

CONTRIBUTION A LA SYSTÉMATIQUE  
DES FORMES DÉGRADÉES  
DE LA FAMILLE DES **SCINCIDAE**  
APPARENTÉES  
AU GENRE **SCELOTES** FITZINGER

---

INTRODUCTION.

C'est à HEWITT (<sup>1</sup>) que nous devons les vues les plus récentes et les plus légitimes, nous semble-t-il, sur les affinités des formes dégradées de la famille des *Scincidae*, réparties en 1887, par BOULENGER (<sup>2</sup>), entre les genres *Scelotes* FITZINGER, *Herpetoseps* BOULENGER, *Sepsina* BOCAGE, *Melanoseps* BOULENGER, *Acontias* CUVIER, *Typhlacontias* BOCAGE, *Typhlosaurus* WIEGMANN et *Feylinia* GRAY (ces deux derniers genres considérés alors comme appartenant à la famille des *Anelytropidae*, mais placés par après dans celle des *Scincidae*). La conception de HEWITT se ramène à la reconnaissance de trois phylums (indépendamment des espèces cinghalaises du genre *Acontias* pour lesquelles la dénomination générique *Nessia* GRAY est disponible), ayant évolué parallèlement, et séparément vers une adaptation fousseuse du type amphisbénoïde avec atrophie, puis disparition des membres, allongement du corps, atrophie des yeux et altérations concomitantes de l'écaillure céphalique.

Le premier, particulier à Madagascar et aux Seychelles, est basé sur le genre *Amphiglossus* DUMÉRIL et BIBRON (fig. 1, p. 4), confondu auparavant avec *Scelotes* et *Sepsina*, mais qui s'en distingue aisément par la forme de la frontale, qui est échancree au niveau de la première sus-oculaire, de sorte que ses bords divergent en avant. A ce groupe appartiennent le genre primitif *Thyrus* GRAY, représenté par une seule espèce, *T. bojeri* (DESJARDIN), généralement placée dans le genre *Scelotes*, bien qu'à l'encontre de toutes les autres formes du groupe, elle possède

---

(<sup>1</sup>) HEWITT, 1929, *Ann. Transvaal Mus.*, **13**, pp. 1-8.

(<sup>2</sup>) BOULENGER, 1887, *Cat. Liz. Brit. Mus.*, **3**, p. 133.

des préfrontales et des fronto-pariétales, caractère qui nous semble d'importance générique; ainsi qu'une série de formes apparemment dérivées d'*Amphiglossus*, soient : 1° un genre constitué par les espèces malgaches du genre *Acontias*, genre appelé assez malencontreusement *Pseudacontias* (fig. 2) par HEWITT (à ne pas confondre avec *Pseudoaccontias* BOCAGE), qui a gardé l'écaillure céphalique d'*Amphiglossus* au niveau de la région fronto-oculaire, mais qui a perdu les membres, et dont l'ouverture tympanique est devenue invisible, tandis que la rostrale hypertrophiée emboîte le museau et entoure la narine, qui n'est plus

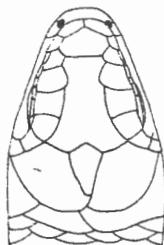


FIG. 1.

*Amphiglossus gastrostictus* (O'SHAUGHNESSY).  
Tête vue de dessus ( $\times 2$ ).  
D'après BOULENGER.

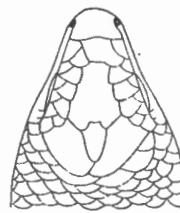


FIG. 2.

*Pseudacontias holomelas* (GÜNTHER).  
Tête vue de dessus ( $\times 2$ ).  
D'après BOULENGER.

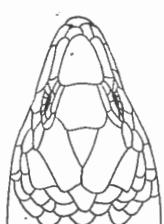


FIG. 3.

*Pseudoacontias madagascariensis* BOCAGE.  
Tête vue de dessus ( $\times 2 \frac{1}{2}$  env.).  
D'après BOCAGE.

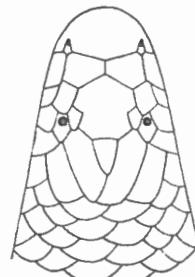


FIG. 4.

*Grandidierina petiti* ANGEL.  
Tête vue de dessus ( $\times 6$  env.).  
D'après ANGEL.

reliée à son bord postérieur que par une suture horizontale, et que les internasales sont disparues; 2° le genre *Pseudoacontias* BOCAGE (fig. 3) qui a gardé la rostrale et les internasales d'*Amphiglossus*, mais qui a perdu les membres, et dont l'ouverture tympanique est invisible, la fronto-nasale et la frénale fortement allongée et la région fronto-oculaire raccourcie, ce qui se manifeste dans les proportions de la frontale qui n'est plus échancrée au niveau de la première sus-oculaire, ainsi que par la diminution du nombre de sus-oculaires et de surciliaires (respectivement 3 et 4, au lieu de 4-5 et 6-7); et le genre *Paracontias* MOCQUARD, différant du précédent par l'absence des internasales, avec développement com-

pensateur de la rostrale, la narine se trouvant au sommet d'un angle formé par cette dernière avec la 1<sup>re</sup> labiale; 3° une série, en principe caractérisée par la subsistance, derrière la narine, d'une nasale en général encastrée dans la rostrale, et comprenant *Pygomeles GRANDIDIER*, dont l'ouverture tympanique est distincte, l'œil non recouvert par la peau, les membres présents (sauf les antérieurs chez *P. braconnieri GRANDIDIER*), les sus-oculaires au nombre de 3 ou de 4 (*Grandidierina ANGEL* (fig. 4, p. 4)), dont aucune espèce n'a de membres antérieurs, et deux seulement les membres postérieurs, dont l'œil est recouvert par la peau, la fronto-nasale absente, et qui possède une seule sus-oculaire, *Cryptoposcincus MOCQUARD*, qui diffère du précédent par l'absence d'internasales, d'ouverture tympanique, et de nasale, et enfin, *Voeltzkowia MOCQUARD*, qui semble être un *Pygomeles* apode, à oreille cachée, à région oculo-frontale racourcie comme chez *Grandidierina*, auquel il ressemble par son unique sus-oculaire et par le recouvrement de l'œil par la peau, mais dont il diffère par la rétention de la fronto-nasale.

Les deux autres phylums, l'un à interpariétaire plus étroite que la frontale, l'autre à interpariétaire plus large, comprennent les formes africaines, à l'exception de *Scelotes eggeli TORNIER*, et de *Scelotes uluguruensis BARBOUR et LOVERIDGE*, les seules du continent africain, dont la frontale soit étranglée comme chez les espèces malgaches, et qui représentent probablement les vestiges d'un groupe ancestral dont seraient issus les phylums sus-mentionnés. Le fait que ces espèces sont pentadactyles (caractère primitif) et que l'interpariétaire est intermédiaire par ses dimensions, à celles de *Scelotes*, d'une part, de *Sepsina* et d'*Amphiglossus* de l'autre (un peu plus étroite que la frontale chez *Sc. eggeli*, un peu plus large chez *Sc. uluguruensis*) milite en faveur de cette hypothèse. Les caractères de ces deux espèces nous semblent donc justifier la création d'un nouveau genre que nous appellerons *Proscelotes* et dont on trouvera la description plus loin.

Dans le « Catalogue of Lizards » de BOULENGER, le phylum à interpariétaire large était représenté par le genre *Scelotes* (espèces africaines) *Herpetoseps*, *Melanoseps*, *Typhlacontias* et *Feylinia*, ce dernier placé dans une autre famille, les yeux étant recouverts par la peau, mais dont les affinités avec les autres genres sus-mentionnés sont évidentes. Depuis, un nouveau genre, *Scolecoseps*, a été décrit par LOVERIDGE (³); par contre, le genre *Herpetoseps* (= *Herpetosaura*) a été fusionné avec *Scelotes*.

La distinction des genres *Scelotes* et *Melanoseps* était primitivement basée sur la contiguïté ou la non contiguïté des palatins, caractère actuellement reconnu variable d'une espèce à l'autre du genre *Scelotes*, sur la présence ou l'absence d'une petite nasale, caractère malaisé à observer en raison des dimensions généralement très faibles de cette plaque, susceptible, par conséquent, de

(³) LOVERIDGE, 1920, *Proc. Zool. Soc. London*, p. 159, fig. 4.

constituer une cause d'erreurs et probablement d'importance non générique (<sup>4</sup>) et enfin, sur l'absence ou la présence de la paupière supérieure, caractère sans doute important, mais fréquemment omis. En fait, la caractéristique essentielle de *Melanoseps* semble être un raccourcissement de la région oculo-frontale, compensé par un allongement de la région rostrale, tendance qui s'accuse davantage chez *Scolecoseps*, *Typhlacontias* et *Feylinia*, et qui comporte, outre l'atrophie de l'œil, dont la disparition de la paupière supérieure est l'un des premiers signes (<sup>5</sup>), une diminution du nombre de sus-oculaires, des surciliaires, et un raccourcissement de la frontale. Or, il se trouve que le génotype du genre *Scelotes* [*Scelotes bipes* (LINNÉ)], par ses trois sus-oculaires, sa frontale plus large que longue et à peine plus longue que la fronto-nasale, rentre précisément dans cette catégorie. Par conséquent, la définition du genre *Melanoseps* devra s'appliquer au genre *Scelotes*, dont il devient un synonyme pur et simple, tandis que la plupart des espèces africaines généralement considérées comme *Scelotes*, devront reprendre leur ancien nom, *Herpetosaura*, créé pour remplacer *Lithophilus* A. SMITH, préoccupé [génotype : *Herpetosaura inornata* (A. SMITH)].

*Typhlacontias brevipes*, récemment décrit par FITZSIMONS (<sup>6</sup>) nous paraît représenter un nouveau genre. Il se distingue en effet des autres espèces du genre *Typhlacontias* par la présence de membres postérieurs rudimentaires, ce qui peut ne pas devoir être considéré, dans ce groupe, comme un caractère d'importance générique, mais aussi, par l'existence d'une plaque nasale, remplaçant la suture qui relie la narine au bord antérieur de la première labiale chez les autres espèces, ce qui est sans doute, plus marquant. Ce genre, que nous appellerons *Fitzsimonsia*, en hommage à l'herpétologue qui en a décrit le génotype, semble relier *Scelotes* à *Typhlacontias*, et occuper ainsi une position analogue à celle de *Scolecoseps*. Mais étant plus évolué que ce dernier par la soudure des supranasales (internasales), et plus primitif par la rétention d'une nasale, il est évident qu'il constitue une branche distincte à laquelle *Typhlacontias* se rattache plus probablement qu'à *Scolecoseps*, attendu que le remplacement de la nasale par une simple suture, paraît une tendance bien ancrée chez les *Scincidae* dégradés, et à réalisations multiples, tandis que la soudure des supranasales, semble une acquisition moins commune. Enfin, l'espèce décrite par CHABANAUD (<sup>7</sup>), sous le nom de *Feylinia boulengeri*, possédant des supranasales soudées en une seule plaque, alors que les autres espèces les ont paires, nous paraît devoir être considéré comme le type d'un genre nouveau, *Chabanaudia*, que nous avons le plaisir de dédier à notre estimé collègue du Muséum de Paris.

(<sup>4</sup>) La nasale est réduite à l'extrême chez *Sc. brevipes* et absente chez *Sc. inornatus*.

(<sup>5</sup>) HEWITT, 1929, *Ann. Transvaal Mus.*, **13**, p. 3.

(<sup>6</sup>) FITZSIMONS, 1939, *Ann. Transvaal Mus.*, **20**, p. 16, figs. 14-17.

(<sup>7</sup>) CHABANAUD, 1917, *Bull. Mus. Hist. Nat. Paris*, **23**, p. 221, figs. 3-5.

Le phylum caractérisé par l'interpariétaire étroite est représentée dans le « Catalogue of Lizards », par les genres *Sepsina*, *Acontias* et *Typhlosaurus*, ce dernier, tout comme *Feylinia* et pour les mêmes raisons, relégué dans une autre famille en dépit de ses affinités réelles. Depuis, un genre voisin d'*Acontias*, *Acontophiops* a été décrit par STERNFELD (<sup>8</sup>). D'autre part, nous rétablissons le genre *Dumerilia* BOCAGE (une seule espèce : *D. bayoni* BOCAGE), car il diffère de *Sepsina* par sa frontale plus large que longue, aussi longue que la fronto-nasale, ses 3 sus-oculaires (au lieu de 4 au moins), et l'absence des membres postérieurs, ce qui constitue une différence plus importante que celle qui distingue *Scelotes* d'*Herpetosaura*.

Au sujet du genre *Typhlosaurus*, il règne une certaine confusion dans la nomenclature des plaques céphaliques. HEWITT (<sup>9</sup>) a déjà démontré que la « frontale » et la « fronto-pariétaire » de *T. cregoi* BOULENGER, sont respectivement une fronto-nasale et une frontale; il a d'autre part, signalé l'existence, chez certains exemplaires de *T. aurantiacus* (PETERS) de trois plaques céphaliques postrostrales impaires, au lieu de deux, l'interpariétaire étant, chez les premiers exemplaires connus, soudée à la frontale et la plaque qui portait ce nom, représentant en réalité la fronto-nasale. Il est facile de se rendre compte, par les connexions des différentes plaques, notamment de la sus-oculaire, et en comparant avec *Acontias* (notamment la figure représentant *A. meleagris* dans l'« Erpéto-logie générale » de DUMÉRIL et BIBRON) (<sup>10</sup>) de ce que cette fusion qui a fait croire à la disparition de la fronto-nasale, a eu lieu également chez *Typhlosaurus caecus* (CUVIER) et chez *T. lineatus* BOULENGER. Chez *T. vermis* BOULENGER, les trois plaques impaires postrostrales, bien que réduites, sont parfaitement distinctes. Enfin, chez *T. meyeri* BOETTGER, la frontale, munie d'une suture transversale (« mit langen Quernaht »), représente évidemment la frontale plus la fronto-nasale.

