

## TABLE DES MATIERES

	Pages
<b>I — INTRODUCTION</b>	17
Remerciements . . . . .	17
Localités et récolteurs . . . . .	17
Espèces et sous-espèces nouvelles . . . . .	20
Espèces et sous-espèces nouvelles pour l'Angola . . . . .	21
Changements taxonomiques . . . . .	22
Résumé . . . . .	22
Travaux antérieurs sur l'herpétoologie angolaise . . . . .	23
Biogéographie . . . . .	24
<b>II — CHELONIENS</b>	
<i>Kinixys erosa</i> (SCHWEIGER) . . . . .	24
<i>Kinixys belliana belliana</i> GRAY . . . . .	25
<i>Pelusios gabonensis</i> (A. DUMÉRIL) . . . . .	25
* <i>Pelusios nanus</i> LAURENT (1) . . . . .	25
<i>Pelusios castaneus</i> (SCHWEIGER) . . . . .	26
* <i>Pelusios bechuanicus</i> FITZSIMONS . . . . .	27
<b>III — CROCODILIENS</b>	
<i>Crocodylus cataphractus</i> CUVIER . . . . .	27
<b>IV — LACERTILIENS</b>	
<i>Hemidactylus mabouia</i> (MOREAU DE JONNÈS) . . . . .	29
<i>Hemidactylus brooki angulatus</i> (HALLOWELL) . . . . .	29
<i>Hemidactylus bayoni</i> BOCAGE . . . . .	30
<i>Hemidactylus longicephalus</i> BOCAGE . . . . .	30

(1) Les formes nouvelles pour l'Angola (ou qui ont été citées de l'Angola sous un autre nom — voir p. 21) sont signalées par un astérisque. Entre crochets, les formes du Congo et du Mozambique.

	Pages
<i>Lygodactylus capensis</i> (A. SMITH) . . . . .	31
[ <i>Lygodactylus grootei</i> grootei STERNFELD] . . . . .	31
* <i>Rhoptropus boultoni montanus</i> sbsp. n. . . . .	31
<i>Rhoptropus boultoni benguellensis</i> MERTENS . . . . .	33
* <i>Rhoptropus taeniostictus</i> sp. n. . . . .	33
<i>Rhoptropus barnardi</i> HEWITT . . . . .	35
<i>Pachydactylus punctatus punctatus</i> PETERS . . . . .	36
* <i>Pachydactylus amoenoides</i> HEWITT . . . . .	36
<i>Pachydactylus scutatus angolensis</i> LOWERIDGE . . . . .	37
<i>Pachydactylus bibroni pulitzerae</i> SCHMIDT . . . . .	37
<i>Pachydactylus laevigatus fitzsimonsi</i> LOWERIDGE . . . . .	38
<i>Agama atricollis</i> sbsp. . . . .	38
<i>Agama planiceps schacki</i> MERTENS . . . . .	40
<i>Agama hispida aculeata</i> MERREM . . . . .	40
<i>Agama anchietae</i> BOCAGE . . . . .	42
<i>Chamaeleo etiernei</i> SCHMIDT . . . . .	42
<i>Chamaeleo dilepis dilepis</i> LEACH . . . . .	44
<i>Chamaeleo quilensis</i> BOCAGE . . . . .	44
<i>Varanus niloticus niloticus</i> (LINNÉ) . . . . .	47
<i>Varanus exanthematicus angolensis</i> SCHMIDT . . . . .	48
* <i>Cordylus vittifer machadoi</i> sbsp. n. . . . .	49
* <i>Chamaesaura anguina oligopholis</i> sbsp. n. . . . .	50
<i>Gerrhosaurus bulsi</i> LAURENT . . . . .	50
* <i>Tetradactylus ellenbergeri ellenbergeri</i> (ANGEL) . . . . .	55
<i>Tetradactylus ellenbergeri boulengeri</i> WITTE . . . . .	55
<i>Holaspis güntheri güntheri</i> GRAY . . . . .	56
<i>Nucras tessellata</i> (A. SMITH) . . . . .	56
* <i>Nucras scalaris</i> sp. n. . . . .	58
* <i>Eremias undata undata</i> (A. SMITH) . . . . .	60
<i>Ichnotropis capensis overlaeti</i> WITTE & LAURENT . . . . .	61
<i>Ichnotropis capensis</i> sbsp. . . . .	63
<i>Ichnotropis bivittata bivittata</i> BOCAGE . . . . .	63
* <i>Ichnotropis bivittata pallida</i> sbsp. n. . . . .	64
<i>Mabuya maculilabris maculilabris</i> (GRAY) . . . . .	65
<i>Mabuya bayoni bayoni</i> (BOCAGE) . . . . .	67
* <i>Mabuya bayoni huilensis</i> sbsp. n. . . . .	67
<i>Mabuya binotata</i> (BOCAGE) . . . . .	68
* <i>Mabuya hoeschi</i> MERTENS . . . . .	68
<i>Mabuya striata chimbana</i> BOULENGER . . . . .	69
* <i>Mabuya striata spilogaster</i> PETERS . . . . .	71
<i>Mabuya angolensis</i> MONARD . . . . .	72
<i>Mabuya varia varia</i> (PETERS) . . . . .	72
* <i>Mabuya longiloba longiloba</i> METHUEN & HEWITT . . . . .	73
<i>Mabuya occidentalis</i> (PETERS) . . . . .	73
<i>Mabuya sulcata ansorgei</i> BOULENGER . . . . .	74
* <i>Mabuya megalura</i> sbsp. . . . .	74
<i>Mabuya acutilabris</i> (PETERS) . . . . .	75
<i>Mabuya laevis</i> BOULENGER . . . . .	76
* <i>Mabuya ivensi septemlineata</i> sbsp. n. . . . .	77
<i>Mochlus sundevalli sundevalli</i> (A. SMITH) . . . . .	78
* <i>Mochlus fernandi</i> (BURTON) . . . . .	78
* <i>Eumecia anchietae major</i> sbsp.n. . . . .	80

