phyllanthus amarus* et *Rhigiocarya peltata*. Cette étude devra s'étendre à d'autres aires protégées de la Côte d'Ivoire afin de conclure sur l'étude des espèces indicatrices de l'invasion de *C. odorata*.

© 2023 International Formulae Group. All rights reserved.

Mots clés: Espèces indicatrices, Zones rudérales, Chromolaena odorata, Parc National d'Azagny, Côte d'Ivoire

© 2023 International Formulae Group. All rights reserved. DOI: https://dx.doi.org/10.4314/ijbcs.v17i5.7

# Identification of indicator plant species of the invaded ecosystems by an invasive exotic species: Case of *Chromolaena odorata* (L.) King & Robinson (Compositae) in the Azagny national park (Côte d'Ivoire)

#### **ABSTRACT**

Indicator species are living organisms who are monitored and whose status reflects or predicts the condition(s) of the environment in which they are found. These species are a tool for evaluating biotopes. This study was initiated to improve knowledge of the invasion of the ruderal zones of the Azagny National Park (ANP) by *C. odorata*. To carry out the study, floristic inventories were carried out in 92 plots of 50 m² (10m × 5m), due to 38 plots both in the ruderal areas without *Chromolaena odorata*, and in the ruderal areas with a young invasion of *C. odorata* less than one year old, and 16 plots in the ruderal areas with one to three years old *C. odorata* invasion. Inside each plot, all plant species were identified, their coverage was estimated and environmental parameters such as altitude, texture, illumination were measured. Data analysis revealed a floristic list of 159 species divided into 63 genera and 39 families. Two ecological groups were distinguished: the group invaded by *C. odorata* and the group not invaded by *C. odorata*. Six indicator species of *C. odorata* invasion have been identified in the ANP: *Alchornia cordifolia, Centrosema pubescens, Chromolaena odorata, Dioscorea minutiflora, Phyllanthus amarus* and *Rhigiocarya peltata*. This study should be extended to other protected areas in Côte d'Ivoire in order to conclude on the study of indicator species of the invasion of *C. odorata*.

Keywords: Indicator species, Ruderal zones, Chromolaena odorata, Azagny National Park, Côte d'Ivoire.

### INTRODUCTION

Les espèces indicatrices peuvent être définie comme des espèces ou communautés d'espèces qui sont particulièrement bien adaptées à un paysage et/ou réagissent aux effets des changements environnementaux (Lougbégnon et al., 2009). Elles sont un outil d'évaluation des biotopes (Lehaire et al., 2014). De nombreux écologistes et biologistes travaillent pour trouver des solutions aux problèmes environnementaux mondiaux urgents notamment les changements climatiques, la perte et la fragmentation de l'habitat, la pollution, la contamination, les épidémies et la propagation des espèces envahissantes (Siddig et al., 2016). Dans un tel contexte, ils utilisent souvent les espèces indicatrices. Ces plantes sont couramment utilisées dans la conservation de la faune, de l'habitat, la surveillance de l'environnement, la gestion et la restauration des écosystèmes (Siddig et al., 2016). Selon McGeoch et al. (2006), les Espèces Exotiques Envahissantes (EEE) peuvent être considérées comme des indicateurs de menaces pour la Biodiversité.

Les espèces exotiques envahissantes ou espèces invasives sont des plantes ou des animaux exotiques, naturalisées, dont la prolifération crée des dommages aux différents écosystèmes (Vahrameev et Nobilliaux, 2014). Les impacts écologiques négatifs associés aux espèces invasives affectent aussi bien les écosystèmes et les communautés envahies que les espèces locales côtoyées (Pyšek et al., 2012). La propagation rapide de ces espèces fait qu'elles sont présentes aujourd'hui dans plusieurs aires conservées et représentent un sérieux problème pour les gestionnaires (UICN-PACO, 2013). Ce sont les espèces comme Catharantus roseus L. (Apocynaceae), Chromolaena odorata (L) R.M. King & H. Rob. (Compositae), Cecropia peltata L. (Urticaceae) et Jatropha gossypiifolia L. (Euphorbiaceae). Elles ont été identifiées comme nuisibles dans des aires protégées au Ghana et au Burkina Faso (UICN-PACO, 2013).

En Côte d'Ivoire, les aires protégées sont également exposées à la prolifération des espèces invasives (Gouli Gnanazan et Tiébré, 2018; Akaffou et al., 2019). Le Parc National

d'Azagny (PNA), l'un des parcs du littoral ivoirien classé comme un site RAMSAR en 1996 n'échappe pas aux menaces d'invasion par les espèces exotiques envahissantes. En effet, le PNA est une forêt de Haute Guinée. Ce type de biotope est constituée d'écosystèmes uniques, du fait de leur haute endémicité, faisant de ces forêts, une des zones de conservation prioritaire au monde (Poorter et al., 2004). Cependant, des études récentes ont montré que les zones Nord et Ouest du Parc sont en proie à de nombreuses pressions anthropiques telles que: la deforestation, l'agriculture, la chasse, la pêche et la cueillette (Konan, 2008). Toutes ces activés anthropiques ont favorisé la création des zones rudérales et prolifération des espèces exotiques envahissantes comme Chromolaena odorata, objet de cette étude (Dietz et Edwards, 2006).

Chromolaena odorata est un arbuste de la famille des Compositae, originaire de l'Amérique tropicale (Ngotta-Biyon et al., 2014). Elle a été observée pour la première fois en Asie dans les années 1870 comme plante ornementale dans un jardin botanique. Son introduction sur le continent africain a été accidentelle et a eu lieu en 1940 avec la venue au Nigéria de planteurs de café et de piment issus du Sri Lanka (Anning et Yeboah-Gyan, 2007). Signalée pour la première fois en Côte d'Ivoire en 1971 dans le V-Baoulé à proximité de la réserve de Lamto, une savane protégée contre le feu; elle est aujourd'hui présente partout sur le territoire ivoirien (Neuba et al., 2014). Dans la littérature, plusieurs travaux ont été menés sur cette espèce dans le monde. Ces travaux ont porté sur les usages médicinaux (N'guessan et al., 2012), son utilisation en agriculture (Ognalaga et Itsoma, 2014), son impact sur la régénération des forêts secondaires (Gbètoho et al., 2018). Ainsi, la plupart de ces auteurs considèrent cette espèce comme une peste à éradiquer (Shackleton et al., 2016).

Des travaux ont été menés sur les espèces indicatrices de l'invasion de *C. odorata* dans le parc national du Banco (Gouli Gnanazan et Tiébré, 2018). Les résultats ont montré que quatorze espèces sont indicatrices

de l'invasion de C. odorata: Acacia pentagona, Lycopodiella cernua, Aframomum danielli, Ageratum conyzoides, Alchornia cordifolia, Albizia adianthifolia, Asystasia gangetica, Anthonotha macrophylla, Centrosema pubescens, Dioscorea minutiflora, Ipomoea mauritiana, Pueraria phaseoloides, Stenotaphrum secundatum et Thaumatococcus daniellii. Au vu de ces résultats, il paraît nécessaire d'étendre cette étude à d'autres aires protégées pour confirmer ou infirmer le statut d'indicatrice de ces espèces. Cela permettra d'optimiser les actions de lutte contre C. odorata. L'objectif général de cette étude est d'améliorer les connaissances l'envahissement des zones rudérales du Parc National d'Azagny par *C. odorata*. De manière spécifique, il s'est agi: (1) de déterminer la richesse floristique des zones rudérales du Parc National d'Azagny, et (2) d'identifier les espèces indicatrices des milieux envahis et non envahis par *C. odorata*.

### MATÉRIEL ET MÉTHODES Site d'étude

L'étude s'est déroulée dans le Parc National d'Azagny (PNA), situé dans le sud de la Côte d'Ivoire, entre les latitudes Nord 5°09' et 5°16" et les longitudes Ouest 4°48' et 4°58' (Figure 1). Il s'étend entre les Départements de Grand-Lahou et de Jacqueville. C'est une relique de forêt littorale primaire psammohygrophile de 19 400 ha. Le climat est du type subéquatorial (Avenard et al., 1971) caractérisé par quatre saisons : deux saisons sèches qui couvrent les périodes de janvier à février et le mois d'août et deux saisons pluvieuses qui s'étalent du mois de mars à juillet aux mois de septembre à décembre. Les précipitations moyennes annuelles enregistrées par la station météorologique SODEXAM pour la période de 2013 à 2022 sont de 1650 mm pour une température moyenne annuelle de 26°C et une humidité relative moyenne d'environ 85%. Le sol du Parc National d'Azagny varie en fonction des secteurs. Au nord, le sol est de type ferralsol fortement désaturé avec un horizon humifère peu épais, sableux grossier et poreux. Au Sud, le sol est

de type alluvionnaire et hydromorphe organique. Ce type de sol couvre plus de la moitié du parc. Le sol est sableux et mêlé aux dépôts alluviaux du fleuve Bandama pour donner des sols pseudopodzoliques sans horizon d'humus à proximité de la mer (Avenard et al., 1971). Le Parc National d'Azagny appartient aux forêts de Haute Guinée et contient de nombreuses espèces animales et végétales. Les arbres dominants les forêts anciennes sont : Piptadeniastrum africanum (Hook.) Brenan (Fabaceae), Anopyxis klaineana (Pierre) Engl. (Rhizophoraceae), Tieghemella heckelii Pierre ex A. Chev. (Sapotaceae), (Lauginie, 2007). Dans les vieilles jachères, les espèces communes sont entre autres : Musanga cecropioides R. Br (Cecropiaceae), Anthocleista nobilis G. Don (Loganiaceae), Ricinodendron heudelotii (Baill.) Pierre ex (Euphorbiaceae). Les marécageuses sont dominées par les espèces telles que *Uapaca paludosa* Aubrév. & Léandri (Euphorbiaceae), Xylopia rubescens Oliv. (Annonaceae), Hallea ledermannii (K. Krause) Verdc. (Rubiaceae), Raphia hookeri Mann & Wendl. (Arecaceae). Les savanes littorales ou côtières sont dominées **Borassus** par aethiopum Mart. (Arecaceae), *Imperata* cylindrica (Anderss.) C.E. Hubbard (Poaceae), Echinochloa pyramidalis (Lam.) Hitchc. & Chase (Poaceae). Enfin, les mangroves sont dominées par Rhizophora racemosa G.F.W. (Rhizophoraceae) et Avicenia germinans (L.) L. (Acanthaceae), (Lauginie, 2007).