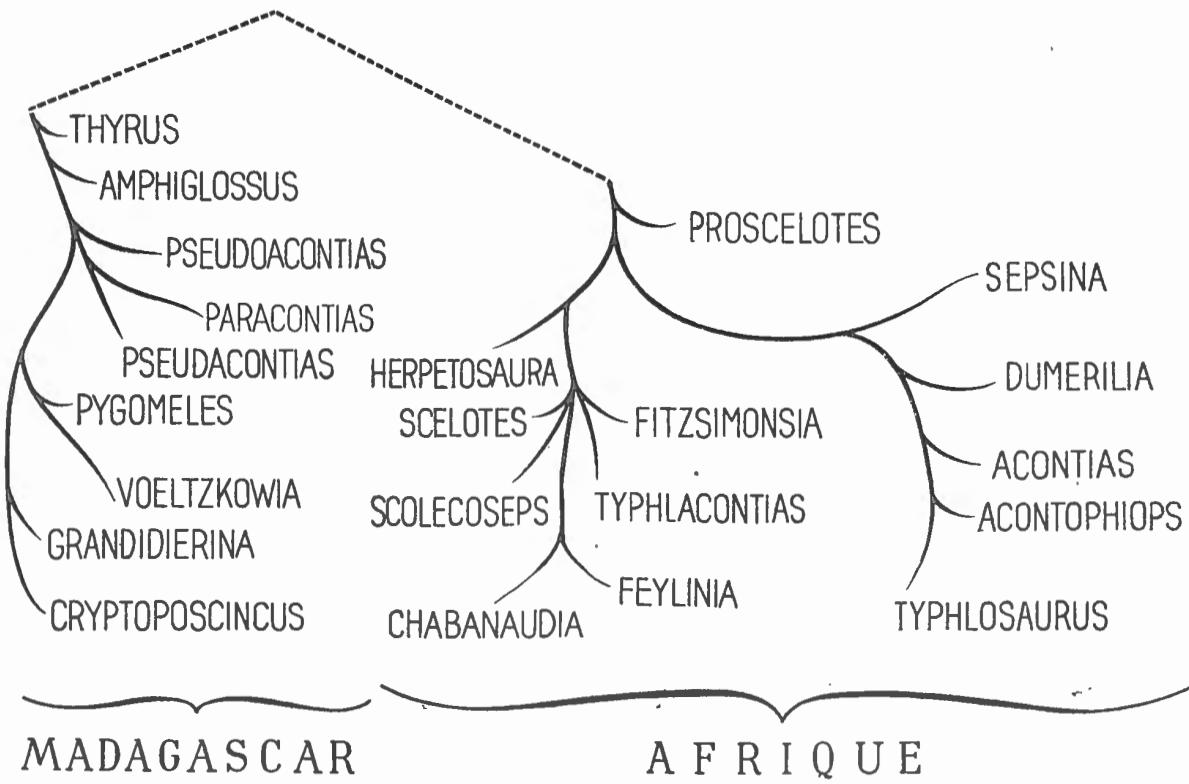
Ainsi donc, à l'encontre de ce que l'on aurait pu croire de prime abord, aucune espèce du genre *Typhlosaurus* ne possède d'interpariétaire large, qui aurait pu justifier non seulement une distinction générique erronée, mais aussi un rapprochement avec *Typhlacontias*, alors que ce genre, ainsi que *Feylinia* et *Fitzsimonsia* diffèrent aussi bien d'*Acontias* que de *Typhlosaurus*, par l'existence de supranasales (impaires chez *Typhlacontias* et *Fitzsimonsia*), la présence de plusieurs écailles préanales, alors qu'il n'y en a qu'une chez *Typhlosaurus* et *Acontias*, la longueur de la queue qui représente au moins 22 % de la longueur totale, alors que cette proportion est un maximum chez *Typhlosaurus* et *Acontias*.

(<sup>8</sup>) STERNFELD, 1912, *Sitz. Ber. Ges. natf. Freunde Berlin*, p. 248.

(<sup>9</sup>) HEWITT, 1929, *Ann. Transvaal Mus.*, 13, p. 2.

(<sup>10</sup>) DUMÉRIL et BIBRON, 1854, *Erpét. gén.*, *Atlas*, pl. 58, fig. C.

TABLEAU PHYLOGÉNIQUE DES FORMES DÉGRADÉES  
APPARENTÉES AU GENRE *SCELOTES* FITZINGER.



## SYNOPSIS DES GENRES AFRICAINS.

I. Frontale étranglée au niveau des premières sus-oculaires. *Proscelotes* gen. nov. (fig. 5 et p. 13).

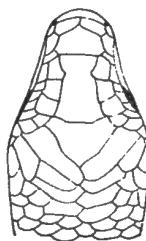


FIG. 5. — *Proscelotes uluguruensis* (BARBOUR et LOVERIDGE).

Tête vue de dessus ( $\times 2 \frac{1}{2}$ ).

D'après BARBOUR et LOVERIDGE.

II. Frontale non étranglée au niveau des premières sus-oculaires.

A. — Interpariétaire moins large que la frontale, ou soudée à cette dernière (*Typhlosaurus*); dans ce cas, une seule grande écaille préanale.

1. — Narine percée au bord postérieur de la rostrale; membres présents.

4 sus-oculaires au moins; frontale tout au plus aussi large que longue, plus longue que la fronto-nasale; des membres postérieurs .....

*Sepsina* BOCAGE (fig. 6 et p. 14).

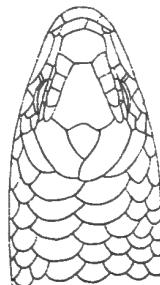


FIG. 6. — *Sepsina hemptinnei* WITTE.

Tête vue de dessus ( $\times 4$ ).

D'après G. F. DE WITTE.

3 sus-oculaires; frontale plus large que longue, aussi longue que la fronto-nasale; pas de membres postérieurs. *Dumerilia* BOCAGE (fig. 7 et p. 16).

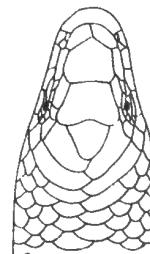


FIG. 7. — *Dumerilia bayoni* BOCAGE.

Tête vue de dessus ( $\times 3$ ).

D'après BOCAGE.

2. — Narine percée dans la rostrale, reliée au bord postérieur de cette dernière par une suture horizontale; membres absents.

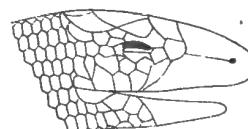


FIG. 8. — *Acontias meleagris meleagris* (LINNÉ).

Tête vue de profil (échelle non indiquée par l'auteur).

D'après DUMÉRIL et BIBRON.

a. Œil non recouvert par la peau.

Paupière inférieure mobile ..... *Acontias* MERREM (fig. 8 et p. 16).

Paupière inférieure fixe ..... *Acontophiops* STERNFELD, p. 21.

b. Œil recouvert par la peau ..... *Typhlosaurus* WIEGMANN, p. 21.

B. — Interpariétaire plus large que la frontale.

1. — Frontale sensiblement plus longue que large, au moins  $1 \frac{2}{3}$  fois plus longue que la fronto-nasale; au moins 4 sus-oculaires

*Herpetosaura* PETERS (fig. 9 et p. 24).

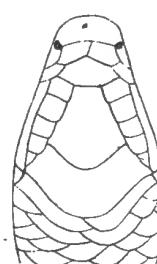


FIG. 9. — *Herpetosaura anguina* (BOULENGER).

Tête vue de dessus ( $\times 8$ ).

D'après BOULENGER.

2. — Frontale presque aussi large, aussi large, ou plus large que longue, aussi longue ou à peine plus longue que la fronto-nasale; tout au plus, 3 sus-oculaires.

a. Œil non recouvert par la peau; narine non reliée au bord postérieur de la rostrale par une suture incurvée.

\*. Supranasales paires; paupière inférieure, au moins, présente.

Δ. Narine percée au bord postérieur de la rostrale; frontale et fronto-nasale moins de 2 fois aussi larges que longues. ....

*Scelotes* FITZINGER (fig. 10 et p. 29).

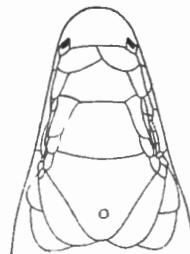


FIG. 10. — *Scelotes kasneri* FITZSIMONS.

Tête vue de dessus (échelle non indiquée par l'auteur).

D'après FITZSIMONS.

ΔΔ. Narine reliée au bord postérieur de la rostrale par une suture rectiligne; frontale et fronto-nasale plus de 2 fois aussi larges que longues ..... *Scolecoseps* LOVERIDGE (fig. 11 et p. 32).



FIG. 11. — *Scolecoseps boulengeri* LOVERIDGE.

Tête vue de côté (échelle non indiquée par l'auteur).

D'après LOVERIDGE.

\*\*. Supranasales soudées en une seule plaque; pas de paupières.

Δ. Une nasale entre la narine et le bord de la 1<sup>re</sup> labiale; des membres postérieurs rudimentaires .....

*Fitzsimonsia* gen. nov. (fig. 12 et p. 33).

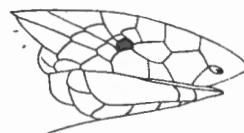


FIG. 12. — *Fitzsimonsia brevipes* (FITZSIMONS).

Tête vue de côté ( $\times 5 \frac{1}{2}$ ).

D'après FITZSIMONS.

ΔΔ. Une simple suture entre les narines et le bord de la 1<sup>re</sup> labiale;  
pas de membres postérieurs .....  
*Typhlacontias* BOCAGE (fig. 13 et p. 34).

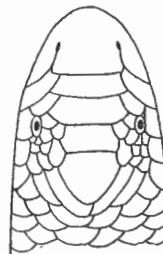


FIG. 13. — *Typhlacontias rohani* ANGEL.

Tête vue de dessus ( $\times 7 \frac{1}{2}$ ).

D'après ANGEL.

b. Œil recouvert par la peau; narine reliée au bord postérieur de la rostrale par une suture incurvée.

\*. Supranasales païres; 3 labiales inférieures; 18 écailles au moins, autour du milieu du corps ..... *Feylinia* GRAY (fig. 14 et p. 36).

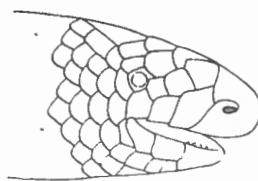


FIG. 14. — *Feylinia currort* GRAY.

Tête vue de profil ( $\times 3$ ).

D'après DUMÉRIL.

\*\*. Supranasales soudées en une seule plaque; 2 labiales inférieures; 16 écailles autour du milieu du corps.

*Chabanaudia* gen. nov. (fig. 15 et p. 37).

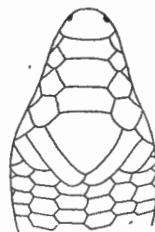


FIG. 15. — *Chabanaudia boulengeri* (CHABANAUD).

Tête vue de dessus ( $\times 4$ ):

D'après CHABANAUD.

Genre PROSCELOTES gen. nov.

GÉNOTYPE PROSCELOTES EGGELI (TORNIER).

Os palatins en contact sur la ligne médiane. Paupières développées. Ouverture tympanique distincte. Narine percée entre la rostrale, la supranasale, la nasale qui est rudimentaire et la 1<sup>re</sup> labiale; préfrontales et fronto-pariétales absentes; frontale étranglée au niveau des premières sus-oculaires; interpariétaire un peu plus large ou un peu plus étroite que la frontale. Corps très allongé. Membres pentadactyles peu développés.

#### SYNOPSIS DES ESPÈCES.

Interpariétaire plus étroite que la frontale ..... *P. eggeli* (TORNIER), p. 13.  
Interpariétaire plus large que la frontale. *P. uluguruensis* (BARBOUR et LOVERIDGE), p. 13.

#### SYNONYMIE ET DISTRIBUTION GÉOGRAPHIQUE.

##### 1. — *Proscelotes eggeli* (TORNIER). (Fig. 16.)

*Scelotes eggeli* TORNIER, 1902, Zool. Anz., 25, p. 700; BARBOUR et LOVERIDGE, 1928, Mem. Mus. Comp. Zool., 50, p. 164, pl. IV, fig. 5.

Tanganyika Territory.

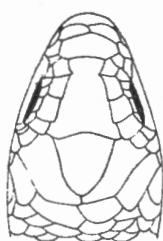


FIG. 16. — *Proscelotes eggeli* (TORNIER).

Tête vue de dessus ( $\times 2 \frac{1}{2}$ ).

D'après BARBOUR et LOVERIDGE.

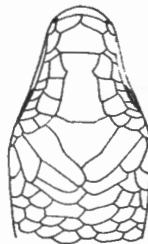


FIG. 17. — *Proscelotes uluguruensis*

(BARBOUR et LOVERIDGE).

Tête vue de dessus ( $\times 2 \frac{1}{2}$ ).

D'après BARBOUR et LOVERIDGE.

##### 2. — *Proscelotes uluguruensis* (BARBOUR et LOVERIDGE). (Fig. 17.)

*Scelotes uluguruensis* BARBOUR et LOVERIDGE, 1928, Mem. Mus. Comp. Zool., 50, p. 167, pl. IV, fig. 6.

Tanganyika Territory.

## Genre SEPSINA BOCAge.

*Sepsina* BOCAge, 1866, Jorn. Sc. Lisboa, 1, p. 62; BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 417.

## SYNOPSIS DES ESPÈCES.

## I. Membres pentadactyles.

- A. — Frontale plus de 3 fois plus longue que la fronto-nasale; 3<sup>e</sup> doigt plus court que le 2<sup>e</sup>; queue plus longue que le tronc (tête comprise) ....  
*S. arnoldi* HEWITT (<sup>11</sup>), p. 14 et p. 25, fig. 18.
- B. — Frontale 2 fois plus longue que la fronto-nasale; 3<sup>e</sup> doigt plus long que le 2<sup>e</sup>; queue plus courte que le tronc (tête comprise) ....  
*S. aenea* (BARBOUR et LOVERIDGE), p. 15.