[ <i>Eumecia anchietae wittei</i> sbsp. n.] . . . . .	80
[ <i>Leptosiaphos graueri</i> (STERNFELD)] . . . . .	81
[ <i>Leptosiaphos blochmanni</i> (TORNIER)] . . . . .	81
[ <i>Sepsina aenea</i> (BARBOUR & LOVERIDGE)] . . . . .	81
<i>Sepsina angolensis</i> BOCAGE . . . . .	81
* <i>Melanoseps occidentalis</i> (PETERS) . . . . .	81
[ <i>Scolecoseps boulengeri</i> LOVERIDGE] . . . . .	82
* <i>Typhlacontias bogerti</i> sp. n. . . . .	82
<i>Feylinia currori</i> GRAY . . . . .	84
* <i>Feylinia elegans grandisquamis</i> L. MÜLLER . . . . .	84
<i>Zygaspis quadrifrons capensis</i> (THOMINOT) . . . . .	84
<i>Monopeltis vanderysti vilhenai</i> LAURENT . . . . .	84
[ <i>Monopeltis scalper gerardi</i> BOULENGER] . . . . .	86
<i>Tomuropeltis</i> sp. . . . .	87
* <i>Tomuropeltis colobura luluae</i> (WITTE & LAURENT) . . . . .	87

## V — OPHIDIENS

* <i>Typhlops angolensis adolfi</i> STERNFELD . . . . .	88
<i>Typhlops boulengeri</i> BOCAGE . . . . .	89
* <i>Typhlops schmidti</i> LAURENT . . . . .	89
<i>Typhlops schlegeli mucruso</i> (PETERS) . . . . .	90
* <i>Typhlops praecocularis lundensis</i> sbsp. n. . . . .	90
* <i>Leptotyphlops emini emini</i> (BOULENGER) . . . . .	91
<i>Python sebae</i> (GMELIN) . . . . .	91
<i>Python anchetae</i> BOCAGE . . . . .	92
<i>Bothropthalmus lineatus lineatus</i> (PETERS) . . . . .	93
<i>Boaedon lineatus lineatus</i> DUMÉRIL & BIBRON . . . . .	93
<i>Mehelya capensis capensis</i> (A. SMITH) . . . . .	94
* <i>Lycophidion capense multimaculatum</i> BOETTGER . . . . .	94
* <i>Lycophidion hellmichi</i> sp. n. . . . .	95
[ <i>Lycophidion semiannule</i> PETERS] . . . . .	97
<i>Limnophis bicolor bicolor</i> GÜNTHER . . . . .	100
* <i>Limnophis bicolor bangweolicus</i> (MERTENS) . . . . .	100
<i>Grayia smithi</i> (LEACH) . . . . .	102
<i>Grayia ornata</i> (BOCAGE) . . . . .	102
* <i>Chlorophis irregularis shiranus</i> (GÜNTHER) . . . . .	103
<i>Chlorophis heterolepidotus</i> (GÜNTHER) . . . . .	105
* <i>Chlorophis hoplogaster</i> (GÜNTHER) . . . . .	106
* <i>Chlorophis nitidus loveridgei</i> (LAURENT) . . . . .	106
<i>Philothamnus semivariegatus</i> A. SMITH . . . . .	107
<i>Gastrophysix smaragdina</i> (SCHLEGEL) . . . . .	108
<i>Rhamnophis aethiopissa ituriensis</i> SCHMIDT . . . . .	108
[ <i>Prosymna ambigua stuhlmanni</i> PFEFFER] . . . . .	108
<i>Prosymna ambigua brevis</i> LAURENT . . . . .	108
<i>Boiga blandingi</i> (HALLOWELL) . . . . .	109
<i>Boiga pulverulenta</i> (FISCHER) . . . . .	109
<i>Dipsadoboaa shrevei</i> (LOVERIDGE) . . . . .	110
* <i>Crotaphopeltis hotamboeia bicolor</i> (LEACH) . . . . .	110
<i>Psammophylax tritaeniatus tritaeniatus</i> (GÜNTHER) . . . . .	110
<i>Rhamphiophis acutus acutus</i> (GÜNTHER) . . . . .	111