### Collecte des données

Pour identifier les espèces végétales indicatrices de l'invasion de *Chromolaena odorata*, trois sites d'échantillonnage des zones rudérales du parc (bord de chemin, piste et périphérie) ont été sélectionnés. Les critères suivants ont été utilisés : (1) sol homogène, (2) zones fortement anthropisées et (3) présence connue de *C. odorata*. Trois biotopes ont été sélectionnés dans chaque site : les milieux sans *C. odorata*, les milieux avec une invasion de jeunes plants de *C. odorata* de moins d'un an

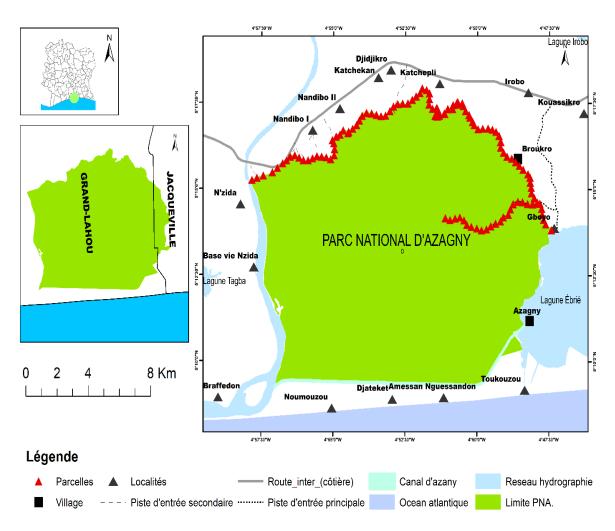
et les milieux avec une ancienne invasion de C. odorata dont les individus sont des arbustes bien développés et massifs avec des tiges lignifiées d'un à trois ans. Quatre-vingt-douze placettes de 50 m<sup>2</sup> (10 m× 5 m) ont été installées selon le dispositif de Akaffou et al. (2019). Ces placettes étaient équidistantes de 300 m. Dans chaque placette, toutes les espèces végétales rencontrées ont été recensées et identifiées. Les paramètres environnementaux tels que l'éclairement ou l'exigence vis-à-vis de la lumière, le taux de recouvrement des espèces, l'aspect du sol et l'altitude des parcelles ont été déterminés. L'éclairement a été apprécié à partir de la distinction de Rameau et al. (1989) qui définit trois types d'éclairement (milieu éclairé, semi-ombragé et ombragé). L'aspect du sol a été précisé selon Brun (2007), à savoir un sol taxé et asphyxiant, un sol argileux humide, un sol sec riche en nutriments, un sol humide et riche en nutriments. L'altitude a été relevée grâce au GPS. Le taux de recouvrement estimé à travers le coéfficient d'abondance-dominance de toutes les espèces de plantes vasculaires a été déterminé selon l'échelle de Van der Maarel (1979): (9:> 75% d'abondance; 8: 50-75%; 7: 25-50%; 6: 15-25%; 5: 10-15%; 4: 5-10%; 3 <5%; 2: 2 individus; 1: 1 individu). Des espèces inconnues ont été recueillies pour la réalisation d'un herbier et identifiées par la suite au laboratoire. Les noms des espèces inventoriées ont été mis à jour selon Lebrun et Stork (1997-1999). La nomenclature adoptée pour les familles est celle d'APG IV (2016).

### Analyses de données

La richesse floristique totale et celle de chaque biotope ont été déterminées en dénombrant toutes les espèces recensées dans les biotopes sans tenir compte de leur abondance. Une base de données floristiques contenant, les données taxonomiques (espèce, nom de l'auteur, famille, type biologique et l'affinité chorologique) a été établie pour toutes les espèces rencontrées (Tableau 3).

Pour montrer les différences significatives qui existent entre les richesses floristiques, une ANOVA à un facteur, suivie du test de comparaisons par paire de Tukey, a été Pour discriminer les groupes écologiques dans les zones rudérales suite à l'invasion de C. odorata, les données floristiques et environnementales ont été soumises à l'ordination canonique des correspondances (ACC) avec le logiciel CANOCO (Canonical Community Ordination). Cette méthode, déjà utilisée par N'Guessan et al. (2018), a permis de déterminer des groupes écologiques distincts.

L'Analyse Factorielle des Correspondances (AFC) couplée à la classification ascendante hiérarchique (CAH), réalisée à l'aide du logiciel R-3.5.1, a permis d'identifier les groupements végétaux issus des groupes écologiques mis en évidence par l'ACC. La méthode IndVal de Dufrêne et Legendre (1997) a permis de déterminer les espèces indicatrices de chaque groupement végétal. La valeur indicatrice (IV) de toutes les espèces a été calculée avec le logiciel IndVal.2.0 (Dufrêne, 2004) et chaque groupement végétal a été nommé par les deux espèces présentant les plus fortes Valeurs Indicatrices (IV).



**Figure 1**: Localisation géographique du Parc National d'Azagny en Côte d'Ivoire et emplacement des placettes d'étude.

### RÉSULTATS Richesse floristique des zones rudérales du PNA

Un total de 159 espèces réparties en 63 genres et appartenant à 39 familles a été inventorié. Quatre-vingt-quatre espèces (84) ont été recensées dans les zones rudérales sans C. odorata, 114 espèces dans les zones rudérales avec une jeune invasion de C. odorata, et 73 espèces dans les zones rudérales avec une ancienne invasion de C. odorata. Ce dernier biotope enregistre une richesse spécifique moyenne, de l'ordre de  $8,12 \pm 0,09$ espèces par biotope, significativement différente (F = 42,07, P < 0,0001) de celles des zones rudérales avec une jeune invasion de C. odorata (14,07  $\pm$  0,09) et des zones rudérales sans invasion (12,48  $\pm$  0, 01), (Tableau 1).

## Groupes écologiques identifiés dans les zones rudérales du PNA

L'analyse canonique des correspondances (ACC) permis de a discriminer deux groupes écologiques (Figure 2). Les deux premiers axes du plan factoriel expliquent 74,30% de la variance totale de la relation entre les espèces et les variables environnementales. L'axe 1, fortement corrélé (92%) au niveau d'envahissement, traduit un gradient d'invasion. Cet axe, aussi fortement corrélé (70%) à l'éclairement, traduit un gradient de luminosité. Ainsi, l'analyse du plan factoriel indique que cet axe 1 décrit dans le plan positif, le groupe (G2), composé par la quasi-totalité des placettes de la périphérie, se distingue par une végétation herbacée et arbustive, caractérisée par une strate basse ou moyenne, une altitude et un d'envahissement élevé. Le milieu est miombragé à éclairé et envahi par C. odorata. À l'opposé, dans le plan négatif de l'axe, le groupe (G1) constitué des placettes délimitées dans les bordures de chemin et les pistes, se distingue par une végétation arbustive et arborescente, caractérisée par une strate moyenne ou haute et une faible altitude. Le milieu est mi-ombragé ou ombragé et non envahi par C. odorata.

# Groupements végétaux des biotopes non envahis par *C. odorata*

La classification hiérarchique reprenant uniquement toutes les placettes non envahies du groupe (G1), réalisée au seuil de signification d'environ 30%, a permis d'individualiser deux groupements végétaux le groupement à Trichilia (Figure 3): monadelpha (Thonn.) J.J. De Wilde (Meliaceae) et Baissea zygodioides (K. Schum.) Stapf (Apocynaceae). Ce groupement est caractérisé par une végétation rudérale des bordures de chemin et des pistes des milieux secs tassés. Ce groupement se distingue par une vegetation arbustive et arborescente, miombragé à ombragé et un sol sableux. Ce dernier peut-être sablo-argileux, sablosablo-gravillonnaire et limoneux, sablohumide.

Le groupement à *Baphia nitida* Lodd. (Fabaceae) et *Alchornia cordifolia* (Schum. & Thonn.) Müll.Arg (Euphorbiaceae). Ce groupement est caractérisé par une végétation rudérale des bordures de chemin et des pistes. Ce groupement se distingue par une vegetation arbustive et arborescente, mi-ombragé à ombragé et un sol hydromorphe et sableux. Ce dernier peut-être sablo-argileux, sablo-limoneux et sablo-humide.