## II. Membres tétradactyles.

- A. — 4<sup>e</sup> orteil plus court que le 3<sup>e</sup> et aussi long ou un peu plus long que le 2<sup>e</sup>; frontale plus longue que large ..... *S. tetradactyla* PETERS, p. 15.
- B. — 4<sup>e</sup> orteil aussi long que le 3<sup>e</sup> et plus long que le 2<sup>e</sup>; frontale aussi longue que large.  
Corps modérément allongé, comprenant 6 fois environ la longueur du membre postérieur ..... *S. alberti* HEWITT, p. 15.  
Corps très allongé, comprenant de 8 à 13 fois la longueur du membre postérieur.  
*S. hemptinnei* WITTE (<sup>12</sup>), p. 15.

## III. Membres tridactyles.

- A. — Longueur du membre antérieur représentant plus de  $\frac{1}{3}$  (au moins 36 %) de la longueur du membre postérieur.  
3<sup>e</sup> doigt plus long que le 2<sup>e</sup> ..... *S. copei* BOCAge, p. 16.  
3<sup>e</sup> doigt plus court que le 2<sup>e</sup> ..... *S. angolensis* BOCAge, p. 16.
- B. — Longueur du membre antérieur représentant à peine  $\frac{1}{3}$  (29 %) de la longueur du membre postérieur ..... *S. grammica* COPE, p. 16.

## SYNONYMIE ET DISTRIBUTION GÉOGRAPHIQUE.

1. — *Sepsina arnoldi* HEWITT.  
(Fig. 18.)

*Sepsina arnoldi* HEWITT, 1932, Ann. Natal Mus., 7, p. 112, fig.

Rhodésie du Sud.

(<sup>11</sup>) Nous considérons, ainsi que HEWITT l'a lui-même déclaré possible, comme les premières sus-oculaires, les plaques dénommées préfrontales dans la description. Si elles étaient réellement des préfrontales, *S. arnoldi* représenterait, sans doute, un genre distinct et plus primitif que *Sepsina*, ce qui s'accorderait avec le fait que la labiale sous-oculaire est la 5<sup>e</sup>, caractère indubitablement archaïque, rencontré dans les espèces des genres *Thyrus* et *Proscelotes*, ainsi que chez *Amphiglossus gardineri* (BOULENGER) et *Sepsina aenea* (BARBOUR et LOVERIDGE).

(<sup>12</sup>) La longueur du membre postérieur n'est comprise que 8 à 9 fois dans la longueur du corps que chez les tout jeunes individus, car le corps s'allonge avec l'âge.

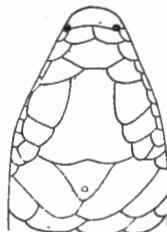


FIG. 18. — *Sepsina arnoldi* HEWITT.  
Tête vue de dessus (échelle non indiquée par l'auteur).  
D'après HEWITT.

2. — *Sepsina aenea* (BARBOUR et LOVERIDGE).

*Scelotes aeneus* BARBOUR et LOVERIDGE, 1928, Proc. New Engl. Zool. Club, **10**, p. 63.

Mozambique.

3. — *Sepsina tetradactyla* PETERS.

*Sepsina (Rhinoscincus) tetradactyla* PETERS, 1874, Monatsber. Ak. Wiss. Berlin, p. 374;  
BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., **3**, p. 420.

Tanganyika Territory.

4. — *Sepsina alberti* HEWITT.

*Sepsina hessei* HEWITT (non BOETTGER), 1927, Rec. Albany Mus., **3**, p. 402, pl. XXII,  
fig. 4.

*Sepsina alberti* HEWITT, 1929, Ann. Transvaal Mus., **13**, p. 4.

Sud-Ouest africain.

5. — *Sepsina hemptinnei* WITTE.

(Fig. 19.)

*Sepsina hemptinnei* WITTE, 1933, Rev. Zool. Bot. Afr., **23**, p. 188 et Ann. Mus. Congo,  
Zool. [1], **3**, p. 79, figs. 1-2.

Congo belge oriental.

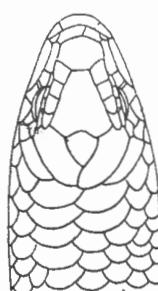


FIG. 19. — *Sepsina hemptinnei* WITTE.  
Tête vue de dessus ( $\times 4$ ).  
D'après G. F. DE WITTE.

6. — *Sepsina copei* BOCAGE.

*Sepsina copei* BOCAGE, 1873, Jorn. Sci. Lisboa, 4, p. 212 et 1895, Herpét. Angola, p. 54, pl. VII, figs. 1-1c.

*Sepsina copii* BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 421.

Angola.

7. — *Sepsina angolensis* BOCAGE.

*Sepsina angolensis* BOCAGE, 1866, Jorn. Sci. Lisboa, 1, p. 63, pl. I, fig. 1; BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 421.

*Sepsina hessei* BOETTGER, 1887, Zool. Anz., 10, p. 649 et 1888, Ber. Senok. Ges., p. 31, pl. I, fig. 3 et pl. II, fig. 2.

Angola et Sud-Ouest du Congo.

8. — *Sepsina grammica* COPE.

*Sepsina grammica* COPE, 1868, Proc. Acad. Philad., p. 318; BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 421.

Sud-Ouest africain.

## Genre DUMERILIA BOCAGE.

*Dumerilia* BOCAGE, 1866, Jorn. Sci. Lisboa, 1, p. 63.

Une seule espèce.

## SYNONYMIE ET DISTRIBUTION GÉOGRAPHIQUE.

1. — *Dumerilia bayoni* BOCAGE.  
(Fig. 7, p. 10.)

*Dumerilia bayonii* BOCAGE, 1866, Jorn. Sc. Lisboa, 1, p. 63.

*Scincodipus conicus* PETERS, 1875, Monatsber. Ak. Wiss. Berlin, p. 551, pl., figs. 1-5.

*Sepsina (Dumerilia) bayonii* BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 422; BOCAGE, 1895, Herpét. Angola, p. 55, pl. VII, figs. 2-2d.

Angola, Cabinda.

## Genre ACONTIAS CUVIER.

*Acontias* CUVIER, 1817, Règne animal, 2, p. 60; BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 424.

## SYNOPSIS DES ESPÈCES.

I. Museau subcunéiforme, fort déprimé, dépassant fortement la bouche; 1-2 sus-oculaires; 14 écailles autour du milieu du corps; queue brusquement amincie à son extrémité.

1 sus-oculaire; 2 ou 3 surciliaires ..... *A. lineatus lineatus* PETERS, p. 17.  
2 sus-oculaires; 3 ou 4 surciliaires ..... *A. lineatus orangensis* HEWITT, p. 18.

II. Museau arrondi, dépassant modérément la bouche; généralement 3 sus-oculaires.

A. — Queue plus ou moins cylindrique, ne s'aminçissant pas graduellement; interpariétaire non allongée, formant un triangle équilatéral.

1. — Queue courte, représentant moins de 15 % de la longueur totale .....  
*A. percivali* LOVERIDGE, p. 18.

2. — Queue plus longue, représentant plus de 15 % de la longueur totale.

\* 3 sus-oculaires.

Livrée tachetée; 16-20 écailles autour du milieu du corps .....  
*A. meleagris meleagris* (LINNÉ), p. 18.

Livrée lignée; 14-16 écailles autour du milieu du corps .....  
*A. meleagris orientalis* HEWITT, p. 19.

\*\* 2 sus-oculaires.

Livrée lignée; 14 écailles autour du milieu du corps.....  
*A. meleagris lineicauda* HEWITT, p. 19.

B. — Queue s'aminçissant graduellement.

1. — Tête aussi longue que large; interpariétaire allongée formant un triangle isocèle .....  
*A. breviceps* ESSEX, p. 19.

2. — Tête plus longue que large.

16-20 écailles autour du milieu du corps; queue courte, représentant 13 % de la longueur totale; interpariétaire ne séparant pas complètement les pariétales .....  
*A. plumbeus plumbeus* BIANCONI, p. 19.

14-16 écailles autour du milieu du corps; queue représentant 17-19 % de la longueur totale; interpariétaire séparant complètement les pariétales, formant un triangle à peu près équilatéral. *A. plumbeus tasmani* HEWITT, p. 20.

18 écailles autour du milieu du corps; queue représentant 16 % de la longueur totale; interpariétaire séparant complètement les pariétales, fortement allongée en triangle isocèle .....  
*A. plumbeus gracilicauda* ESSEX, p. 20.

18 écailles autour du milieu du corps; queue représentant 15-18 % de la longueur totale; interpariétaire formant un triangle à peu près équilatéral .....  
*A. plumbeus namaquensis* HEWITT, p. 20.

#### SYNONYMIE ET DISTRIBUTION GÉOGRAPHIQUE.

##### 1. — *Acontias lineatus* lineatus PETERS.

(Figs. 20-21, p. 18.)

*Typhline cuvieri* GRAY (part., non WIEGMANN), 1845, Cat. Liz., p. 128.

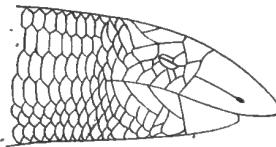
*Acontias lineatus* PETERS, 1879, Monatsber. Ak. Wiss. Berlin, p. 774, pl., fig. 2; BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 428; BOULENGER (part.), 1910, Ann. S. Afr. Mus., 5, p. 489; HEWITT, 1938, Trans. R. Soc. S. Afr., 26, p. 46.

*Acontias grayi* BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 428.

Afrique du Sud.

FIG. 20. — *Acontias lineatus lineatus* PETERS.Tête vue de dessus ( $\times 4$ ).

D'après PETERS.

FIG. 21. — *Acontias lineatus lineatus* PETERS.Tête vue de profil ( $\times 4$ ).

D'après PETERS.

2. — *Acontias lineatus orangensis* HEWITT.*Acontias lineatus orangensis* HEWITT, 1938, Trans. R. Soc. S. Afr., 26, p. 47.

Orange.

3. — *Acontias percivali* LOVERIDGE.*Acontias percivali* LOVERIDGE, 1938, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, 79, p. 3.

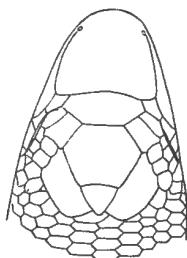
Kenya.

4. — *Acontias meleagris meleagris* (LINNÉ).

(Figs. 22-23.)

*Anguis meleagris* LINNÉ, 1766, Syst. Nat., 1, p. 390.*Eryx meleagris* DAUDIN, 1802, Rept., 7, p. 272.*Acontias meleagris* MERREM, 1820, Tent., p. 89; DUMÉRIL et BIBRON, 1839, Erpét. Gén., 5, p. 802; 1854, *op. cit.*, Atlas, pl. 58; BOULENGER (part.), 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 427 et 1910, Ann. S. Afr. Mus., 5, p. 489.

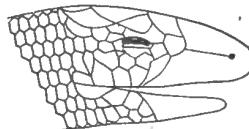
Partie occidentale de la province du Cap.

FIG. 22. — *Acontias meleagris meleagris* (LINNÉ).

Tête vue de dessus

(échelle non indiquée par l'auteur).

D'après DUMÉRIL et BIBRON.

FIG. 23. — *Acontias meleagris meleagris* (LINNÉ).

Tête vue de profil

(échelle non indiquée par l'auteur).

D'après DUMÉRIL et BIBRON.

5. — *Acontias meleagris orientalis* HEWITT.

*Acontias meleagris* BOULENGER (part., non LINNÉ), 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 427 et 1910, Ann. S. Afr. Mus., 5, p. 489.

*Acontias meleagris orientalis* HEWITT, 1938, Trans. R. Soc. S. Afr., 26, p. 41, pl. III, fig. 2.

Partie orientale de la province du Cap.

6. — *Acontias meleagris lineicauda* HEWITT.

*Acontias lineatus* BOULENGER (part., non PETERS), 1910, Ann. S. Afr. Mus., 5, p. 489.

*Acontias meleagris lineicauda* HEWITT, 1938, Trans. R. Soc. S. Afr., 26, p. 39, pl. III, fig. 1.

Partie orientale de la province du Cap.

7. — *Acontias breviceps* ESSEX.

(Fig. 24.)

*Acontias breviceps* ESSEX, 1925, Rec. Albany Mus., 3, p. 332, fig.; HEWITT, 1938, Trans. R. Soc. S. Afr., 26, p. 41, pl. III, fig. 4.

Afrique du Sud.

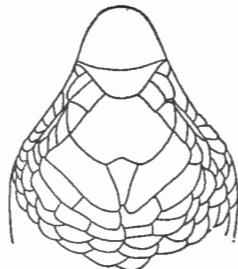


FIG. 24. — *Acontias breviceps* ESSEX.

Tête vue de dessus (échelle non indiquée par l'auteur).

D'après ESSEX.

8. — *Acontias plumbeus plumbeus* BIANCONI.

*Acontias plumbeus* BIANCONI, 1848, Spec. Zool. Mossamb., Rept., p. 35, pl. III; BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 428.

*Acontias niger* PETERS, 1854, Monatsber. Ak. Wiss. Berlin, p. 619.

Mozambique, Transvaal.

9. — *Acontias plumbeus tasmani* HEWITT.

*Acontias plumbeus tasmani* HEWITT, 1938, Trans. R. Soc. S. Afr., **26**, p. 44, pl. III, figs. 6-7.

Afrique du Sud.

10. — *Acontias plumbeus gracilicauda* ESSEX.

(Fig. 25.)

*Acontias gracilicauda* ESSEX, 1925, Rec. Albany Mus., **3**, p. 334, fig.