* <i>Rhamphiophis acutus wittei</i> LAURENT . . . . .	111
<i>Hemirhaggerhis nototaenia viperinus</i> (BOCAGE) . . . . .	112
<i>Psammophis sibilans sibilans</i> (LINNÉ) . . . . .	113
<i>Psammophis angolensis</i> (BOCAGE) . . . . .	114
<i>Dispholidus typus punctatus</i> LAURENT . . . . .	114
<i>Thelotornis kirtlandi</i> (HALLOWELL) . . . . .	116
<i>Thelotornis capensis oatesi</i> (GÜNTHER) . . . . .	116
<i>Dasypeltis scabra scabra</i> (LINNÉ) . . . . .	116
<i>Elapsoidea güntheri güntheri</i> BOCAGE . . . . .	117
* <i>Elapsoidea decosteri huilensis</i> sbsp. n. . . . .	118
<i>Naja haje anchetae</i> BOCAGE . . . . .	118
<i>Naja nigricollis occidentalis</i> BOCAGE . . . . .	119
<i>Naja melanoleuca melanoleuca</i> HOLLOWELL . . . . .	120
<i>Dendroaspis jamesoni jamesoni</i> (TRAILL) . . . . .	121
<i>Atractaspis bibroni rostrata</i> (GÜNTHER) . . . . .	122
* <i>Atractaspis congica orientalis</i> LAURENT . . . . .	122
* <i>Atractaspis congica congica</i> × <i>orientalis</i> . . . . .	123
<i>Causus rhombeatus</i> (LICHENSTEIN) . . . . .	123
* <i>Causus maculatus</i> (HALLOWELL) . . . . .	124
<i>Causus bilineatus bilineatus</i> BOULENGER . . . . .	125
<i>Causus lichtensteini</i> (JAN) . . . . .	127
<i>Bitis arietans arietans</i> (MERREM) . . . . .	127
<i>Bitis gabonica gabonica</i> (DUMÉRIL & BIBRON) . . . . .	128
<i>Bitis caudalis caudalis</i> (SMITH) . . . . .	128
? <i>Atheris squamigera squamigera</i> (HALLOWELL) . . . . .	128

## VI — AMPHIBIENS

<i>Xenopus laevis poweri</i> HEWITT . . . . .	129
<i>Xenopus laevis petersi</i> BOCAGE . . . . .	130
<i>Bufo regularis regularis</i> REUSS . . . . .	130
<i>Bufo funereus funereus</i> BOCAGE . . . . .	131
<i>Bufo lemairei</i> BOULENGER . . . . .	131
* <i>Bufo carens</i> A. SMITH . . . . .	131
<i>Rana angolensis</i> BOCAGE . . . . .	132
* <i>Rana darlingi</i> BOULENGER . . . . .	132
* <i>Hylarana albolabris lemairei</i> (WITTE) . . . . .	133
<i>Tomopterna tuberculosa</i> (BOULENGER) . . . . .	133
<i>Ptychadena oxyrhynchus</i> (A. SMITH) . . . . .	133
<i>Ptychadena subpunctata</i> (BOCAGE) . . . . .	134
* <i>Ptychadena upembae machadoi</i> sbsp. n. . . . .	134
<i>Ptychadena chrysogaster guibei</i> LAURENT . . . . .	136
* <i>Ptychadena perplicata</i> sp. n. . . . .	136
<i>Ptychadena grandisonae</i> LAURENT . . . . .	139
<i>Ptychadena uzungwensis</i> (LOVERIDGE) . . . . .	139
* <i>Ptychadena taenioscelis</i> LAURENT . . . . .	140
<i>Ptychadena keilingi</i> (MONARD) . . . . .	141
<i>Ptychadena bunoderma</i> (BOULENGER) . . . . .	142
<i>Phrynobatrachus natalensis</i> A. SMITH . . . . .	143
<i>Phrynobatrachus parvulus</i> (BOULENGER) . . . . .	144
* <i>Phrynobatrachus cryptotis</i> SCHMIDT & INGER . . . . .	144