# Groupements d'espèces indicatrices des biotopes envahis par *C. odorata*

Trois groupements d'espèces indicatrices ont été discriminés dans les milieux envahis (Figure 4; Tableau 2): le groupement à Centrosema pubescens Benth. (Fabaceae) et Alchornia cordifolia (Schum. & Thonn.) Müll.Arg. (Euphorbiaceae), dont les valeurs indicatrices sont consignées dans le Tableau 3. Ce groupement est caractérisé par une végétation rudérale à la limite du parc proche des habitations, des plantations d'hévéa et de palmeraie, des milieux humides poussant sur sol riche en nutriments. Ce groupement se distingue par une végétation arbustive, miombragée et un sol hydromorphe et sableux. Ce dernier peut-être sablo-argileux et sablolimoneux.

Le groupement à *Dioscorea minutiflora* Engl. (Dioscoreaceae) et *Rhigiocarya peltata* J. Miêge (Menispermaceae). Ce groupement est caractérisé par une végétation rudérale à la limite du parc proche des habitations, des plantations d'hévéa et de palmeraie, des milieux humides poussant sur sol riche en nutriments. Ce groupement se distingue par une végétation herbacée et arbustive, miombragé à éclairée et un sol hydromorphe et sableux. Ce dernier peut-être sablo-argileux, sablo-limoneux et sablo-humide.

Le groupement à *Chromolaena odorata* (L.) R. M. King & H. Rob. (Compositae) et *Phyllanthus amarus* Schum. & Thonn. (Phyllanthaceae). Ce groupement est caractérisé par une végétation rudérale à la limite du parc proche des habitations, des plantations d'hévéa et de palmeraie, des milieux humides poussant sur sol riche en nutriments. Ce groupement se distingue par une végétation herbacée, éclairée et un sol hydromorphe et sableux. Ce dernier peut-être sablo-limoneux et sablo-humide.

**Tableau 1 :** Richesse spécifique totale et moyenne des différents biotopes des zones rudérales du Parc National d'Azagny (Moyenne et écart-type).

	Milieux envahis		Milieux non envahis	
	Chromolaena vieux	Chromolaena jeunes	Sans Chromolaena	Statistique du test d'Anova
Richesse spécifique totale	73	114	84	
Richesse spécifique moyenne (Nombre d'espèces/50 m²)	$8,12 \pm 0,09c$	$14,07 \pm 0,09a$	$12,48 \pm 0,01b$	F = 42,07****

Légende : La même lettre en exposant n'indique aucune différence significative entre les espèces. Les comparaisons entre les taxons ont été effectuées en utilisant une ANOVA à un facteur, suivie du test de Tukey-HSD. \*\*\*\* P <0,0001.

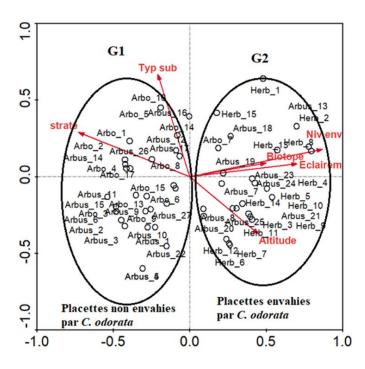
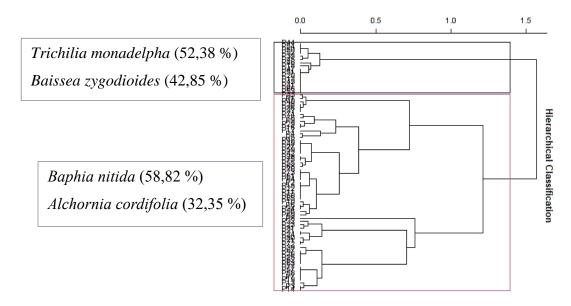
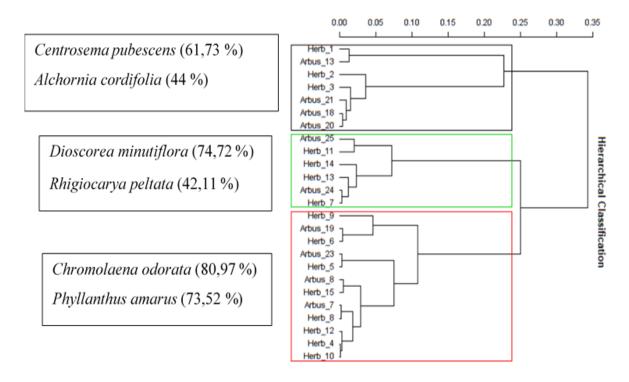


Figure 2: Ordination des parcelles par l'Analyse Canonique des Correspondances (ACC).



**Figure 3** : Dendrogramme de la classification hiérarchique des placettes non envahies par *Chromolaena odorata* montrant les groupements végétaux avec quelques espèces caractéristiques.



**Figure 4** : Dendrogramme de la classification hiérarchique des placettes envahies par *Chromolaena odorata* montrant les groupements d'espèces indicatrices.

**Tableau 2** : Groupements d'espèces indicatrices des milieux envahis par *C. odorata* avec leurs valeurs respectives.

Groupements	Espèces caractéristiques	VI (%)
<b>Groupement 1</b>	Centrosema pubescens	61,73
	Alchornia cordifolia	44
<b>Groupement 2</b>	Dioscorea minutiflora	74,72
	Rhigiocarya peltata	42,11
Groupement 3	Chromolaena odorata	80,97
	Phyllanthus amarus	73,52

Légende : VI : Valeur Indicative

Tableau 3 : liste des espèces végétales inventoriées dans les zones rudérales du PNA.

Espèces	Familles	Type	Type
		chorologique	biologique
1. Acacia pentagona (Schumachach. & Thonn.) Hook f.	Fabaceae	GC	LmP
2. Acridocarpus longifolius (G. Don) Hook.f.	Malpighiaceae	GC	Lmp
3. Acroceras zizanioides (Kunth) Dandy	Poaceae	GC-SZ	np
4. Adenia lobata (Jacq.) Engl.	Passifloraceae	GC	Lmp
5. Aframomum daniellli (Hook.f.) K. Schum	Zingiberaceae	GC	np
6. Aganope leucobotrya (Dunn) Polhill	Fabaceae	GC	mp (Lmp)
7. Agelaea pentagyna (Lam.) Baill.	Connaraceae	GC	mp
8. Ageratum conyzoides L.	Compositae	i	Th
9. Albertisia cordifolia (Mangenot & Miège) Forman	Menispermaceae	GCi	np
10. Albizia adianthifolia (Schumach.) W.F. Wright	Fabaceae	GC	mP
11. Albizia zygia (DC.) J.F. Macbr.	Fabaceae	GC-SZ	mP
12. Alchornea cordifolia (Schum. & Thonn.) Müll.Arg.	Euphorbiaceae	GC-SZ	Lmp (mp)
13. Alstonia boonei De Wild.	Apocynaceae	GC	MP
14. Anchomanes difformis (Blume) Engl	Araceae	GC	G
15. Angylocalyx oligophyllus (Bak.) Bak.	Fabaceae	GC	np
16. Annona muricata L.	Annonaceae	GC	Lmp
17. Anthocleista djalonensis A. Chev.	Gentianaceae	GC-SZ	mp
18. Anthonotha crassifolia (Baill.) J. Léonard	Fabaceae	GC-SZ	mp
19. Anthonotha macrophylla P. Beauv.	Fabaceae	GC	mp
20. Antiaris toxicaria var. africana (Engl.) C.C. Berg	Moraceae	GC-SZ	MP
21. Antiaris toxicaria var. welwitschii (Engl.) Corner	Moraceae	GC	mP
22. Asystasia gangetica (Linn.) T. Anders.	Acanthaceae	GC-SZ	np
23. Baissea multiflora A. DC.	Apocynaceae	GC-SZ	LmP
24. Baissea zygodioides (K. Schum.) Stapf	Apocynaceae	GC	Lmp
25. Baphia capparidifolia Bak.	Fabaceae	GC	Lmp