*Acontias plumbeus gracilicauda* HEWITT, 1938, Trans. R. Soc. S. Afr., **26**, p. 46.

Afrique du Sud.

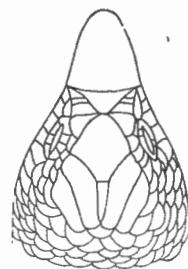


FIG. 25. — *Acontias plumbeus gracilicauda* ESSEX.  
Tête vue de dessus (échelle non indiquée par l'auteur).

D'après ESSEX.

11. — *Acontias plumbeus namaquensis* HEWITT.

*Acontias plumbeus namaquensis* HEWITT, 1938, Trans. R. Soc. S. Afr., **26**, p. 47, pl. III, fig. 3.

Namaqualand.

Genre ACANTOPOPHIOPS STERNFELD.

*Acontophiops* STERNFELD, 1912, Sitz. Ber. Ges. natf. Freunde, Berlin, p. 246.

Une seule espèce.

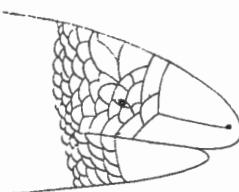
## SYNONYMIE ET DISTRIBUTION GÉOGRAPHIQUE.

1. — *Acontophiops lineatus* STERNFELD.

(Fig. 26.)

*Acontophiops lineatus* STERNFELD, 1912, Sitz. Ber. Ges. natf. Freunde, Berlin, p. 246, fig. 1.

Transvaal.

FIG. 26. — *Acontophiops lineatus* STERNFELD.

Tête vue de profil (échelle non indiquée par l'auteur).

D'après STERNFELD.

Genre *TYPHLOSAURUS* WIEGMANN.*Typhline* WIEGMANN (non WAGLER), 1834, Herpét. Mex., p. 11.*Typhlosaurus* WIEGMANN, 1834, Herpét. Mex., p. 54; BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 432.

## SYNOPSIS DES ESPÈCES.

I. Au moins 16 écailles autour du milieu du corps; 2 ou 3 sus-oculaires (entre la fronto-nasale, la frontale et la pariétale); interpariétaire non soudée avec la frontale.

- 5 labiales supérieures; 3 sus-oculaires; frontale plus de 2 fois aussi large que longue ..... *T. bicolor* HEWITT, p. 22.
- 4 labiales supérieures; 2 sus-oculaires; frontale presque 2 fois aussi large que longue ..... *T. cregoi* BOULENGER, p. 22.

II. Au plus 14 écailles autour du milieu du corps; une seule sus-oculaire.

A. Rostrale tout au plus aussi longue que les autres plaques céphaliques.

- 14 écailles autour du milieu du corps; museau formant un bord horizontal aigu ..... *T. lineatus* BOULENGER, p. 22.
- 12 écailles autour du milieu du corps; museau conique ..... *T. aurantiacus* (PETERS), p. 23.

B. Rostrale plus longue que l'ensemble des autres plaques céphaliques.

- 1. Rostrale comprise 1 ½ fois dans la longueur totale des autres plaques céphaliques; museau formant un bord horizontal; 14 écailles autour du milieu du corps; interpariétaire non soudée à la frontale ..... *T. meyeri* BOETTGER, p. 23.

2. Rostrale comprise 2 fois dans la longueur totale des autres plaques céphaliques; museau conique.
- 14 écailles autour du milieu du corps; 2 écailles impaires derrière la rostrale (l'interpariétaire étant soudée à la frontale) ..... *T. caecus* (CUVIER), p. 23.
- 12 écailles autour du milieu du corps; 3 écailles impaires derrière la rostrale (l'interpariétaire n'étant pas soudée à la frontale). .....  
*T. vermis* BOULENGER, p. 24.

## SYNONYMIE ET DISTRIBUTION GÉOGRAPHIQUE.

1. — *Typhlosaurus bicolor* HEWITT.  
(Fig. 27.)*Typhlosaurus bicolor* HEWITT, 1929, Ann. Transvaal Mus., 13, p. 1, fig. A.

Rhodésie du Nord.

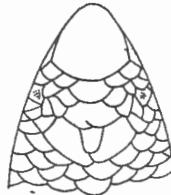


FIG. 27. — *Typhlosaurus bicolor* HEWITT.  
Tête vue de dessus (échelle non indiquée par l'auteur).  
D'après HEWITT.

2. — *Typhlosaurus cregoi* BOULENGER.*Typhlosaurus cregoi* BOULENGER, 1903, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), 12, p. 434.

Transvaal.

3. — *Typhlosaurus lineatus* BOULENGER.  
(Figs. 28-29.)*Typhlosaurus lineatus* BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 432, pl. XXXVIII, fig. 3.

Rhodésie du Sud.

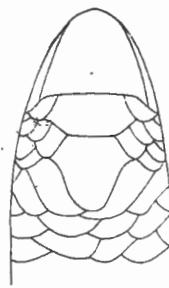


FIG. 28. — *Typhlosaurus lineatus* BOULENGER.  
Tête vue de dessus ( $\times 5 \frac{1}{2}$ ).  
D'après BOULENGER.



FIG. 29. — *Typhlosaurus lineatus* BOULENGER.  
Tête vue de profil ( $\times 5 \frac{1}{2}$ ).  
D'après BOULENGER.

4. — *Typhlosaurus aurantiacus* (PETERS).

(Figs. 30-31.)

*Typhline cuvieri* BIANCONI (non WIEGMANN), 1848, Spec. Zool. Mossamb., Rept. p. 27, pl. I, fig. 3.

*Typhline aurantiaca* PETERS, 1854, Monatsber. Ak. Wiss. Berlin, p. 620.

*Typhlosaurus aurantiacus* PETERS, 1882, Reise n. Mossamb., 3, p. 83, pl. XIII, fig. 1; BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 433.

Mozambique.



FIG. 30. — *Typhlosaurus aurantiacus* (PETERS).

Tête vue de dessus ( $\times 4 \frac{2}{3}$ ).

D'après PETERS.

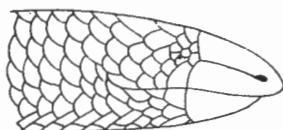


FIG. 31. — *Typhlosaurus aurantiacus* (PETERS).

Tête vue de profil ( $\times 4 \frac{2}{3}$ ).

D'après PETERS.

5. — *Typhlosaurus meyeri* BOETTGER.

*Typhlosaurus meyeri* BOETTGER, 1894, Abh. Mus. Dresden, n° 5.

Sud-Ouest africain.

6. — *Typhlosaurus caecus* (CUVIER).

(Fig. 32.)

*Acontias caecus* CUVIER, 1817, Règne Animal, 2, p. 60.

*Typhline cuvieri* WIEGMANN, 1834, Herpet. Mex., p. 11; A. DUMÉRIL, 1856, Rev. Mag. Zool., 8, p. 423, pl. XXII, fig. 2.

*Typhlosaurus caecus* PETERS, 1882, Reise n. Mossamb., 3, p. 84; BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 434.

Afrique du Sud.



FIG. 32. — *Typhlosaurus caecus* (CUVIER).

Tête vue de dessus (échelle non indiquée par l'auteur).

D'après A. DUMÉRIL.

7. — *Typhlosaurus vermis* BOULENGER.  
(Fig. 33.)

*Typhlosaurus vermis* BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 434, pl. XXXVIII, fig. 4.

Afrique du Sud.



FIG. 33. — *Typhlosaurus vermis* BOULENGER.  
Tête vue de dessus (échelle non indiquée par l'auteur).  
D'après BOULENGER.

Genre HERPETOSAURA PETERS.

*Herpetosaura* PETERS, 1854, Monatsber. Ak. Wiss. Berlin, p. 619.  
*Scelotes* BOULENGER (part.), 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 408.

SYNOPSIS DES ESPÈCES (18).

I. Membres pentadactyles; 22 écailles autour du milieu du corps.

A. Supranasale séparée de la 1<sup>re</sup> labiale par une postnasale; longueur du membre postérieur comprise environ 5 fois dans la longueur du tronc.

1. Paupière inférieure munie d'un disque transparent.

5 surciliaires; 6 labiales inférieures; pariétales non suivies par 2 ou 3 paires d'écailles médianes élargies transversalement .....

*H. capensis capensis* (A. SMITH), p. 25.

6 surciliaires; 5 labiales inférieures; pariétales suivies par 2 ou 3 paires d'écailles médianes élargies transversalement .....

*H. capensis depressa* (HEWITT), p. 26.

2. Paupière inférieure écailleuse ..... *H. weberi* (ROUX), p. 26.

B. Supranasale en contact avec la 1<sup>re</sup> labiale; pas de postnasale; longueur du membre postérieur comprise plus de 10 fois dans la longueur du tronc .....

*H. mira* (ROUX), p. 26.

II. Membres non pentadactyles; 18-20 écailles autour du milieu du corps.

A. Membres antérieurs présents.

1. Ouverture tympanique distincte; membres postérieurs tétradactyles .....

*H. limpopoensis* (FITZSIMONS), p. 26.

(18) Les caractères de l'interpariétaire et de la fronto-nasale chez *H. inornata* et *H. anguina* sont basés sur les figures du « Catalogue of Lizards in the British Museum », vol. III, 1887, de BOULENGER.

2. Ouverture tympanique cachée; membres postérieurs tridactyles.
- 20 écailles autour du milieu du corps; 3<sup>e</sup> doigt aussi long que le 2<sup>e</sup> .....  
*H. caffer* (PETERS), p. 27.
- 18 écailles autour du milieu du corps; 3<sup>e</sup> doigt plus court que le 2<sup>e</sup>.  
*H. tridactyla* (BOULENGER), p. 27.
- B. Membres antérieurs absents.
1. Membres postérieurs présents.
- a. Ouverture tympanique cachée; supranasale séparée de la 1<sup>re</sup> labiale par la postnasale; 6 surciliaires .....  
*H. güntheri* (BOULENGER), p. 27.
- b. Ouverture tympanique distincte; supranasale en contact avec la 1<sup>re</sup> labiale; 5 surciliaires.  
Membres postérieurs bidactyles; 20 écailles autour du milieu du corps.  
*H. bidigitata* (FITZSIMONS), p. 27.
- Membres postérieurs rudimentaires; 18 écailles autour du milieu du corps.  
*H. brevipes* (HEWITT), p. 27.
2. Membres postérieurs absents; ouverture tympanique cachée; supranasale en contact avec la 1<sup>re</sup> labiale.  
Pas de nasale; fronto-nasale 2 fois aussi longue que les supranasales; interpariétaire à bords antérieur et postérieur non parallèles, touchant la 3<sup>e</sup> sus-oculaire; palatins contigus; face ventrale claire .....  
*H. inornata* (A. SMITH), p. 28.
- Une petite nasale; fronto-nasale 1 1/2 fois aussi longue que les supranasales; interpariétaire à bords antérieur et postérieur parallèles, ne touchant pas la 3<sup>e</sup> sus-oculaire; palatins séparés; face ventrale noire, à l'exception du menton .....  
*H. anguina* (BOULENGER), p. 28.
- Une petite nasale; fronto-nasale 2 fois aussi longue que les supranasales; palatins contigus; face ventrale noire à l'exception de la gorge et du menton.  
*H. natalensis* (HEWITT), p. 28.

## SYNONYMIE ET DISTRIBUTION GÉOGRAPHIQUE.

1. — ***Herpetosaura capensis capensis* (A. SMITH).**  
(Figs. 34-35.)

*Gongylus capensis* A. SMITH, 1849, Illus. Zool. S. Afr., 1, Rept., App. p. 10.

*Seps capensis* GÜNTHER, 1871, Proc. Zool. Soc. London, p. 241.

*Scelotes capensis* BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 42, pl. XXIV, fig. 1.

Afrique du Sud.

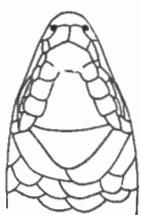


FIG. 34.

*Herpetosaura capensis capensis* (A. SMITH). Tête vue de dessus ( $\times 4 \frac{1}{2}$ ).  
T'apres BOULENGER.



FIG. 35.

*Herpetosaura capensis capensis* (A. SMITH). Tête vue de profil ( $\times 4 \frac{1}{2}$ ).  
T'apres BOULENGER.

2. — *Herpetosaura capensis depressa* (HEWITT).

(Figs. 36-37.)

*Scelotes capensis depressus* HEWITT, 1929, Ann. Transvaal Mus., 13, p. 1, figs. B-C.

Sud-Ouest africain.

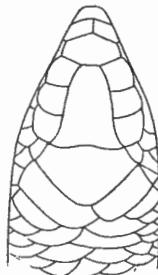


FIG. 36.

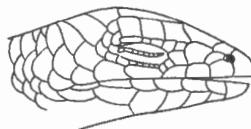


FIG. 37.

*Herpetosaura capensis depressa* (HEWITT). *Herpetosaura capensis depressa* (HEWITT).Tête vue de dessus  
(échelle non indiquée par l'auteur).  
D'après HEWITT.Tête vue de profil  
(échelle non indiquée par l'auteur).  
D'après HEWITT.3. — *Herpetosaura weberi* (ROUX).*Sepsina weberi* ROUX, 1907, Zool. Jahrb. Syst., 25, p. 437, pl. XIV, fig. 9.

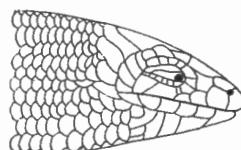
Namaqualand.

4. — *Herpetosaura mira* ROUX.

(Fig. 38.)

*Herpetosaura mira* ROUX, 1907, Zool. Jarhb. Syst., 25, p. 435, pl. XIV, figs. 7-8.

Transvaal.

FIG. 38. — *Herpetosaura mira* ROUX.Tête vue de profil ( $\times 3$ ).  
D'après ROUX.5. — *Herpetosaura limpopoensis* (FITZSIMONS).*Scelotes limpopoensis* FITZSIMONS, 1930, Ann. Transvaal Mus., 14, p. 34, figs. 17-20.