	Pages
* <i>Coracodichus stenodactylus stenodactylus</i> (PFEFFER)	144
<i>Schoutedenella xenochirus</i> (BOULENGER)	145
* <i>Schoutedenella lameerei</i> (WITTE)	146
[ <i>Cardioglossa</i> sp.]	147
<i>Hemisus guineensis</i> COPE	147
? <i>Leptopelis notatus</i> (BUCHHOLZ & PETERS)	147
<i>Leptopelis archictae</i> (BOCAGE)	147
<i>Leptopelis viridis cinnamomeus</i> (BOCAGE)	148
<i>Kassina senegalensis angeli</i> WITTE	148
* <i>Afrixalus dorsalis regularis</i> LAURENT	149
<i>Hyperolius cinnamomeoventris</i> BOCAGE	149
<i>Hyperolius sansibaricus kivuensis</i> AHL	149
<i>Hyperolius cinereus</i> MONARD	149
<i>Hyperolius bocagei</i> STEINDACHNER	150
<i>Hyperolius steindachneri steindachneri</i> BOCAGE	151
<i>Hyperolius marmoratus insignis</i> BOCAGE	151
<i>Hyperolius marmoratus angolensis</i> STEINDACHNER	152
* <i>Hyperolius marmoratus alborufus</i> sbsp. n.	153
<i>Hyperolius nasutus nasutus</i> GÜNTHER	154
<i>Hyperolius granulatus</i> (BOULENGER)	155
<i>Hyperolius vilhenai</i> sp. n.	155
<i>Breviceps mossambicus</i> PETERS	156
* <i>Phrynomerus affinis</i> (BOULENGER)	156
VII — BIBLIOGRAPHIE	158
VIII — INDEX ALPHABETIQUE	161

## Reptiles et Amphibiens de l'Angola (Troisième contribution)

### I — INTRODUCTION

Le Dr. A. DE BARROS MACHADO m'avait depuis longtemps fait l'honneur de me confier l'étude de cette intéressante collection. Mes obligations professorales à l'Université d'Elisabethville, puis les événements qui ont détruit pour longtemps sans doute la paix qui régnait sur l'Afrique ont considérablement retardé cette étude qui eut cependant mérité d'avoir été plus activement menée.

### REMERCIEMENTS

Je remercie non seulement le Dr. A. DE BARROS MACHADO, mais aussi le Dr. C. M. BOGERT qui, étant retenu par d'autres occupations, voulut bien me transmettre une petite collection de Reptiles du sud-ouest de l'Angola que le Dr. A. DE BARROS MACHADO lui avait envoyée. Le Dr. R. F. INGER a également droit à ma reconnaissance pour m'avoir prêté divers spécimens de *Ptychadena* pour comparaison.

Ce travail a été terminé et les dessins représentant les Batraciens ont été exécutés grâce à la National Science Foundation (Grant n.º 17144). Il m'est très agréable de remercier ici les artistes qui ont assuré l'illustration de cette publication: Mme ODETTE DELCOURT, d'Elisabethville (Katanga) et Mr. STREKALOWSKY, de Cambridge (Mass., U. S. A.).

### LOCALITES ET RECOLTEURS

Les Collections proviennent de localités situées principalement dans le Nord-Est (Lunda) et l'Est (Moxico) de l'Angola. Une collection moins importante mais fort diverse a été constituée dans le sud-ouest (District de Moçâmedes, Huíla et Benguela), région mieux connue, mais non moins intéressante: c'est celle-là qui me fut envoyée par le Dr. C. M. BOGERT. Quelques spécimens du Mozambique et du Congo ont été ajoutés à ce travail, mais leurs noms y figurent entre crochets.

Les récolteurs, sauf cas exceptionnels, sont désignés par les abréviations suivantes:

M = A. DE BARROS MACHADO  
D = DORA MACHADO

L = E. LUNA DE CARVALHO  
I = Indigènes divers.

La position des stations de récolte est donnée ci-après. La carte (fig. 1) montre la répartition des localités.