26. Baphia nitida Lodd. 27. Berlinia confusa Hoyle 28. Blighia sapida K. D. Koenig 29. Blighia welvitschii (Hiern) Radlk. 30. Breynia disticha J. R. & G. Forst 31. Bridelia micrantha (Hochst.) Baill. 31. Bridelia micrantha (Hochst.) Baill. 32. Caloncoba gilgiana (Sprague) Gilg 33. Calopogonium mucunoides Desv. 34. Campylospermum flavum (Schumach. & Thonn. ex 51. Campylospermum glaberrimum (P.Beauv.) Farron 52. Carlica papaya var. papaya L. 53. Carupylospermum glaberrimum (P.Beauv.) Farron 54. Carica papaya var. papaya L. 55. Cangylospermum glaberrimum (P.Beauv.) Farron 66. Carica papaya var. papaya L. 67. Caricaceae 67. np 67. np 68. Carica papaya var. papaya L. 68. Caricaceae 68. np 69. np 69. carica papaya var. papaya L. 69. polygalaceae 69. np 60. carica papaya var. papaya L. 60. caricaceae 60. np 60. carica papaya var. papaya L. 61. Caricaceae 61. np 62. caricaceae 63. np 64. Caricaceae 64. np 65. Caricaceae 66. np 66. caricaceae 67. np 67. np 68. Caricaceae 68. np 69. np 69. caricaceae 69. np 60. np 60. caricaceae 60. np 60. np 60. caricaceae 60. np 60. np 60. caricaceae 60. np 60. np 60. Sayotaceae 60. np 60. lmp 61. Centrosema pubescens Benth. 62. Cercestis afzelii Schott 63. Caricaceae 64. lmp 64. Chrysophyllum albidum G.Don 64. Chrysophyllum albidum G.Don 64. Chrysophyllum albidum G.Don 65. Coromositae 66. Chry 67. Cerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae 67. Sz 78. np 79. Coloria barteri (Hook.f.) Keay 67. Clerodendrum umbellatum Poir. 68. Clerodendrum umbellatum Poir. 69. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay 60. Connaraceae 61. np 62. Coloria caricaefolia (G. Don) K. Schum. 63. Caricaceae 64. Lmp 65. Coloria caricaefolia (G. Don) K. Schum.
28. Blighia sapida K. D. Koenig  29. Blighia welwitschii (Hiern) Radlk.  Sapindaceae  GC  mP  30. Breynia disticha J. R. & G. Forst  Phyllanthaceae  i np  31. Bridelia micrantha (Hochst.) Baill.  Phyllanthaceae  GC  mp  32. Caloncoba gilgiana (Sprague) Gilg  Achariaceae  GC  mp  33. Calopogonium mucunoides Desv.  Fabaceae  i Lmp  34. Campylospermum flavum (Schumach. & Thonn. ex  Stapf) Farron  35. Campylospermum glaberrimum (P.Beauv.) Farron  36. Carica papaya var. papaya L.  Caricaceae  i mp  37. Carpolobia lutea G. Don  Polygalaceae  GC  np  38. Cassia occidentalis L.  Fabaceae  i np  40. Ceiba pentandra (L.) Gaerth.  Malvaceae  GC-SZ  MP  41. Centrosema pubescens Benth.  Fabaceae  i Lmp  42. Cercestis afzelii (Hiern) K. Schum.  Rubiaceae  GC  Imp  44. Chassalia corallifera (A. Chev. ex De Wild.)  Rubiaceae  GC-SZ  mp  47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. &  Lamiaceae  GC-SZ  mp  47. Clerodendrum capitatum G.Don  48. Clerodendrum umbellatum Poir.  Lamiaceae  GC  Lmp  49. Cnestis ferruginea DC.  Connaraceae  GC  Lmp  51. Coffea canephora A. Frochner  Rubiaceae  GC  Lnp  51. Coffea canephora A. Frochner
29. Blighia welwitschii (Hiern) Radlk.  Sapindaceae GC mP  30. Breynia disticha J. R. & G. Forst Phyllanthaceae i np  31. Bridelia micrantha (Hochst.) Baill. Phyllanthaceae GC mp  32. Caloncoba gilgiana (Sprague) Gilg Achariaceae GC mp  33. Calopogonium mucunoides Desv. Fabaceae i Lmp  34. Campylospermum flavum (Schumach. & Thonn. ex Stapf) Farron  35. Campylospermum glaberrimum (P.Beauv.) Farron Ochnaceae GC np  36. Carica papaya var. papaya L. Caricaceae i mp  37. Carpolobia lutea G. Don Polygalaceae GC np  38. Cassia occidentalis L. Fabaceae i np  40. Ceiba pentandra (L.) Gaerth. Malvaceae GC-SZ MP  41. Centrosema pubescens Benth. Fabaceae i Lmp  42. Cercestis afzelii Schott Araceae GC Imp  43. Chassalia orallifera (A. Chev. ex De Wild.) Rubiaceae GCW Lmp  44. Chassalia corallifera (A. Chev. ex De Wild.) Rubiaceae GC-SZ mp  45. Chromolaena odorata (L.) R.M.King & H.Rob. Compositae i np  46. Chrysophyllum albidum G.Don Sapotaceae GC-SZ np  47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae GC-SZ np  48. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae GC-SZ np  49. Cnestis ferruginea DC. Connaraceae GC Lmp  50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay Cucurbitaceae i mp
30. Breynia disticha J. R. & G. Forst Phyllanthaceae i np 31. Bridelia micrantha (Hochst.) Baill. Phyllanthaceae GC mp 32. Caloncoba gilgiana (Sprague) Gilg Achariaceae GC mp 33. Calopogonium mucunoides Desv. Fabaceae i Lmp 34. Campylospermum flavum (Schumach. & Thonn. ex Ochnaceae GC np Stapf) Farron 35. Campylospermum glaberrimum (P.Beauv.) Farron Ochnaceae GC np 36. Carica papaya var. papaya L. Caricaceae i mp 37. Carpolobia lutea G. Don Polygalaceae GC np 38. Cassia occidentalis L. Fabaceae i mp 39. Cassia siamea Lam. Fabaceae i mp 40. Ceiba pentandra (L.) Gaerth. Malvaceae GC-SZ MP 41. Centrosema pubescens Benth. Fabaceae i Lmp 42. Cercestis afzelii Schott Araceae GC Imp 43. Chassalia afzelii (Hiern) K. Schum. Rubiaceae GCW Lmp 44. Chassalia corallifera (A. Chev. ex De Wild.) Rubiaceae GC-SZ mp 45. Chromolaena odorata (L.) R.M.King & H.Rob. Compositae i np 46. Chrysophyllum albidum G.Don Sapotaceae GC-SZ mp 47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae GC-SZ np 47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae GC Lmp 49. Cnestis ferruginea DC. Connaraceae GC Lmp 50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay Cucurbitaceae i mp
31. Bridelia micrantha (Hochst.) Baill. Phyllanthaceae GC mp  32. Caloncoba gilgiana (Sprague) Gilg Achariaceae GC mp  33. Calopogonium mucunoides Desv. Fabaceae i Lmp  34. Campylospermum flavum (Schumach. & Thonn. ex Ochnaceae GC np  Stapf) Farron  35. Campylospermum glaberrimum (P.Beauv.) Farron Ochnaceae GC np  36. Carica papaya var. papaya L. Caricaceae i mp  37. Carpolobia lutea G. Don Polygalaceae GC np  38. Cassia occidentalis L. Fabaceae i mp  39. Cassia siamea Lam. Fabaceae i mp  40. Ceiba pentandra (L.) Gaerth. Malvaceae GC-SZ MP  41. Centrosema pubescens Benth. Fabaceae i Lmp  42. Cercestis afzelii Schott Araceae GC Imp  43. Chassalia afzelii (Hiern) K. Schum. Rubiaceae GCW Lmp  44. Chassalia corallifera (A. Chev. ex De Wild.) Rubiaceae GC-SZ mp  46. Chrysophyllum albidum G.Don Sapotaceae GC-SZ mp  47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae GC-SZ np  47. Clerodendrum umbellatum Poir. Lamiaceae GC Lmp  48. Clerodendrum umbellatum Poir. Lamiaceae GC Lmp  49. Cnestis ferruginea DC. Connaraceae GC Lnp  50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay Cucurbitaceae i mp
32. Caloncoba gilgiana (Sprague) Gilg Achariaceae GC mp  33. Calopogonium mucunoides Desv. Fabaceae i Lmp  34. Campylospermum flavum (Schumach. & Thonn. ex Ochnaceae GC np  Stapf) Farron  35. Campylospermum glaberrimum (P.Beauv.) Farron Ochnaceae i mp  36. Carica papaya var. papaya L. Caricaceae i mp  37. Carpolobia lutea G. Don Polygalaceae GC np  38. Cassia occidentalis L. Fabaceae i mp  39. Cassia siamea Lam. Fabaceae i mp  40. Ceiba pentandra (L.) Gaerth. Malvaceae GC-SZ MP  41. Centrosema pubescens Benth. Fabaceae i Lmp  42. Cercestis afzelii Schott Araceae GC Imp  43. Chassalia afzelii (Hiern) K. Schum. Rubiaceae GCW Lmp  44. Chassalia corallifera (A. Chev. ex De Wild.) Rubiaceae GCW np  45. Chromolaena odorata (L.) R.M.King & H.Rob. Compositae i np  46. Chrysophyllum albidum G.Don Sapotaceae GC-SZ mp  47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. Lamiaceae GC-SZ np  Thonn. var. capitalum  48. Clerodendrum umbellatum Poir. Lamiaceae GC Lmp  49. Cnestis ferruginea DC. Connaraceae GC Lmp  50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay Cucurbitaceae i mp
33. Calopogonium mucunoides Desv. Fabaceae i Lmp 34. Campylospermum flavum (Schumach. & Thonn. ex Ochnaceae GC np Stapf) Farron 35. Campylospermum glaberrimum (P.Beauv.) Farron Ochnaceae GC np 36. Carica papaya var. papaya L. Caricaceae i mp 37. Carpolobia lutea G. Don Polygalaceae GC np 38. Cassia occidentalis L. Fabaceae i mp 40. Ceiba pentandra (L.) Gaerth. Malvaceae GC-SZ MP 41. Centrosema pubescens Benth. Fabaceae i Lmp 42. Cercestis afzelii Schott Araceae GC Imp 43. Chassalia afzelii (Hiern) K. Schum. Rubiaceae GCW Lmp 44. Chassalia corallifera (A. Chev. ex De Wild.) Rubiaceae GCW np Hepper 45. Chromolaena odorata (L.) R.M.King & H.Rob. Compositae i np 46. Chrysophyllum albidum G.Don Sapotaceae GC-SZ np Thonn. var. capitalum 48. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae GC Lmp 49. Cnestis ferruginea DC. Connaraceae GC Lmp 50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay Cucurbitaceae i mp
34. Campylospermum flavum (Schumach. & Thonn. ex Stapf) Farron 35. Campylospermum glaberrimum (P.Beauv.) Farron 36. Carica papaya var. papaya L.  Caricaceae i mp 37. Carpolobia lutea G. Don 38. Cassia occidentalis L.  Fabaceae i mp 39. Cassia siamea Lam.  Fabaceae i mp 40. Ceiba pentandra (L.) Gaerth.  Malvaceae GC-SZ MP 41. Centrosema pubescens Benth.  Fabaceae i Lmp 42. Cercestis afzelii Schott Araceae GC Imp 43. Chassalia afzelii (Hiern) K. Schum.  Rubiaceae GCW Lmp 44. Chassalia corallifera (A. Chev. ex De Wild.)  Rubiaceae GC-SZ mp 46. Chrysophyllum albidum G.Don Sapotaceae GC-SZ mp 47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae GC-SZ np 48. Clerodendrum umbellatum Poir.  Lamiaceae GC Lmp 49. Cnestis ferruginea DC.  Connaraceae GC Lmp 50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay Cucurbitaceae i mp
Stapf) Farron  35. Campylospermum glaberrimum (P.Beauv.) Farron  36. Carica papaya var. papaya L.  Caricaceae  i mp  37. Carpolobia lutea G. Don  Polygalaceae  GC  np  38. Cassia occidentalis L.  Fabaceae  i mp  39. Cassia siamea Lam.  Fabaceae  i mp  40. Ceiba pentandra (L.) Gaerth.  Malvaceae  GC-SZ  MP  41. Centrosema pubescens Benth.  Fabaceae  i Lmp  42. Cercestis afzelii Schott  Araceae  GC-SZ  MP  43. Chassalia afzelii (Hiern) K. Schum.  Rubiaceae  GCW  Lmp  44. Chassalia corallifera (A. Chev. ex De Wild.)  Hepper  45. Chromolaena odorata (L.) R.M.King & H.Rob.  Compositae  i np  46. Chrysophyllum albidum G.Don  Sapotaceae  GC-SZ  mp  47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. &  Lamiaceae  GC-SZ  np  Thonn. var. capitalum  48. Clerodendrum umbellatum Poir.  Lamiaceae  GC  Lmp  49. Cnestis ferruginea DC.  Connaraceae  GC  Lnp  50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay  Cucurbitaceae  i mp
35. Campylospermum glaberrimum (P.Beauv.) Farron Ochnaceae GC np 36. Carica papaya var. papaya L. Caricaceae i mp 37. Carpolobia lutea G. Don Polygalaceae GC np 38. Cassia occidentalis L. Fabaceae i np 39. Cassia siamea Lam. Fabaceae i mp 40. Ceiba pentandra (L.) Gaerth. Malvaceae GC-SZ MP 41. Centrosema pubescens Benth. Fabaceae i Lmp 42. Cercestis afzelii Schott Araceae GC Imp 43. Chassalia afzelii (Hiern) K. Schum. Rubiaceae GCW Lmp 44. Chassalia corallifera (A. Chev. ex De Wild.) Rubiaceae GCW np 45. Chromolaena odorata (L.) R.M.King & H.Rob. Compositae i np 46. Chrysophyllum albidum G.Don Sapotaceae GC-SZ mp 47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae GC-SZ np 48. Clerodendrum umbellatum Poir. Lamiaceae GC Lmp 49. Cnestis ferruginea DC. Connaraceae GC Lmp 50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay Cucurbitaceae i mp
37. Carpolobia lutea G. Don Polygalaceae GC np 38. Cassia occidentalis L. Fabaceae i np 39. Cassia siamea Lam. Fabaceae i mp 40. Ceiba pentandra (L.) Gaerth. Malvaceae GC-SZ MP 41. Centrosema pubescens Benth. Fabaceae i Lmp 42. Cercestis afzelii Schott Araceae GC lmp 43. Chassalia afzelii (Hiern) K. Schum. Rubiaceae GCW Lmp 44. Chassalia corallifera (A. Chev. ex De Wild.) Rubiaceae GCW np Hepper 45. Chromolaena odorata (L.) R.M.King & H.Rob. Compositae i np 46. Chrysophyllum albidum G.Don Sapotaceae GC-SZ mp 47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae GC-SZ np Thonn. var. capitalum 48. Clerodendrum umbellatum Poir. Lamiaceae GC Lmp 49. Cnestis ferruginea DC. Connaraceae GC Lmp 50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay Cucurbitaceae i mp
38. Cassia occidentalis L.  Fabaceae  i np  39. Cassia siamea Lam. Fabaceae  i mp  40. Ceiba pentandra (L.) Gaerth. Malvaceae GC-SZ MP  41. Centrosema pubescens Benth. Fabaceae i Lmp  42. Cercestis afzelii Schott Araceae GC Imp  43. Chassalia afzelii (Hiern) K. Schum. Rubiaceae GCW Lmp  44. Chassalia corallifera (A. Chev. ex De Wild.) Rubiaceae GCW np  Hepper  45. Chromolaena odorata (L.) R.M.King & H.Rob. Compositae i np  46. Chrysophyllum albidum G.Don Sapotaceae GC-SZ mp  47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae GC-SZ np  Thonn. var. capitalum  48. Clerodendrum umbellatum Poir. Lamiaceae GC Lmp  49. Cnestis ferruginea DC. Connaraceae GC Lmp  50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay Cucurbitaceae i mp
39. Cassia siamea Lam. 40. Ceiba pentandra (L.) Gaerth. 41. Centrosema pubescens Benth. 42. Cercestis afzelii Schott 43. Chassalia afzelii (Hiern) K. Schum. 44. Chassalia corallifera (A. Chev. ex De Wild.) 45. Chromolaena odorata (L.) R.M.King & H.Rob. 46. Chrysophyllum albidum G.Don 47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae 48. Clerodendrum umbellatum Poir. 49. Cnestis ferruginea DC. 50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay 51. Coffea canephora A. Froehner 69. Malvaceae 69. i mp 40. CesZ 60. lmp 60. CocsZ 60. mp 60. CocsZ 60. lmp 60. Cucurbitaceae 60. lmp 60. Lmp 60. Cucurbitaceae 60. Lmp 60. Lnp 60. Cucurbitaceae 60. Lnp 61. Coffea canephora A. Froehner
40. Ceiba pentandra (L.) Gaerth.  Malvaceae GC-SZ MP 41. Centrosema pubescens Benth. Fabaceae i Lmp 42. Cercestis afzelii Schott Araceae GC Imp 43. Chassalia afzelii (Hiern) K. Schum. Rubiaceae GCW Lmp 44. Chassalia corallifera (A. Chev. ex De Wild.) Rubiaceae GCW np Hepper 45. Chromolaena odorata (L.) R.M.King & H.Rob. Compositae i np 46. Chrysophyllum albidum G.Don Sapotaceae GC-SZ mp 47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae GC-SZ np Thonn. var. capitalum 48. Clerodendrum umbellatum Poir. Lamiaceae GC Lmp 49. Cnestis ferruginea DC. Connaraceae GC Lmp 50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay Cucurbitaceae i mp
41. Centrosema pubescens Benth.  42. Cercestis afzelii Schott  Araceae  GC Imp  43. Chassalia afzelii (Hiern) K. Schum.  Rubiaceae  GCW Lmp  44. Chassalia corallifera (A. Chev. ex De Wild.)  Hepper  45. Chromolaena odorata (L.) R.M.King & H.Rob.  Compositae  i np  46. Chrysophyllum albidum G.Don  Sapotaceae  GC-SZ mp  47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae  GC-SZ np  Thonn. var. capitalum  48. Clerodendrum umbellatum Poir.  Lamiaceae  GC Lmp  49. Cnestis ferruginea DC.  Connaraceae  GC Lmp  50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay  Cucurbitaceae  i mp
42. Cercestis afzelii Schott Araceae GC Imp 43. Chassalia afzelii (Hiern) K. Schum. Rubiaceae GCW Lmp 44. Chassalia corallifera (A. Chev. ex De Wild.) Rubiaceae GCW np Hepper 45. Chromolaena odorata (L.) R.M.King & H.Rob. Compositae i np 46. Chrysophyllum albidum G.Don Sapotaceae GC-SZ mp 47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae GC-SZ np Thonn. var. capitalum 48. Clerodendrum umbellatum Poir. Lamiaceae GC Lmp 49. Cnestis ferruginea DC. Connaraceae GC Lmp 50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay Cucurbitaceae i mp
43. Chassalia afzelii (Hiern) K. Schum.  Rubiaceae GCW np  Hepper  45. Chromolaena odorata (L.) R.M.King & H.Rob. Compositae i np  46. Chrysophyllum albidum G.Don Sapotaceae GC-SZ mp  47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae GC-SZ np  Thonn. var. capitalum  48. Clerodendrum umbellatum Poir. Lamiaceae GC Lmp  49. Cnestis ferruginea DC. Connaraceae GC Lmp  50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay Cucurbitaceae i mp
44. Chassalia corallifera (A. Chev. ex De Wild.)  Rubiaceae  GCW  np  Hepper  45. Chromolaena odorata (L.) R.M.King & H.Rob.  Compositae  i np  46. Chrysophyllum albidum G.Don  Sapotaceae  GC-SZ  mp  47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae  GC-SZ  np  Thonn. var. capitalum  48. Clerodendrum umbellatum Poir.  Lamiaceae  GC  Lmp  49. Cnestis ferruginea DC.  Connaraceae  GC  Lmp  50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay  Cucurbitaceae  Rubiaceae  i mp
Hepper 45. Chromolaena odorata (L.) R.M.King & H.Rob. Compositae i np 46. Chrysophyllum albidum G.Don Sapotaceae GC-SZ mp 47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae GC-SZ np Thonn. var. capitalum 48. Clerodendrum umbellatum Poir. Lamiaceae GC Lmp 49. Cnestis ferruginea DC. Connaraceae GC Lmp 50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay Cucurbitaceae i mp
45. Chromolaena odorata (L.) R.M.King & H.Rob.  Compositae i np 46. Chrysophyllum albidum G.Don Sapotaceae GC-SZ mp 47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae GC-SZ np Thonn. var. capitalum 48. Clerodendrum umbellatum Poir. Lamiaceae GC Lmp 49. Cnestis ferruginea DC. Connaraceae GC Lmp 50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay Cucurbitaceae i mp
46. Chrysophyllum albidum G.Don Sapotaceae GC-SZ mp 47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae GC-SZ np Thonn. var. capitalum 48. Clerodendrum umbellatum Poir. Lamiaceae GC Lmp 49. Cnestis ferruginea DC. Connaraceae GC Lmp 50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay Cucurbitaceae GC Lnp 51. Coffea canephora A. Froehner Rubiaceae i mp
47. Clerodendrum capitatum (Willd.) Schum. & Lamiaceae GC-SZ np Thonn. var. capitalum 48. Clerodendrum umbellatum Poir. Lamiaceae GC Lmp 49. Cnestis ferruginea DC. Connaraceae GC Lmp 50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay Cucurbitaceae GC Lnp 51. Coffea canephora A. Froehner Rubiaceae i mp
Thonn. var. capitalum 48. Clerodendrum umbellatum Poir. 49. Cnestis ferruginea DC. Connaraceae GC Lmp 50. Coccinia barteri (Hook.f.) Keay Cucurbitaceae GC Lnp 51. Coffea canephora A. Froehner Rubiaceae i mp
48. Clerodendrum umbellatum Poir.LamiaceaeGCLmp49. Cnestis ferruginea DC.ConnaraceaeGCLmp50. Coccinia barteri (Hook.f.) KeayCucurbitaceaeGCLnp51. Coffea canephora A. FroehnerRubiaceaeimp
49. Cnestis ferruginea DC.ConnaraceaeGCLmp50. Coccinia barteri (Hook.f.) KeayCucurbitaceaeGCLnp51. Coffea canephora A. FroehnerRubiaceaeimp
50. Coccinia barteri (Hook.f.) KeayCucurbitaceaeGCLnp51. Coffea canephora A. FroehnerRubiaceaeimp
51. Coffea canephora A. Froehner Rubiaceae i mp
on some survey of the solution
53. Cola cordifolia (Cav.) R.Br. Malvaceae GCW mp
54. Cola heterophylla (P. Beauv.) Schott & Endl. Malvaceae GC mp
55. Cola millenii K. Schum. Malvaceae GC mp
56. Cola nitida (Vent.) Schott & Endl. Malvaceae GC mP
57. Combretum comosum G. Don Combretaceae GCW Lmp
58. Copaifera salikounda Heckel Fabaceae GCW mP
59. Costus afer Ker-Gawl. Costaceae i G
60. Croton hirtus L'Hérit. Euphorbiaceae i np
61. Croton lobatus L. Euphorbiaceae GC-SZ Th
62. Culcasia saxatilis A.Chev. Araceae GC np
63. Cyclosorus striatus (Schum.) Ching Thelypteridaceae GC rh