Transvaal.

6. — *Herpetosaura caffer* (PETERS).*Sepomorphus caffer* PETERS, 1861, Monatsber. Akad. Wiss. Berlin, p. 422.*Scelotes ? caffer* BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 413,

Afrique du Sud.

7. — *Herpetosaura tridactyla* (BOULENGER).*Scelotes tridactylus* BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 413, pl. XXXIV, fig. 2.

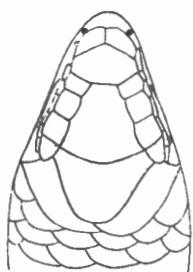
Afrique du Sud.

8. — *Herpetosaura güntheri* (BOULENGER).

(Figs. 39-40.)

*Herpetosaura inornata* GÜNTHER (part.), 1873, Ann. Mag. Nat. Hist. (4), 12, p. 147.*Scelotes guentheri* BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 414, pl. XXXIV, figs. 3-3c.

Natal.

FIG. 39. — *Herpetosaura güntheri* (BOULENGER).Tête vue de dessus ( $\times 4$ ).

D'après BOULENGER.

FIG. 40. — *Herpetosaura güntheri* (BOULENGER).Tête vue de profil ( $\times 4$ ).

D'après BOULENGER.

9. — *Herpetosaura bidigitata* (FITZSIMONS).*Scelotes bidigitatus* FITZSIMONS, 1930, Ann. Transvaal Mus., 14, p. 34, figs. 15-16.

Transvaal.

10. — *Herpetosaura brevipes* (HEWITT).*Scelotes brevipes* HEWITT, 1925, Rec. Albany Mus., 34, p. 35.

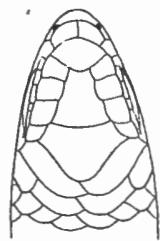
Mozambique, Natal.

11. — *Herpetosaura inornata* (A. SMITH).

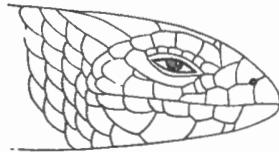
(Figs. 41-42.)

*Lithophilus inornatus* A. SMITH, 1849, Illus. Zool. S. Afr., Rept., App. p. 12.*Herpetosaura inornata* GÜNTHER (part.), 1873, Ann. Mag. Nat. Hist. (4), 12, p. 147.*Herpetosaura inornata* var. *mossambica* PETERS, 1882, Reise n. Mossamb., 3, p. 81.*Scelotes inornatus* BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 415, pl. XXXIV, figs. 4-4 B.

Natal.

FIG. 41. — *Herpetosaura inornata* (A. SMITH).Tête vue de dessus ( $\times 4$ ).

D'après BOULENGER.

FIG. 42. — *Herpetosaura inornata* (A. SMITH).Tête vue de profil ( $\times 4 \frac{1}{2}$ ).

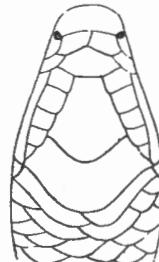
D'après BOULENGER.

12. — *Herpetosaura anguina* (BOULENGER).

(Fig. 43.)

*Herpetoseps anguinus* BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 416, pl. XXXV, figs. 1-1b.

Afrique du Sud.

FIG. 43. — *Herpetosaura anguina* (BOULENGER).Tête vue de dessus ( $\times 8$ ).

D'après BOULENGER.

13. — *Herpetosaura natalensis* (HEWITT).*Scelotes natalensis* HEWITT, 1921, Ann. Durban Mus., 3, p. 3, fig. 1 A.

Natal.

## Genre SCELOOTES FITZINGER.

*Scelotes* FITZINGER, 1826, N. Classif. Rept., p. 23.*Scelotes* BOULENGER (part.), 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 408.

## SYNOPSIS DES ESPÈCES.

## I. Membres postérieurs présents.

## A. Membres bidactyles.

1. 22 écailles autour du milieu du corps; 4<sup>e</sup> labiale supérieure en contact avec l'œil ..... *S. kasneri* FITZSIMONS, p. 30.
2. 18-20 écailles autour du milieu du corps; 3<sup>e</sup> labiale supérieure en contact avec l'œil.

Longueur du membre postérieur comprise 12 fois environ dans la longueur du corps, ne dépassant guère la longueur de la tête; frontale à peu près aussi longue que l'interpariétaire, sensiblement plus longue que la rostrale.

*Sc. bipes bipes* (LINNÉ), p. 30.

Longueur du membre postérieur comprise de 8 à 9 fois dans la longueur du corps, de 1  $\frac{1}{3}$  à 1  $\frac{2}{3}$  fois dans la longueur de la tête; frontale plus courte que l'interpariétaire, pas plus longue ou à peine plus longue que la rostrale ..... *Sc. bipes namaquensis* FITZSIMONS, p. 30.

- B. Membres monodactyles ..... *Sc. gronovii* (DAUDIN), p. 30.

## II. Pas de membres postérieurs.

## A. 5 surciliaires.

1. 2 sus-oculaires; paupière inférieure munie d'un disque transparent ..... *Sc. schebeni* STERNFELD, p. 31.

2. 3 sus-oculaires; paupière inférieure éailleuse.

4<sup>e</sup> labiale supérieure en contact avec l'œil; 18-20 écailles autour du milieu du corps; queue à peine plus courte que le tronc (48 % de la longueur totale).

*Sc. arenicola* (PETERS), p. 31.

3<sup>e</sup> labiale supérieure en contact avec l'œil; 22 écailles autour du milieu du corps; queue sensiblement plus courte que le tronc (36 % de la longueur totale) ..... *Sc. poensis* BOCAGE, p. 31.

## B. 4 surciliaires.

1. Une petite nasale; corps subquadrangulaire ..... *Sc. bicolor* (A. SMITH), p. 31.

2. Pas de nasale; corps cylindrique.

a. Rostrale modérément grande, formant, avec la 1<sup>re</sup> labiale, une suture dont la portion supranasale est courte ou absente .....

*Sc. occidentalis* (PETERS), p. 31.

b. Rostrale grande, formant, avec la 1<sup>re</sup> labiale une suture dont la portion supranasale est aussi longue que la portion infranasale.

Queue sensiblement plus courte que le tronc (21—38 %) .....

*Sc. ater ater* GÜNTHER, p. 32.

Queue plus longue que le tronc (58 %) .....

*Sc. ater longicauda* (TORNIER) (<sup>14</sup>), p. 32.

(<sup>14</sup>) LOVERIDGE considère *Sc. ater longicauda* comme identique à *Sc. ater ater*, mais l'écart des proportions de la queue nous semble beaucoup trop grand pour que cette mise en synonymie ne soit estimée prématurée.

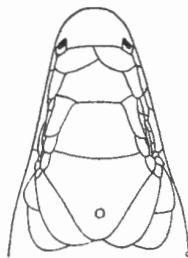
## SYNONYMIE ET DISTRIBUTION GÉOGRAPHIQUE.

1. — *Scelotes kasneri* FITZSIMONS.

(Fig. 44.)

*Scelotes kasneri* FITZSIMONS, 1939, Ann. Transvaal Mus., 20, p. 13, figs. 11-13.

Région du Cap.

FIG. 44. — *Scelotes kasneri* FITZSIMONS.

Tête vue de dessus (échelle non indiquée par l'auteur).

D'après FITZSIMONS.

2. — *Scelotes bipes bipes* (LINNÉ).*Anguis bipes* LINNÉ, 1766, Syst. Nat., 1, p. 390.*Lacerta bipes* GMELIN, 1788, Syst. Nat., 1, p. 1070.*Chamaesaura bipes* SCHNEIDER (part.), 1799 Hist. Amphib., 2, p. 213.*Seps schneideri* DAUDIN, 1802, Hist. Rept., 4, p. 348.*Ripes anguineus* MERREM, 1820, Tent., p. 76.? *Pygodactylus gronovii* MERREM, 1820, Tent., p. 77.*Seps sexlineatus* HARLAN, 1824, Journ. Acad. Philad., 41, p. 284, pl. XVIII, fig. 2.*Scelotes anguineus* FITZINGER, 1826, N. Classif. Rept., p. 53.*Scelotes linnaei* DUMÉRIL et BIBRON, 1839, Erpét. Gén., 5, p. 785.*Scelotes bipes* BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 144.

Afrique du Sud, Mozambique.

3. — *Scelotes bipes namaquensis* FITZSIMONS.*Scelotes bipes namaquensis* FITZSIMONS, 1939, Ann. Transvaal Mus., 20, p. 11, fig. 10.

Petit Namaqualand.

4. — *Scelotes gronovii* (DAUDIN).*Seps gronovii* DAUDIN, 1802, Hist. Rept., 4, p. 354.*Scelotes gronovii* BOULENGER, 1898, Proc. Zool. Soc. London, p. 918.

Afrique du Sud.

5. — *Scelotes schebeni* STERNFELD.

*Scelotes schebeni* STERNFELD, 1910, Sitz. Ber. Ges. natf. Freunde Berlin, p. 372.

Sud-Ouest africain.

6. — *Scelotes arenicola* (PETERS).

(Figs. 45-46.)

*Herpetosaura arenicola* PETERS, 1854, Monatsber. Ak. Wiss. Berlin, p. 618 et 1882, Reise n. Mossamb., 3, p. 79, pl. XI, fig. 4 et Pl. XII A, fig. 4.

*Scelotes arenicola* BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 415.

Mozambique, Natal.

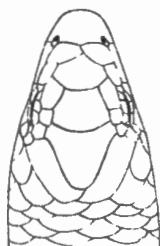


FIG. 45. — *Scelotes arenicola* (PETERS).

Tête vue de dessus ( $\times 4$ ).

D'après PETERS.



FIG. 46. — *Scelotes arenicola* (PETERS).

Tête vue de profil ( $\times 4$ ).

D'après PETERS.

7. — *Scelotes poensis* BOCAGE.

*Scelotes poensis* BOCAGE, 1895, Jorn. Sc. Lisboa (2), 4, p. 16.

Fernando Po.

8. — *Scelotes bicolor* (A. SMITH).

*Lithophilus bicolor* A. SMITH, 1849, Ill. Zool. S. Afr., Rept., App., p. 13.

*Scelotes bicolor* BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 416.

Afrique du Sud.

9. — *Scelotes occidentalis* (PETERS).

(Figs. 47-48.)

*Herpetosaura occidentalis* PETERS, 1877, Monatsber. Ak. Wiss. Berlin, p. 116.

*Scelotes occidentalis* WERNER, 1898, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, 48, p. 529.

*Melanoseps occidentalis* TORNIER, 1901, Zool. Anz., 24, p. 61.

Cameroun, Congo belge.

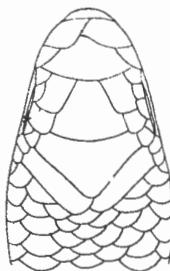


FIG. 47. — *Scelotes occidentalis* (PETERS).  
Tête vue de dessus ( $\times 6 \frac{2}{3}$ ).

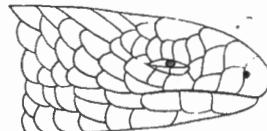


FIG. 48. — *Scelotes occidentalis* (PETERS).  
Tête vue de profil ( $\times 6 \frac{2}{3}$ ).

#### 10. — *Scelotes ater ater* (GÜNTHER).

(Figs. 49-50.)

*Herpetosaura atra* GÜNTHER, 1873, Ann. Mag. Nat. Hist. (4), **12**, p. 147.

*Melanoseps ater* BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., **3**, p. 422, pl. XXXVII, figs. 1-1 B.

Afrique orientale.

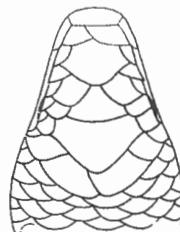


FIG. 49. — *Scelotes ater ater* (GÜNTHER).  
Tête vue de dessus ( $\times 3 \frac{1}{2}$ ).  
D'après BOULENGER.

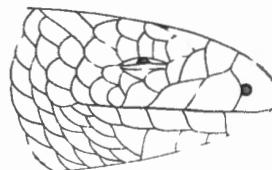


FIG. 50. — *Scelotes ater ater* (GÜNTHER).  
Tête vue de profil ( $\times 4$ ).  
D'après BOULENGER.

#### 11. — *Scelotes ater longicauda* (TORNIER).

*Melanoseps ater* var. *longicauda* TORNIER, 1900, Zool. Jahrb. Syst., **13**, p. 602.

Afrique orientale.

Genre SCOLECOSEPS LOVERIDGE.

*Scolecoseps* LOVERIDGE, 1920, Proc. Zool. Soc. London, p. 159.

#### SYNOPSIS DES ESPÈCES.

- Rostrale représentant  $\frac{1}{5}$  de la longueur de la tête; la 3<sup>e</sup> labiale seulement située sous l'œil ..... *Sc. boulegeri* LOVERIDGE, p. 33.
- Rostrale représentant  $\frac{1}{3}$  de la longueur de la tête; les 2<sup>e</sup>, 3<sup>e</sup> et 4<sup>e</sup> labiales situées sous l'œil. ..... *Sc. acontias* (WERNER) (<sup>15</sup>), p. 33.

(<sup>15</sup>) Il est probable que la « quergeteiltes Frontale » mentionnée dans la diagnose de cette espèce, placée par WERNER dans le genre *Melanoseps*, désigne la frontale plus l'interpariétaire.

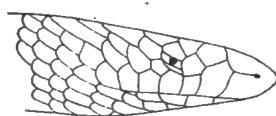
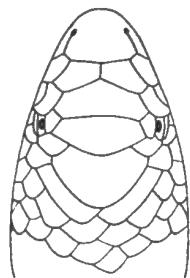
## SYNONYMIE ET DISTRIBUTION GÉOGRAPHIQUE.

1. — *Scolecoseps boulengeri* LOVERIDGE.