64. Cyperus rotondus L.	Cyperaceae	GC-SZ	G
65. Cyrtococcum chaetophoron (Roem. & Schult.)	Poaceae	GC	Н
Dandy			
66. Cyrtosperma senegalense (Schott) Engl.	Araceae	GC	G
67. Dalbergia oblongifolia G. Don	Fabaceae	GCW	Lmp
68. Desmodium adscendens (Sw.) DC. var. adscendens	Fabaceae	GC	Ch
69. Dioscorea burkilliana Miège	Dioscoreaceae	GCW	G
70. Dioscorea minutiflora Engl.	Dioscoreaceae	GC	G
71. Diospyros vignei F. White	Ebenaceae	GCW	np
72. Discoglyprernna caloneura (Pax) Prain	Euphorbiaceae	GC	mP
73. Dracaena surculosa Lindl. var. maculata Hook.f.	Asparagaceae	GC	np
74. Elaeis guineensis Jacq.	Arecaceae	i	mP
75. Eleusine indica (L.) Gaertn.	Poaceae	GC-SZ	Th
76. Euphorbia hirta L.	Euphorbiaceae	i	Ch
77. Ficus exasperata Vahl	Moraceae	GC-SZ	mp
78. Flagellaria guineensis Schumach.	Flagellariaceae	GC	Lmp
79. Funtumia africana (Benth.) Stapf	Apocynaceae	GC	mP
80. Funtumia elastica (P. Preuss) Stapf	Apocynaceae	GC	mP
81. Geophila obvallata (Schumach.) F.Didr.	Rubiaceae	GC	Ch
82. Griffonia simplicifolia (Vahl ex DC.) Baill.	Fabaceae	GC	Lmp
83. Guarea leonensis Hutch. & Dalz.	Meliaceae	GCW	mp
84. Heterotis rotundifolia (Sm.) JacFél.	Melastomataceae	GC	Ch
85. Hevea brasiliensis (Kunth) Müll.Arg	Euphorbiaceae	i	mP
86. Hippocratea vignei Hoyle	Celastraceae	GCW	LMP
87. Ipomoea involucrata P. Beauv.	Convolvulaceae	GC-SZ	Th
88. Ipomoea mauritiana Jacq.	Convolvulaceae	GC-SZ	Lmp
89. Justicia flava (Forssk.) Vahl	Acanthaceae	GC	np
90. <i>Kyllinga erecta</i> Schumach. var <i>africana</i> (Kük) S. S. Hooper	Cyperaceae	GC-SZ	G
91. Lantana camara L.	Verbenaceae	i	Lmp
92. Lepisanthes senegalensis (Juss. ex Poir.) Leenh.	Sapindaceae	GC	mp
93. Leptoderris brachyptera (Benth.) Dunn	Fabaceae	GC	Lmp
94. Leptoderris miegei Aké Assi & Mangenot	Fabaceae	GCi	Lmp
95. Macaranga barteri Müll. Arg.	Euphorbiaceae	GC	mp
96. Maesopsis eminii Engl.	Rhamnaceae	GC	mP
97. Mallotus oppositifolius (Geisel.) Müll. Arg.	Euphorbiaceae	GC-SZ	mp
98. Manihot esculenta Crantz	Euphorbiaceae	i	mp
99. <i>Mansonia altissima</i> (A. Chev.) A. Chev var. altissima	Malvaceae	GC	mP
100. Microdesmis keayana J.Léonard	Pandaceae	GC	mp
101. Milicia regia A.Chev.	Moraceae	GCW	MP

102. Mimosa invisa Mart.	Fabaceae	i	Lnp
103. Morinda morindoides (Baker) Milne-Redh.	Rubiaceae	GC	Lmp
104. <i>Morus mesozygia</i> Stapf ex A.Chev.	Moraceae	GC	-
104. Moras mesozygui Stapi ex A.Chev. 105. Musa paradisiaca L.	Musaceae	i	mp G
	Urticaceae	GC	
106. Musanga cecropioides R.Br.			mP
107. Mussaenda linderi Hutch. & Dalziel	Rubiaceae	GCW	Lmp
108. Myrianthus arboreus P.Beauv.	Urticaceae	GC	mp
109. Myrianthus libericus Rendle	Urticaceae	GC	mp
110. Nauclea latifolia Sm.	Rubiaceae	GC-SZ	Lmp (mp)
111. Nephrolepis biserrata (Sw.) Schott	Nephrolepidaceae	GC	Ep
112. Neuropeltis acuminata (P.Beauv.) Benth.	Convolvulaceae	GC	LMP
113. Ochthocosmus africanus Hook.f	Ixonanthaceae	GC	mP
114. Palisota hirsuta (Thunb.) Schum. ex Engl.	Commelinaceae	GC	np
115. Panicum maximum Jacq.	Poaceae	GC	Н
116. Panicum repens L.	Poaceae	GC-SZ	G
117. Parinari excelsa Sabine	Chrysobalanaceae	GC	MP
118. Passiflora edulis Sims	Passifloraceae	i	Lmp
119. Paullinia pinnata L.	Sapindaceae	GC-SZ	Lmp
120. Pentaclethra macrophylla Benth.	Fabaceae	GC	mP
121. Phaulopsis barteri (T.Anders.) Lindau	Acanthaceae	GC-SZ	np
122. Phyllanthus amarus Schum. & Thonn.	Phyllanthaceae	i	np
123. Phyllanthus muellerianus (O. Ktze.) Exell	Phyllanthaceae	GC-SZ	Lmp
124. Pleiocarpa mutica Benth.	Apocynaceae	GC	mp
125. Porophyllum ruderale (Jacq.) Cass.	Compositae	i	mp
126. Psidium guajava L.	Myrtaceae	i	mp
127. Psychotria micheliana J.G. Adam	Rubiaceae	GC	np
128. Psychotria peduncularis (Salisb.) Steyerm.	Rubiaceae	GC	np
129. Pueraria phaseoloides (Roxb.) Benth.	Fabaceae	i	Lmp
130. Pycnanthus angolensis (Welw.) Warb	Myristicaceae	GC	mP
131. Rauvolfia vomitoria Afzel.	Apocynaceae	GC-SZ	mp
132. Rhigiocarya peltata J. Miêge	Menispermaceae	GC	Lmp
133. Salacia nitida (Benth.) N.E.Br.	Celastraceae	GC	Lmp
134. Scleria depressa (C.B.Clarke) Nelmes	Cyperaceae	Gr	GC-SZ
135. Secamone afzelii (Schultes) K. Schum.	Apocynaceae	GC	Lmp
136. Setaria chevalieri Stapf	Poaceae	GC	Н
137. Sida acuta Burm.f.	Malvaceae	i	np
138. Sida corymbosa R.E.Pries	Malvaceae	GC	np
139. Smeathmannia pubescens Soland ex R. Br.	Passifloraceae	GC	mp
140. Solanum rugosum Dun.	Solanaceae	i	mp
141. Sphenocentrum jollyanum Pierre	Menispermaceae	GC	np
			•