(Figs. 51-52.)

*Scolecoseps boulengeri* LOVERIDGE, 1920, Proc. Zool. Soc. London, p. 159, fig. 1.

Mozambique.

FIG. 51. — *Scolecoseps boulengeri* LOVERIDGE. FIG. 52. — *Scolecoseps boulengeri* LOVERIDGE.

Tête vue de dessus

(échelle non indiquée par l'auteur).

D'après LOVERIDGE.

Tête vue de profil

(échelle non indiquée par l'auteur).

D'après LOVERIDGE.

2. — *Scolecoseps acontias* (WERNER).*Melanoseps acontias* WERNER, 1914, Hamburg Jahrb. Wiss. Anst., 30, p. 43.*Scolecoseps acontias* LOVERIDGE, 1923, Proc. Zool. Soc. London, p. 862.

Tanganyika Territory.

Genre FITZSIMONIA gen. nov.

GENOTYPE FITZSIMONIA BREVIPES (FITZSIMONS).

Yeux exposés, sans rudiments de paupières. Pas d'ouverture tympanique. Narine percée entre la rostrale et une nasale encastrée dans la rostrale; supranasales soudées; frontale plus large que longue; interpariétaire aussi large que la frontale; 2 sus-oculaires; plusieurs écailles préanales non différencierées. Corps très allongé, sans membres antérieurs, à membres postérieurs rudimentaires.

Une seule espèce.

## SYNONYMIE ET DISTRIBUTION GÉOGRAPHIQUE.

1. — *Fitzsimonsia brevipes* (FITZSIMONS).

(Fig. 12, p. 11.)

*Typhlacontias brevipes* FITZSIMONS, 1939, Ann. Transvaal Mus., 20, p. 15, figs. 14-17.

Région du Cap.

Genre *TYPHLACONTIAS* BOCAGE.*Typhlacontias* BOCAGE, 1873, Jorn. Sc. Lisboa, 4, p. 213; BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 429.

## SYNOPSIS DES ESPÈCES.

- I. Supranasales présentes ..... *T. punctatissimus* BOCAGE, p. 34.
- II. Pas de supranasales.
  - A. 3<sup>e</sup> labiale supérieure bordant l'œil: 2 préoculaires ..... *T. gracilis* ROUX, p. 35.
  - B. 2<sup>e</sup> labiale supérieure bordant l'œil; pas de préoculaires.
    - Rostrale égale à la frontale (plus la fronto-nasale), subégale à l'interpariétaire. *T. ngamiensis* FITZSIMONS, p. 35.
    - Rostrale plus longue que la frontale (plus la fronto-nasale), plus longue que l'interpariétaire ..... *T. rohani* ANGEL, p. 35.

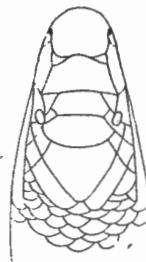
## SYNONYMIE ET DISTRIBUTION GÉOGRAPHIQUE.

1. — *Typhlacontias punctatissimus* BOCAGE.

(Fig. 53.)

*Typhlacontias punctatissimus* BOCAGE, 1873, Jorn. Sc. Lisboa, 4, p. 213 et 1895, Herpét. Angola, p. 56, pl. VII, fig. 3; BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 429.

Sud de l'Angola.

FIG. 53. — *Typhlacontias punctatissimus* BOCAGE.Tête vue de dessus ( $\times 3 \frac{1}{2}$ ).

D'après BOCAGE.

2. — *Typhlacontias gracilis* ROUX.

(Figs. 54-55.)

*Typhlacontias gracilis* ROUX, 1907, Rev. Suisse Zool., 15, p. 84, figs. 3-4.

Rhodésie.

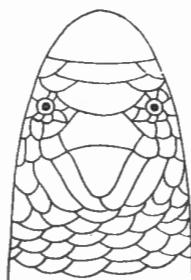


FIG. 54. — *Typhlacontias gracilis* ROUX.  
Tête vue de dessus ( $\times 5 \frac{1}{2}$ ).  
D'après ROUX.

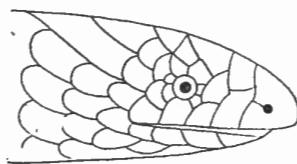


FIG. 55. — *Typhlacontias gracilis* ROUX.  
Tête vue de profil ( $\times 6$ ).  
D'après ROUX.

3. — *Typhlacontias ngamiensis* FITZSIMONS.*Typhlacontias ngamiensis* FITZSIMONS, 1932, Transvaal Mus., 15, p. 37 et 1935, Ann Transvaal Mus., 16, p. 374, figs. 17-19.

Bechuanaland.

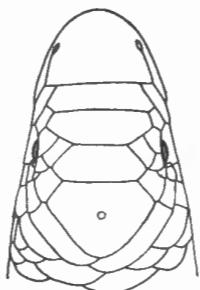


FIG. 56. — *Typhlacontias ngamiensis* FITZSIMONS.  
Tête vue de dessus ( $\times 7$ ).  
D'après FITZSIMONS.

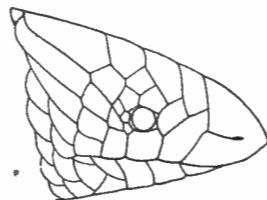


FIG. 57. — *Typhlacontias ngamiensis* FITZSIMONS.  
Tête vue de profil ( $\times 7$ ).  
D'après FITZSIMONS.

4. — *Typhlacontias rohani* ANGEL.

(Fig. 56, p. 36.)

*Typhlacontias rohani* ANGEL, 1924, Miss. Rohan-Chabot Angola-Rhodésie (Paris 1923), 4 (1), p. 162, figs. 6-8.

Sud-Est de l'Angola.

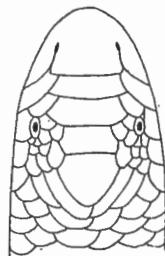


FIG. 58. — *Typhlacontias rohani* ANGEL.  
Tête vue de dessus ( $\times 7 \frac{1}{2}$ ).  
D'après ANGEL.

#### Genre FEYLINIA GRAY.

*Feylinia* GRAY, 1845, Cat. Liz. p. 129; BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 431.

#### SYNOPSIS DES ESPÈCES.

- I. 18-20 écailles autour du milieu du corps; taille modérée (150 mm. au maximum, du museau à l'anus).
  - Oculaire en contact avec la 2<sup>e</sup> labiale, séparée de la 3<sup>e</sup> labiale par la postoculaire.  
*F. elegans elegans* (HALLOWELL), p. 36.
  - Oculaire en contact avec la 3<sup>e</sup> labiale. *F. elegans grandisquamis* MÜLLER, p. 37.
- II. 22-28 écailles autour du milieu du corps; taille considérable (jusqu'à 340 mm. environ, du museau à l'anus) ..... *F. currori* GRAY, p. 37.
- III. 28-30 écailles autour du milieu du corps; taille modérée (150 mm. au maximum du museau à l'anus) ..... *F. polylepis* BOCAGE, p. 37.

#### SYNONYMIE ET DISTRIBUTION GÉOGRAPHIQUE.

##### 1. — *Feylinia elegans elegans* (HALLOWELL).

(Fig. 59.)

*Acontias elegans* HALLOWELL, 1852, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad., 6, p. 64, fig.

*Feylinia currori* BOULENGER (part.), 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 431; BOCAGE, 1895, Herpét. Angola; p. 58.

*Feylinia macrolepis* BOETTGER, 1887, Zool. Anz., 10, p. 650.

*Feylinia elegans* SCHMIDT, 1919, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., 39, p. 606, fig. 27.

Gabon, Congo, Uganda.

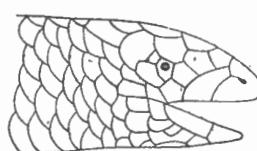


FIG. 59. — *Feylinia elegans elegans* (HALLOWELL).  
Tête vue de profil ( $\times 3 \frac{1}{2}$ ).  
D'après SCHMIDT.

2. — *Feylinia elegans grandisquamis* (MÜLLER).*Feylinia currori grandisquamis* MÜLLER, 1910, Abh. K. Bayer. Akad. Wiss., 24, p. 591.

Cameroun, Gabon, Bas-Congo.

3. — *Feylinia currori* GRAY.

(Figs. 60-61.)

*Feylinia currori* GRAY, 1845, Cat. Liz. Brit. Mus., p. 129; BOULENGER, 1887, Cat. Liz. Brit. Mus., 3, p. 431.*Anelytrops elegans* A. DUMÉRIL, 1856, Rev. et Mag. Zool., 8, p. 420, pl. XXII, fig. 1.*Feylinia currori currori* SCHMIDT, 1919, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., 39, p. 607.

Afrique occidentale, Congo.

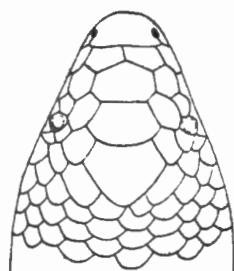


FIG. 60. — *Feylinia currori* GRAY.  
Tête vue de dessus ( $\times 3$ ).  
D'après A. DUMÉRIL.

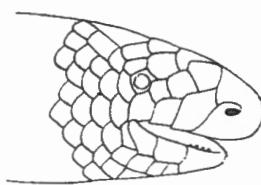


FIG. 61. — *Feylinia currori* GRAY.  
Tête vue de profil ( $\times 3$ ).  
D'après A. DUMÉRIL.

4. — *Feylinia polylepis* BOCAGE.*Feylinia currori* var. *polylepis* BOCAGE, 1887, Jorn. Sc. Lisboa, 44, p. 198.*Feylinia polylepis* SCHMIDT, 1919, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist., 39, p. 607.

Île Principe.

Genre CHABANAUDIA gen. nov.

GÉNOTYPE CHABANAUDIA BOULENGERI (CHABANAUD).

Yeux cachés sous la peau. Pas d'ouverture tympanique. Narine percée dans la rostrale, reliée au bord postérieur de cette dernière par une suture incurvée. Supranasales soudées; frontale plus large que longue; interpariétaire plus large que la frontale; 1 sus-oculaire; 2 labiales inférieures. 16 écailles autour du milieu du corps. Plusieurs écailles préanales. Corps très allongé, dépourvu de membres. Une seule espèce.

## SYNONYMIE ET DISTRIBUTION GÉOGRAPHIQUE.

1. — *Chabanaudia boulengeri* (CHABANAUD).

(Fig. 15, p. 12.)

*Feylinia boulengeri* CHABANAUD, 1917, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, 23, p. 3, figs. 3-5.

Gabon.

## CHANGEMENTS TAXONOMIQUES

---

	Pages.
<i>Thyrsus</i> GRAY rétabli pour <i>Scelotes bojeri</i> DESJARDIN ... ... ... ... ... ... ...	3
<i>Proscelotes</i> gen. nov. pour <i>Scelotes eggeli</i> TORNIER et <i>Scelotes uluguruensis</i> BARBOUR et LOVERIDGE... ... ... ... ... ... ...	5, 13
<i>Scelotes aeneus</i> BARBOUR et LOVERIDGE = <i>Sepsina aenea</i> (BARBOUR et LOVERIDGE). 15	
<i>Dumerilia</i> BOCAGE rétabli comme Genre pour <i>Sepsina (Dumerilia) bayoni</i> (BOCAGE). 7, 16	
<i>Scelotes FITZINGER</i> (BOULENGER part.) = <i>Herpetosaura</i> PETERS ... ... ... ...	24
<i>Scelotes capensis</i> (A. SMITH) = <i>Herpetosaura capensis capensis</i> (A. SMITH) ... ...	25
<i>Scelotes capensis depressus</i> HEWITT = <i>Herpetosaura capensis depressa</i> (HEWITT). 26	
<i>Sepsina weberi</i> ROUX = <i>Herpetosaura weberi</i> (ROUX) ... ... ... ...	26
<i>Scelotes limpopoensis</i> FITZSIMONS = <i>Herpetosaura limpopoensis</i> (FITZSIMONS) ...	26
<i>Scelotes ? caffer</i> (PETERS) = <i>Herpetosaura caffer</i> (PETERS) ... ... ... ...	27
<i>Scelotes tridactylus</i> BOULENGER = <i>Herpetosaura tridactyla</i> (BOULENGER) ... ...	27
<i>Scelotes guentheri</i> BOULENGER = <i>Herpetosaura güntheri</i> (BOULENGER) ... ...	27
<i>Scelotes bidigitatus</i> FITZSIMONS = <i>Herpetosaura bidigittata</i> (FITZSIMONS) ... ...	27
<i>Scelotes brevipes</i> HEWITT = <i>Herpetosaura brevipes</i> (HEWITT)... ... ... ...	27
<i>Scelotes inornatus</i> (A. SMITH) = <i>Herpetosaura inornata</i> (A. SMITH) ... ...	28
<i>Scelotes natalensis</i> HEWITT = <i>Herpetosaura natalensis</i> (HEWITT)... ...	28
<i>Melanoseps occidentalis</i> (PETERS) = <i>Scelotes occidentalis</i> (PETERS) ... ...	31
<i>Melanoseps ater</i> (GÜNTHER) = <i>Scelotes ater ater</i> (GÜNTHER)... ... ...	32
<i>Melanoseps ater</i> var. <i>longicauda</i> TORNIER = <i>Scelotes ater longicauda</i> (TORNIER) ...	32
<i>Fitzsimonsia</i> gen. nov. pour <i>Typhlacontias brevipes</i> FITZSIMONS... ... ...	6, 33
<i>Chabanaudia</i> gen. nov. pour <i>Feylinia boulengeri</i> CHABANAUD... ... ...	6, 37