142. Spondias mombin L.	Anacardiaceae	i	mp
143. Sporobolus pyramidalis P.Beauv.	Poaceae	GC-SZ	Н
144. Sterculia tragacantha Lindl.	Malvaceae	GC-SZ	mP
145. Strombosia pustulata Oliv. var. lucida (J.	Olacaceae	GC	mP
Léonard) Vill			
146. Strophanthus barteri Franch.	Apocynaceae	GC	Lmp
147. Strophanthus gratus (Hook.) Franch.	Apocynaceae	GC	Lmp
148. Strophanthus preussii Engl. & Pax	Apocynaceae	GC	Lmp
149. Synedrella nodiflora (L.) Gaertn.	Compositae	i	Th
150. Tabernaemontana crassa Benth.	Apocynaceae	GC	mp
151. Thaumatococcus daniellii (Benn.) Benth.	Marantaceae	GC	G
152. Theobroma cacao L.	Malvaceae	i	mp
153. Trichilia monadelpha (Thonn.) J.J. De Wilde	Meliaceae	GC	mp
154. Trichilia ornithothera J.J. De Wilde	Meliaceae	GCW	mp
155. Triclisia patens Oliv.	Menispermaceae	GCW	Lmp
156. Xylopia aethiopica (Dunal) A. Rich.	Annonaceae	GC-SZ	mP
157. Xylopia quintasii Engl. & Diels	Annonaceae	GC	mP
158. Zanthoxylum gilletii (De Wild.) P.G. Waterman	Rutaceae	GC	mP
159. Zanthoxylum viride (A. Chev.) P.G. Waterman	Rutaceae	GCW	mp

Légende: Types biologiques: MP: mégaphanérophyte; mP: mésophanérophyte; mp: microphanérophyte; np: nanophanérophyte; Ch: chaméphyte; H: Hémicryptophyte; Th: thérophyte; G: géophyte; Ep: épiphyte; L: liane. Types chorologiques: GC: Guinéo-Congolaises; GCW: Guinéeo-Congolaises endémiques ouest-africaines; GCi: Guinéeo-congolaises endémiques de Côte d'Ivoire; SZ: SoudanoZambésiennes; GC-SZ: transition GC et SZ; I: introduite.

### DISCUSSION

Cette étude a permis de réaliser un inventaire floristique des zones rudérales du Parc National d'Azagny en Côte d'Ivoire. La richesse floristique observée (159 espèces, 63 genres et 39 familles) est inférieure à celle de Akaffou et al. (2019) qui a mis en évidence 304 espèces reparties en 220 genres et 80 familles dans les zones rudérales du parc national du Banco en Côte d'Ivoire. Cette différence peut s'expliquer par le nombre de placettes inventoriées. En effet, le présent inventaire a été réalisé dans 92 placettes contre 203 placettes de taille identique dans les travaux de Akaffou et al. (2019).

Cinq groupes écologiques ont été identifiés dans la présente étude : deux groupements végétaux dans les biotopes sans invasion et trois groupements d'espèces indicatrices des milieux envahis par *C*.

odorata. Ces résultats sont également différents de ceux de Gouli Gnanazan et Tiébré (2018) qui ont mis en lumière quatre groupes écologiques dans les zones rudérales du parc national du Banco à savoir un groupement d'espèces forestières, un groupement mixte forestier et espèces indicatrices, un groupement de biotopes sans invasion et un groupement d'espèces indicatrices de l'envahissement par C. odorata. La différence pourrait s'expliquer par la faible anthropisation du parc pational d'Azagny comparativement au parc national du Banco.

Dans cette étude, le groupe écologique envahi par *C. odorata* a enregistré six espèces indicatrices: *Alchornia cordifolia, Centrosema pubescens, Chromolaena odorata, Dioscorea minutiflora, Phyllanthus amarus* et *Rhigiocarya peltata.* La plupart de ces espèces sont exotiques et envahissantes. C'est le cas de

Centrosema pubescens, Chromolaena odorata et *Phyllanthus amarus*. Ces espèces introduites ont su s'adapter à leur nouvel environnement (Tiébré et Gouli Gnanazan, 2018). Selon certains auteurs, la dominance de ces espèces est attribuée à certains de leurs caractères compétitifs sur espèces les indigènes, notamment la physiologie, l'allocation pour la croissance végétative, le taux de croissance, la taille, la production quantitative de graines, la fécondité et les caractéristiques des propagules (Lockwood et al., 2005). A titre d'exemple, selon Kouamé (1998), Centrosema pubescens s'associe à *C. odorata* et à d'autres lianes pour former un réseau touffu de lianes enchevêtrées. Ce complexe devient un obstacle à la régénération de la flore. Originaire d'Amérique tropicale et des Antilles, Phyllantus amarus est une espèce qui s'est répandue dans toutes les zones chaudes de la planète. Elle est fréquente près des maisons, dans les friches comme dans les cultures (Patel et al., 2011).

La comparaison de la liste des espèces indicatrices obtenue dans les deux parcs nationaux (PNB et PNA) met en évidence le fait que Alchornia cordifolia, Centrosema pubescens et Dioscorea minutiflora sont les espèces indicatrices de l'invasion de C. odorata dans ces deux parcs. La littérature a démontré que ces espèces sont aussi compétitives comme C. odorata. Elles ont la capacité de coloniser et d'envahir rapidement le milieu. Alchornia cordifolia est une espèce qui contribue à la fertilisation des sols acides. Elle est répandue dans les forêts secondaires et les ripisylves, principalement dans les zones marécageuses mais parfois aussi dans des endroits plus secs. C'est une espèce à croissance rapide, très envahissante, qui supporte aussi bien les grandes pluies de la zone côtière que la longue saison sèche. Elle croît au bord des routes, dans les plantations abandonnées. C'est une espèce végétale qui apparaît dans les végétations dominées par Chromolaena odorata (Kouassi, 2008). Elle forme aussi souvent des fourrés dans les

endroits perturbés mais épargnés par les incendies (Devineau, 1984; Kouamé, 1998). Quant à *Centrosema pubescens*, il a été démontré, qu'il s'associe avec *C. odorata* pour former les adventices qui dominent dans les champs cultivés (Anning et Yeboah-Gyan, 2007).

#### Conclusion

La présente étude a permis d'identifier dans les zones rudérales du parc national d'Azagny, 159 espèces réparties en 63 genres et 39 familles. L'identification des groupes écologiques a permis de discriminer 2 groupes. Le groupe écologique envahi par Chromolaena odorata a enregistré six espèces indicatrices: Alchornia cordifolia, Centrosema pubescens, Chromolaena odorata, Dioscorea minutiflora, Phyllanthus amarus et Rhigiocarya peltata. Il serait judicieux d'étendre cette étude à d'autres aires protégées de la Côte d'Ivoire afin de confirmer ou d'infirmer les résultats obtenus. La connaissance des espèces indicatrices des écosystèmes envahis et des biotopes associés pourra permettre aux gestionnaires de mieux choisir les biotopes prioritaires pour le contrôle de C. odorata.

### **CONFLITS D'INTERETS**

Les auteurs déclarent qu'il n'y a pas de conflits d'intérêts pour cet article.

### CONTRIBUTIONS DES AUTEURS

ZRGG est l'auteur principal de ce manuscrit et a participé à toutes les étapes de sa réalisation. JPFP et SVEA ont participé à la collecte et à l'analyse des données. MST a contribué au suivi et à la rédaction du présent article. Tous les auteurs ont lu et approuvé le manuscrit final.

### REMERCIEMENTS

La présente étude s'inscrit dans le cadre de la lutte contre les espèces invasives et la gestion durable des aires protégées. Elle a été financée par la Fondation Internationale pour la

Science (IFS) à travers le projet de recherche Individual Grant Number I-1-D-6075-1 de Mlle GOULI Gnanazan Zinsi Roseline. Le titre du projet est « approche multivariée pour identifier les espèces végétales indicatrices des écosystèmes envahis: Cas de Chromolaena odorata (L.) R.M.King & Robinson Côte d'Ivoire ». (Asteraceae) en Nos remerciements s'adressent à l'Office Ivoirien Réserves (OIPR) l'autorisation de conduire cette étude dans le Parc National d'Azagny.