---

INDEX ALPHABÉTIQUE <sup>(16)</sup>

Pages.	Pages.
<b>A</b>	
<i>Acontias CUVIER</i> . . . . .	3, 4, 7, 16
<i>Acontias breviceps ESSEX</i> . . . . .	19
<i>Acontias caecus CUVIER</i> . . . . .	23
<i>Acontias elegans HALLOWELL</i> . . . . .	36
<i>Acontias gracilicauda ESSEX</i> . . . . .	20
<i>Acontias grayi BOULENGER</i> . . . . .	17
<i>Acontias lineatus PETERS</i> . . . . .	17, 19
<i>Acontias lineatus lineatus PETERS</i> . . . . .	17
<i>Acontias lineatus orangensis HEWITT</i> . . . . .	18
<i>Acontias meleagris (LINNÉ)</i> . . . . .	7, 18, 19
<i>Acontias meleagris lineicauda HEWITT</i> . . . . .	19
<i>Acontias meleagris meleagris (LINNÉ)</i> . . . . .	18
<i>Acontias meleagris orientalis HEWITT</i> . . . . .	19
<i>acontias WERNER (Melanoseps)</i> . . . . .	33
<i>Acontias niger PETERS</i> . . . . .	19
<i>Acontias percivali LOVERIDGE</i> . . . . .	18
<i>Acontias plumbeus BIANCONI</i> . . . . .	19
<i>Acontias plumbeus plumbeus BIANCONI</i> . . . . .	19
<i>Acontias plumbeus gracilicauda ESSEX</i> . . . . .	20
<i>Acontias plumbeus namaquensis HEWITT</i> . . . . .	20
<i>Acontias plumbeus tasmani HEWITT</i> . . . . .	20
<i>acontias (WERNER) (Scolecoseps)</i> . . . . .	33
<i>Acontophiops STERNFELD</i> . . . . .	7, 20
<i>Acontophiops lineatus STERNFELD</i> . . . . .	21
<i>aenea (BARBOUR et LOVERIDGE) (Sepsina)</i> . . . . .	14, 15
<i>alberti HEWITT (Sepsina)</i> . . . . .	15
<i>Amphiglossus DUMÉRIL et BIBRON</i> . . . . .	3, 4, 5
<i>Amphiglossus gardineri BOULENGER</i> . . . . .	14
<i>Anelytropidae</i> . . . . .	3
<i>Anelytrops elegans A. DUMÉRIL</i> . . . . .	37
<i>anguina (BOULENGER) Herpetosaura</i> . . . . .	24, 28
<i>angolensis BOCAGE (Sepsina)</i> . . . . .	16
<i>anguineus MERREM (Bipes)</i> . . . . .	30
<i>anguineus (MERREM) (Scelotes)</i> . . . . .	30
<i>anguinus BOULENGER (Herpetoseps)</i> . . . . .	28
<i>Anguis bipes LINNÉ</i> . . . . .	30
<i>Anguis meleagris LINNÉ</i> . . . . .	18
<i>arnoldi HEWITT (Sepsina)</i> . . . . .	14
<i>arenicola PETERS (Herpetosaura)</i> . . . . .	31
	<b>B</b>
<i>arenicola (PETERS) (Scelotes)</i> . . . . .	31
<i>atra GÜNTHER (Herpetosaura)</i> . . . . .	32
<i>ater ater (GÜNTHER) (Scelotes)</i> . . . . .	29, 32
<i>ater longicauda (TORNIER) (Scelotes)</i> . . . . .	29, 32
<i>ater var. longicauda TORNIER (Melanoseps)</i> . . . . .	32
<i>ater (GÜNTHER) (Melanoseps)</i> . . . . .	32
<i>aurantiaca PETERS (Typhline)</i> . . . . .	23
<i>aurantiacus (PETERS) (Typhlosaurus)</i> . . . . .	7, 23
	<b>C</b>
<i>caecus CUVIER (Acontias)</i> . . . . .	23
<i>caecus (CUVIER) (Typhlosaurus)</i> . . . . .	7, 23
<i>caffer (PETERS) (Herpetosaura)</i> . . . . .	27

(16) Familles, Genres, Espèces, Sous-espèces (ainsi que leurs synonymes, en caractères italiques).

Pages.	Pages.
<i>caffer</i> (PETERS) (?) <i>Scelotes</i> ... ... ... ... 27	Feylinia elegans elegans (HALLOWELL) ... ... ... ... 36
<i>caffer</i> PETERS ( <i>Sepomorphus</i> ) ... ... ... ... 27	Feylinia elegans grandisquamis (MÜLLER) ... ... ... ... 37
<i>capensis depressa</i> HEWITT ( <i>Herpetosaura</i> ) ... ... ... ... 26	<i>Feylinia macrolepis</i> BOETTGER ... ... ... ... 36
<i>capensis depressus</i> HEWITT ( <i>Scelotes</i> ) ... ... ... ... 26	Feylinia polylepis BOCAGE ... ... ... ... 37
<i>capensis A. SMITH</i> ( <i>Gongylus</i> ) ... ... ... ... 25	
<i>capensis capensis</i> (A. SMITH) ( <i>Herpetosaura</i> ) ... ... ... ... 25	
<i>capensis</i> (A. SMITH) ( <i>Scelotes</i> ) ... ... ... ... 25	
<i>capensis</i> (A. SMITH) ( <i>Seps</i> ) ... ... ... ... 25	
<i>Chabanaudia</i> gen. nov. ... ... ... ... 6, 37	
<i>Chabanaudia boulengeri</i> (CHABANAUD) ... ... ... ... 37	
<i>Chamaesaura bipes</i> (LINNÉ) ... ... ... ... 30	
<i>congicus</i> PETERS ( <i>Scincodipus</i> ) ... ... ... ... 16	
<i>copili</i> BOCAGE ( <i>Sepsina</i> ) ... ... ... ... 16	
<i>copei</i> BOCAGE ( <i>Sepsina</i> ) ... ... ... ... 15	
<i>cregoi</i> BOULENGER ( <i>Typhlosaurus</i> ) ... ... ... ... 7, 22	
<i>Cryptoposcnus</i> MOCQUARD ... ... ... ... 5	
<i>currori currori</i> GRAY ( <i>Feylinia</i> ) ... ... ... ... 37	
<i>currort</i> GRAY ( <i>Feylinia</i> ) ... ... ... ... 36	
<i>currori</i> GRAY ( <i>Feylinia</i> ) ... ... ... ... 37	
<i>currori grandisquamis</i> MÜLLER ( <i>Feylinia</i> ) ... ... ... ... 36	
<i>currori</i> var. <i>polylepis</i> BOCAGE ( <i>Feylinia</i> ) ... ... ... ... 37	
<i>cuvieri</i> GRAY (part. non WIEGMANN) ( <i>Typhline</i> ) ... ... ... ... 17	
<i>cuvieri</i> BIANCONI (non WIEGMANN) ( <i>Typhline</i> ) ... ... ... ... 23	
<i>cuvieri</i> WIEGMANN ( <i>Typhline</i> ) ... ... ... ... 23	
<b>D</b>	
<i>depressus</i> HEWITT ( <i>Scelotes capensis</i> ) ... ... ... ... 26	
<i>depressa</i> (HEWITT) ( <i>Herpetosaura capensis</i> ) ... ... ... ... 26	
<i>Dumerilia</i> BOCAGE ... ... ... ... 7, 16	
<i>Dumerilia bayoni</i> BOCAGE ... ... ... ... 7, 16	
<i>Dumerilia bayonii</i> BOCAGE ... ... ... ... 16	
<b>E</b>	
<i>eggeli</i> (TORNIER) ( <i>Proscelotes</i> ) ... ... ... ... 13	
<i>eggeli</i> TORNIER ( <i>Scelotes</i> ) ... ... ... ... 5, 13	
<i>elegans</i> HALLOWELL ( <i>Acontias</i> ) ... ... ... ... 36	
<i>elegans</i> A. DUMÉRIL (non HALLOWELL) ( <i>Anelytrops</i> ) ... ... ... ... 37	
<i>elegans</i> (HALLOWELL) ( <i>Feylinia</i> ) ... ... ... ... 36	
<i>elegans elegans</i> (HALLOWELL) ( <i>Feylinia</i> ) ... ... ... ... 36	
<i>elegans grandisquamis</i> MÜLLER ( <i>Feylinia</i> ) ... ... ... ... 36	
<i>Eryx meleagris</i> (LINNÉ) ... ... ... ... 18	
<b>F</b>	
<i>Fitzsimonsia</i> gen. nov. ... ... ... ... 6, 7, 33	
<i>Fitzsimonsia brevipes</i> (FITZSIMONS) ... ... ... ... 34	
<i>Feylinia</i> GRAY ... ... ... ... 3, 5, 6, 7, 36	
<i>Feylinia currori</i> GRAY ... ... ... ... 36, 37	
<i>Feylinia boulengeri</i> CHABANAUD ... ... ... ... 6, 37	
<i>Feylinia currori currori</i> GRAY ... ... ... ... 37	
<i>Feylinia currori grandisquamis</i> MÜLLER ... ... ... ... 36	
<i>Feylinia currori</i> var. <i>polylepis</i> BOCAGE ... ... ... ... 37	
<i>Feylinia elegans</i> (HALLOWELL) ... ... ... ... 36	
<b>G</b>	
<i>gardineri</i> (BOULENGER) ( <i>Amphiglossus</i> ) ... ... ... ... 14	
<i>Gongylus capensis</i> A. SMITH ... ... ... ... 25	
<i>gracilicauda</i> ESSEX ( <i>Acontias</i> ) ... ... ... ... 20	
<i>gracilicauda</i> ESSEX ( <i>Acontias plumbeus</i> ) ... ... ... ... 20	
<i>gracilis</i> ROUX ( <i>Typhlacontias</i> ) ... ... ... ... 35	
<i>Grandidierina</i> ANGEL ... ... ... ... 5	
<i>grandisquamis</i> MÜLLER ( <i>Feylinia currori</i> ) ... ... ... ... 36	
<i>grandisquamis</i> (MÜLLER) ( <i>Feylinia elegans</i> ) ... ... ... ... 36	
<i>grammica</i> COPE ( <i>Sepsina</i> ) ... ... ... ... 16	
<i>grayi</i> BOULENGER ( <i>Acontias</i> ) ... ... ... ... 17	
<i>gronovii</i> DAUDIN ( <i>? Pygodactylus</i> ) ... ... ... ... 30	
<i>gronovii</i> DAUDIN ( <i>Scelotes</i> ) ... ... ... ... 30	
<i>gronovii</i> DAUDIN ( <i>Seps</i> ) ... ... ... ... 30	
<i>güntheri</i> (BOULENGER) ( <i>Herpetosaura</i> ) ... ... ... ... 27	
<i>guentheri</i> BOULENGER ( <i>Scelotes</i> ) ... ... ... ... 27	
<b>H</b>	
<i>hemptinnei</i> WITTE ( <i>Sepsina</i> ) ... ... ... ... 15	
<i>Herpetosaura</i> PETERS ... ... ... ... 5, 6, 7, 24	
<i>Herpetosaura anguina</i> (BOULENGER) ... ... ... ... 24, 28	
<i>Herpetosaura arenicola</i> PETERS ... ... ... ... 31	
<i>Herpetosaura atra</i> GÜNTHER ... ... ... ... 32	
<i>Herpetosaura bidigitata</i> (FITZSIMONS) ... ... ... ... 27	
<i>Herpetosaura brevipes</i> (HEWITT) ... ... ... ... 27	
<i>Herpetosaura caffer</i> (PETERS) ... ... ... ... 27	
<i>Herpetosaura capensis capensis</i> (A. SMITH) ... ... ... ... 25	
<i>Herpetosaura capensis depressa</i> (HEWITT) ... ... ... ... 26	
<i>Herpetosaura güntheri</i> (BOULENGER) ... ... ... ... 27	
<i>Herpetosaura inornata</i> (A. SMITH) ... ... ... ... 6, 24, 27, 28	
<i>Herpetosaura inornata</i> var. <i>mossambica</i> PETERS ... ... ... ... 28	
<i>Herpetosaura limpopoensis</i> (FITZSIMONS) ... ... ... ... 26	
<i>Herpetosaura mira</i> ROUX ... ... ... ... 26	
<i>Herpetosaura natalensis</i> (HEWITT) ... ... ... ... 28	
<i>Herpetosaura occidentalis</i> PETERS ... ... ... ... 31	
<i>Herpetosaura tridactyla</i> (BOULENGER) ... ... ... ... 27	
<i>Herpetosaura weberi</i> (ROUX) ... ... ... ... 26	
<i>Herpetoseps</i> BOULENGER ... ... ... ... 3, 5	
<i>Herpetoseps anguinus</i> BOULENGER ... ... ... ... 28	
<i>hessei</i> HEWITT (non BOETTGER) ( <i>Sepsina</i> ) ... ... ... ... 16	
<i>hessei</i> BOETTGER ( <i>Sepsina</i> ) ... ... ... ... 15	
<b>I</b>	
<i>inornata</i> (A. SMITH) ( <i>Herpetosaura</i> ) ... ... ... ... 6, 24, 27, 28	
<i>inornata</i> var. <i>mossambica</i> PETERS ( <i>Herpetosaura</i> ) ... ... ... ... 28	
<i>inornata</i> A. SMITH ( <i>Lithophilus</i> ) ... ... ... ... 28	
<i>inornatus</i> (A. SMITH) ( <i>Scelotes</i> ) ... ... ... ... 28	