### RÉFÉRENCES

- Akaffou SEV, Mévanly O, Gouli Gnanazan ZR, Tiébré MS. 2019. Dynamique de Colonisation des Zones Rudérales d'un Massif Forestier Urbain par les Espèces Végétales Exotiques Envahissantes : Cas du Parc National du Banco (Côte d'Ivoire). *Eur. Sci. J.*, **15**(21): 240-267. DOI: https://doi:10.19044/esj.2019.v15n21p24
  - https://doi:10.19044/esj.2019.v15n21p24
- Anning AK, Yeboah-Gyan K. 2007. Diversity and distribution of invasive Weeds in Ashanti Region, Ghana. *Afr. J. Ecol.*, **45**(3): 355-360. DOI: https://doi:10.1111/j.1365-2028.2007.00719.x
- APG IV. 2016. An update of the Angiosperm Phylogeny Group classification for the orders and families of flowering plants. *Bot. J. Linn. Soc.*, **181**(1): 1-20. DOI: https://doi.org/10.1111/boj.12385
- Avenard JM, Eldin M, Girard G, Sircoulon J, Touchebeuf P, Guillaumet JL, Adjanohoun E, Perraud A. 1971. Le milieu naturel de Côte d'Ivoire. Mémoire ORSTOM Paris, France, 391 p.
- Brun C. 2007. Archéophytes et néophytes pour une nouvelle détermination des marqueurs polliniques de l'anthropisation. Le cas des milieux cultivés et rudéraux de Franche-Comté.

- Thèse de Doctorat, Université de Franche-Comté, France, 430 p.
- Devineau JL. 1984. Structure et dynamiques de quelques forêts tropophiles de l'Ouest Africain (Côte d'Ivoire). Thèse de Doctorat d'Etat, Université Paris VI, France, 294 p.
- Dietz H, Edwards PJ. 2006. Recognition that causal processes change during plant invasion helps explain conflicts in evidence. *Ecology.*, **87** (6): 1359-1367. DOI: https://doi.org/10.1890/0012-9658(2006)87[1359:RTCPCD]2.0.CO;2
- Dufrêne M, Legendre P. 1997. Species assemblages and indicator species: the need for a flexible asymetrical approach. *Ecol. Monogr.*, **67**: 345-366. DOI: https://doi.org/10.1890/0012-9615(1997)067[0345:SAAIST]2.0.CO;2
- Dufrêne M. 2004. The IndVal Program version 2.0.http://mrw.wallonie.be/dgrne/sibw/o utils/home.html (consultée le 19/05/2023).
- Gbètoho AJ, Kingbo A, Kiki PBP, Gnanguènon-Guéssè D, Aoudji AKN, Koura K, Kakpo SB, Togni Y, Ganglo JC. 2018. Impacts of *Chromolaena odorata* on native trees' regeneration in Lama secondary forests in Benin, West Africa. *Bois et Forêts des Tropiques.*, **338**: 5-14. https://doi.org/10.19182/bft2018.338.a31
- Gouli Gnanazan ZR, Tiébré MS. 2018. Identification of indicator plant species of the invaded ecosystems: case of *Chromolaena odorata* (L.) King & Robinson (Asteraceae) in the Banco national park (Côte d'Ivoire). *Reb-Pasres.*, **3**(2): 57-71.
- Konan KE. 2008. Conservation de la diversité végétale et activités humaines dans les aires protégées du sud forestier ivoirien: l'exemple du Parc National d'Azagny. Thèse de Doctorat, Université d'Abidjan-Cocody, Côte d'Ivoire, 269 p.

- Kouamé NF. 1998. Influence de l'exploitation forestière sur la végétation et la flore de la forêt classée du Haut Sassandra (Sud-Ouest de la Côte d'Ivoire). Thèse de Doctorat de 3e cycle Biosciences, Université de Cocody, Abidjan, Côte d'Ivoire, 227 p.
- Kouassi KH, N'Guessan K, Gnahoua GM, Traore D. 2008. Dynamique de *Chromolaena odorata* (L.) R.M.king&H. Rob. et évolution de la richesse floristique au cours de la reconstitution de la flore postculturale en zone de forêt semi-décidue de côte d'ivoire. *Agron. Africaine.*, **20** (3): 257-265.
- Lauginie F. 2007. Conservation de la nature et des aires protégées en Côte d'Ivoire. NEI/Hachette et Afr. Nat. : Abidjan, 668 p.
- Lebrun JP, Stork AL. 1991-1997. *Enumération des plantes à Fleurs d'Afrique Tropicale*. Conservatoire et Jardin Botaniques de la Ville de Genève : Genève (Suisse) ; Vol. 1 (249 pp.), vol. 2 (257 pp.), vol. 3 (341 pp.) et vol. 4 (711 pp.).
- Lehaire F, Ligot G, Morelle K, Lejeune P. 2014. Les indicateurs de la pression du cerf élaphe sur la végétation du sous-bois en forêts feuillues tempérées: synthèse bibliographique. *Biotechnol. Agron. Soc. Environ.*, **18**(2): 262-272. https://hdl.handle.net/2268/166921
- Lockwood JL, Cassey P, Blackburn TM. 2005.

  The role of propagule pressure in explaining species invasion. *Trends Ecol. Evol.*, **20**(5): 223-228. DOI: https://doi.org/10.1016/j.tree.2005.02.00
- Lougbégnon OT, Codjia JTC, Libois MR. 2009. Selection d'espèces indicatrices d'oiseaux des habitats forestiers et de substitution du Sud du Bénin, implication pour une gestion des milieux naturels. *Climat et Développement.*, **7**: 85-97.
- McGeoch AM, Chown LS, Kalwij MJ. 2006. A Global Indicator for Biological

- Invasion. *Conservation Biology.*, **20**: 1635-1646. DOI: https://doi.org/10.1111/j.1523-1739.2006.00579.x
- Ngotta-Biyon B, Tchatat M, Mokake ES, Dibong DS. 2014. Origine et impact du chenal Tchad-Cameroun sur la propagation de *Chromolaena odorata* (L.) R. M. King and H. Robinson (Asteraceae) de Meiganga à Touboro. *Int. J. Biol. Chem. Sci.*, **8**(1): 57-65. DOI: http://dx.doi.org/10.4314/ijbcs.v8i1.6
- N'Guessan K, Soro K, Fofié BYN. 2012. Étude anatomique de plantes utilisées en médecine traditionnelle en pays Abbey et Krobou, au Sud de la Côte d'Ivoire. *Int. J. Biol. Chem. Sci.*, **6**(1): 264-278. DOI: http://dx.doi.org/10.4314/ijbcs.v6i1.23
- N'Guessan AE, Kassi NJ. 2018. Analyse De La Diversité Floristique De La Forêt Classée D'agbo I (Côte d'Ivoire). *Eur. Sci. J.*, **14**(9): 346-357. DOI: http://dx.doi.org/10.19044/esj.2018.v14n 9p346
- Neuba DFR, Malan DF, Koné M, Kouadio YL. 2014. Inventaire préliminaire des plantes envahissantes de la Côte d'Ivoire. *J Anim Plant Sci.*, **22**(2): 3439-3445. http://www.m.elewa.org/JAPS
- Ognalaga M, Itsoma E. 2014. Effet de *Chromolaena odorata* et de *Leucaena leucocephala* sur la croissance et la production de l'oseille de Guinée (*Hibiscus sabdariffa* L.). *Agron. Afr.*, **26**(1): 45-55.
- Patel JR, Tripathi P, Sharma V, Chauhan NS, Dixit VK. 2011. *Phyllanthus amarus*: Ethnomedicinal uses, phytochemistry and pharmacology: A review. *J. Ethnopharmacol.*, **138**(2): 286-313. DOI:
  - https://doi.org/10.1016/j.jep.2011.09.040
- Poorter I, Bongers F, Kouame FN, Hawthorne WD. 2004. *Biodiversity of West Africa Forest: An Ecological Atlas of Woody*

- *Plant Species*. CABI Publishing: Nederland (Pays Bas); p 521.
- Pyšek P, Chytrý M, Pergl J, Sádlo J, Wild J. 2012. Plant invasions in the Czech Republic: current state, introduction dynamics, invasive species and invaded habitats. *Preslia.*, **84**(1): 575-629. http://www.ibot.cas.cz/preslia/P123Py.
- Rameau JC, Mansion D, Dume G. 1989. Flore forestière française, guide écologique illustré, tome 1 : plaines et collines. Institut pour le Développement Forestier : Paris, 1785 p.
- Siddig HAA, Aaron M, Ellison MA, Ochs A, Villar-Leeman C, Lau KM. 2016. How do ecologists select and use indicator species to monitor ecological change? Insights from 14 years of publication in Ecological Indicators. *Ecol. Indic.*, **60**: 223-230. DOI:
  - https://doi.org/10.1016/j.ecolind.2015.06 .036
- Shackleton RT, Witt ABR, Nunda W, Richardson DM. 2016. Chromolaena odorata (Siam Weed) in Eastern Africa: Distribution and Socio-Ecological Impacts. Biol. Invasions., 19: 1285-1298.

- DOI: https://doi.org/10.1007/s10530-016-1338-4
- Tiébré MS, Gouli Gnanazan ZR. 2018. Impact of *Chromolaena odorata* (L.) R.M.King& H.Rob. (Asteraceae) on the floristic composition and the physicochemical properties of the soil of a coastal relict forest. *International Journal of Innovation and Applied Studies*, **24**(2): 773-788. http://www.ijias.issr-journals.org/
- UICN/PACO. 2013. Plantes invasives affectant les aires protégées de l'Afrique de l'Ouest : gestion pour la réduction des risqué pour la biodiversité. UICN/PACO: Ouagadougou (Burkina- Fasso), 52 p.
- Vahrameev P, Nobillliaux S. 2014. Liste des espèces végétales invasives de la région centre. Conservatoire botanique national du Bassin parisien, Paris (France), 41 p.
- Van Der Maarel E. 1979. Transformation of cover-abundance values in phytosociology and its effects on community similarity. *Vegetatio.*, **39**(2): 97-114. DOI: https://doi.org/10.1007/BF00052021