## DE LA FAMILLE DES SCINCIDAE

41

Pages.	Pages.
<b>K</b>	
kasneri FITZSIMONS ( <i>Scelotes</i> ) ... .. . . . .	30
<b>L</b>	
<i>Lacerta bipes</i> (LINNÉ) ... .. . . . .	30
<i>limpopoensis</i> (FITZSIMONS) ( <i>Herpetosaura</i> ) .	26
<i>limpopoensis</i> FITZSIMONS ( <i>Scelotes</i> ) ... .. . . .	26
<i>lineatus</i> PETERS ( <i>Acontias</i> ) ... .. . . . .	17
<i>linealus</i> (BOULENGER, part. non PETERS) ( <i>Acontias</i> ) .. . . . .	19
<i>lineatus</i> STERNFELD ( <i>Acontophiops</i> ) ... .. . . .	21
<i>lineatus lineatus</i> PETERS ( <i>Acontias</i> ) ... .. . . .	17
<i>lineatus orangensis</i> HEWITT ( <i>Acontias</i> ) ... .. . . .	18
<i>lineatus BOULENGER</i> ( <i>Typhlosaurus</i> ) ... .. . . .	7, 22
<i>lineicauda</i> HEWITT ( <i>Acontias meleagris</i> ) ... .. . . .	19
<i>linnaei</i> DUMÉRIL et BIBRON ( <i>Scelotes</i> ) ... .. . . .	30
<i>Lithophilus</i> A. SMITH ... .. . . . .	6
<i>Lithophilus bicolor</i> A. SMITH ... .. . . . .	31
<i>Lithophilus inornatus</i> A. SMITH ... .. . . . .	28
<i>longicauda</i> TORNIER ( <i>Melanoseps ater</i> var.).	32
<i>longicauda</i> (TORNIER) ( <i>Scelotes ater</i> ) ... .. . . .	32
<b>M</b>	
<i>macrolepis</i> BOETTGER ( <i>Feylinia</i> ) ... .. . . . .	36
<i>Melanoseps</i> BOULENGER ... .. . . . .	3, 5, 6, 33
<i>Melanoseps acontias</i> WERNER ... .. . . . .	33
<i>Melanoseps ater</i> (GÜNTHER) ... .. . . . .	32
<i>Melanoseps ater</i> var. <i>longicauda</i> TORNIER ...	32
<i>Melanoseps occidentalis</i> (PETERS) ... .. . . .	31
<i>meleagris</i> LINNÉ ( <i>Anguis</i> ) ... .. . . . .	18
<i>meleagris</i> (LINNÉ) ( <i>Eryx</i> ) ... .. . . . .	18
<i>meleagris</i> (LINNÉ) ( <i>Acontias</i> ) ... .. . . . .	7, 18, 19
<i>meleagris lineicauda</i> HEWITT ( <i>Acontias</i> ) ... .. . . .	19
<i>meleagris meleagris</i> (LINNÉ) ( <i>Acontias</i> ) ... .. . . .	18
<i>meleagris orientalis</i> HEWITT ( <i>Acontias</i> ) ... .. . . .	19
<i>meyeri</i> BOETTGER ( <i>Typhlosaurus</i> ) ... .. . . . .	7, 23
<i>mira</i> ROUX ( <i>Herpetosaura</i> ) ... .. . . . .	26
<i>mossambica</i> PETERS ( <i>Herpetosaura inornata</i> var.) ... .. . . . .	28
<b>N</b>	
<i>namaquensis</i> HEWITT ( <i>Acontias plumbeus</i> )... .	20
<i>natalensis</i> (HEWITT) ( <i>Herpetosaura</i> ) ... .. . . .	28
<i>natalensis</i> HEWITT ( <i>Scelotes</i> ) ... .. . . . .	28
<i>Nessia</i> GRAY . . . . .	3
<i>ngamiensis</i> FITZSIMONS ( <i>Typhlacontias</i> ) ... .. . . .	35
<i>niger</i> PETERS ( <i>Acontias</i> ) ... .. . . . .	19
<b>O</b>	
<i>occidentalis</i> PETERS ( <i>Herpetosaura</i> ) ... .. . . .	31
<i>occidentalis</i> (PETERS) ( <i>Melanoseps</i> ) ... .. . . .	31
<i>occidentalis</i> (PETERS) ( <i>Scelotes</i> ) ... .. . . . .	31
<i>orangensis</i> HEWITT ( <i>Acontias lineatus</i> ) ... .. . . .	18
<i>orientalis</i> HEWITT ( <i>Acontias meleagris</i> ) ... .. . . .	19
<b>P</b>	
<i>Paracontias</i> MOCQUARD ... .. . . . .	4
<i>percivali</i> LOVERIDGE ( <i>Acontias</i> ) ... .. . . . .	18
<i>plumbeus</i> BIANCONI ( <i>Acontias</i> ) ... .. . . . .	19
<i>plumbeus gracilicauda</i> ESSEX ( <i>Acontias</i> ) ... .. . . .	20
<i>plumbeus namaquensis</i> HEWITT ( <i>Acontias</i> ). .	20
<i>plumbeus plumbeus</i> BIANCONI ( <i>Acontias</i> ) ... .. . . .	19
<i>plumbeus tasmani</i> HEWITT ( <i>Acontias</i> ) ... .. . . .	20
<i>poensis</i> BOCAGE ( <i>Scelotes</i> ) ... .. . . . .	31
<i>polylepis</i> BOCAGE ( <i>Feylinia</i> ) ... .. . . . .	37
<i>polylepis</i> BOCAGE ( <i>Feylinia currorti</i> var.) ... .. . . .	37
Proscelotes gen. nov. ... .. . . . .	5, 13
Proscelotes eggeli (TORNIER) ... .. . . . .	13
Proscelotes uluguruensis (BARBOUR et LOVE- RIDGE) ... .. . . . .	13
Pseudoacontias HEWITT ... .. . . . .	4
Pseudoacontias BOCAGE ... .. . . . .	4
punctatissimus BOCAGE ( <i>Typhlacontias</i> ) ... .. . . .	34
? <i>Pygodactylus gronovii</i> (DAUDIN) ... .. . . . .	30
Pygomeles braconnieri GRANDIDIER . . . . .	5
Pygomeles GRANDIDIER ... .. . . . .	5
<b>R</b>	
rohani ANGEL ( <i>Typhlacontias</i> ) ... .. . . . .	35
<b>S</b>	
<i>schebeni</i> STERNFELD ( <i>Scelotes</i> ) ... .. . . . .	31
<i>Scelotes FITZINGER</i> ... .. . . . .	3, 5, 6, 7, 24, 29
<i>Scelotes anguineus</i> FITZINGER ... .. . . . .	30
<i>Scelotes arenicola</i> (PETERS) .. . . . .	31
<i>Scelotes ater ater</i> (GÜNTHER) ... .. . . . .	29, 32
<i>Scelotes ater longicauda</i> (TORNIER) ... .. . . .	29, 32
<i>Scelotes bicolor</i> (A. SMITH) ... .. . . . .	31
<i>Scelotes bidigitatus</i> FITZSIMONS ... .. . . . .	27
<i>Scelotes bipes</i> (LINNÉ) ... .. . . . .	6, 30
<i>Scelotes bipes bipes</i> (LINNÉ) ... .. . . . .	30
<i>Scelotes bipes namaquensis</i> FITZSIMONS ... .. . . .	30
<i>Scelotes brevipes</i> HEWITT ... .. . . . .	27
<i>Scelotes ? caffer</i> (PETERS) ... .. . . . .	27
<i>Scelotes capensis</i> (A. SMITH) ... .. . . . .	25
<i>Scelotes capensis depressus</i> HEWITT ... .. . . .	26
<i>Scelotes eggeli</i> TORNIER ... .. . . . .	5, 13
<i>Scelotes gronovii</i> (DAUDIN) .. . . . .	30
<i>Scelotes guentheri</i> BOULENGER ... .. . . . .	27
<i>Scelotes inornatus</i> (A. SMITH) ... .. . . . .	28
<i>Scelotes kasneri</i> FITZSIMONS ... .. . . . .	30
<i>Scelotes limpopoensis</i> FITZSIMONS ... .. . . .	26
<i>Scelotes linnaei</i> DUMÉRIL et BIBRON ... .. . . .	30
<i>Scelotes natalensis</i> HEWITT ... .. . . . .	28
<i>Scelotes occidentalis</i> (PETERS) ... .. . . . .	31
<i>Scelotes poensis</i> BOCAGE . . . . .	31
<i>Scelotes schebeni</i> STERNFELD ... .. . . . .	31
<i>Scelotes tridactylus</i> BOULENGER . . . . .	27
<i>Scelotes uluguruensis</i> BARBOUR et LOVERIDGE 5, 13	
<i>schneideri</i> DAUDIN ( <i>Seps</i> ) ... .. . . . .	30

Pages.	Pages.
Scolecoseps LOVERIDGE ... ... ... ... 5, 6, 32	Typhlacontias BOCAGE ... ... ... ... 3, 5, 6, 7, 34
Scolecoseps acontias (WERNER) ... ... ... 33	<i>Typhlacontias brevipes</i> FITZSIMONS ... ... ... 6, 34
Scolecoseps boulengeri LOVERIDGE ... ... ... 33	Typhlacontias gracilis ROUX ... ... ... ... 35
Scincidae ... ... ... ... ... 3, 6	Typhlacontias ngamiensis FITZSIMONS ... ... ... 35
<i>Scincodipus congicus</i> PETERS ... ... ... 16	Typhlacontias punctatissimus BOCAGE ... ... ... 34
<i>Sepomorphus caffer</i> PETERS ... ... ... 27	Typhlacontias rohani ANGEL ... ... ... ... 35
<i>Seps capensis</i> (A. SMITH) ... ... ... 25	<i>Typhlosaurus aurantiaca</i> PETERS ... ... ... 23
<i>Seps gronovii</i> DAUDIN ... ... ... 30	<i>Typhline</i> WIEGMANN (non WAGLER) ... ... ... 21
<i>Seps schneideri</i> DAUDIN ... ... ... 30	<i>Typhline cuvieri</i> GRAY (part. non WIEGMANN) ... ... ... ... ... ... ... 17
<i>Seps sexlineatus</i> HARLAN ... ... ... ... 30	<i>Typhline cuvieri</i> BIANCONI (non WIEGMANN) ... ... ... 23
Sepsina BOCAGE ... ... ... ... 3, 5, 7, 14	<i>Typhline cuvieri</i> WIEGMANN ... ... ... ... ... ... 23
Sepsina aenea (BARBOUR et LOVERIDGE) ... ... 14, 15	Typhlosaurus WIEGMANN ... ... ... ... ... ... 3, 7, 21
Sepsina alberti HEWITT ... ... ... ... 15	Typhlosaurus aurantiacus (PETERS) ... ... ... ... 7, 23
Sepsina angolensis BOCAGE ... ... ... ... 16	Typhlosaurus bicolor HEWITT ... ... ... ... ... 22
Sepsina arnoldi HEWITT ... ... ... ... 14	Typhlosaurus caecus (CUVIER) ... ... ... ... 7, 23
Sepsina copei BOCAGE ... ... ... ... 16	Typhlosaurus cregoi BOULENGER ... ... ... ... 7, 22
<i>Sepsina copii</i> BOCAGE ... ... ... ... 16	Typhlosaurus lineatus BOULENGER ... ... ... ... 7, 22
<i>Sepsina (Dumerilia) bayonii</i> (BOCAGE) ... ... 16	Typhlosaurus meyeri BOETTGER ... ... ... ... 7, 23
Sepsina grammica COPE ... ... ... ... 16	Typhlosaurus vermis BOULENGER ... ... ... ... 7, 24
Sepsina hemptinnei WITTE ... ... ... ... 15	
<i>Sepsina hessei</i> HEWITT (non BOETTGER) ... ... 15	
<i>Sepsina hessei</i> BOETTGER ... ... ... ... 16	
<i>Sepsina (Rhinoscincus) tetradactyla</i> PETERS ... ... 15	
Sepsina tetradactyla PETERS ... ... ... ... 15	
<i>Sepsina weberi</i> ROUX ... ... ... ... 26	
<i>sexlineatus</i> HARLAN ( <i>Seps</i> ) ... ... ... ... 30	
<b>T</b>	
tetradactyla PETERS ( <i>Sepsina</i> ) ... ... ... ... 15	
tetradactyla PETERS ( <i>Sepsina [Rhinoscincus]</i> ) ... ... ... ... ... 15	
Thyrus GRAY ... ... ... ... ... 3, 14	
Thyrus bojeri (DESJARDIN) ... ... ... ... 3	
tridactyla (BOULENGER) ( <i>Herpetosaura</i> ) ... ... 27	
<i>tridactylus</i> BOULENGER ( <i>Scelotes</i> ) ... ... ... 27	
<b>U</b>	
uluguruensis (BARBOUR et LOVERIDGE) (Proscelotes) ... ... ... ... ... ... ... 13	
uluguruensis BARBOUR et LOVERIDGE ( <i>Scelotes</i> ) ... ... ... ... ... ... ... 5, 13	
<b>V</b>	
vermis BOULENGER ( <i>Typhlosaurus</i> ) ... ... ... ... 7, 24	
Voeltzkowia MOCQUARD ... ... ... ... ... ... 5	
<b>W</b>	
weberi (ROUX) ( <i>Herpetosaura</i> ) ... ... ... ... 26	
weberi ROUX ( <i>Sepsina</i> ) ... ... ... ... ... ... 26	

## TABLE DES MATIÈRES

---

	Pages.
INTRODUCTION ... ... ... ... ... ... ... ... ... ... ... ... ... ... ... ... ...	3
Tableau phylogénique des formes dégradées apparentées au genre <i>Scelotes</i>	
FITZINGER... ... ... ... ...	8
Synopsis des Genres Africains ... ... ... ...	9
Genre <i>Proscelotes</i> gen. nov. ... ...	13
Synopsis des Espèces ... ... ...	13
Synonymie et Distribution géographique ... ...	13
Genre <i>Sepsina</i> BOCAGE ... ...	14
Synopsis des Espèces ... ... ...	14
Synonymie et Distribution géographique ... ...	14
Genre <i>Dumerilia</i> BOCAGE ... ...	16
Synonymie et Distribution géographique ... ...	16
Genre <i>Acontias</i> CUVIER. ... ...	16
Synopsis des Espèces ... ... ...	16
Synonymie et Distribution géographique ... ...	17
Genre <i>Acontophiops</i> STERNFELD ... ...	20
Synonymie et Distribution géographique ... ...	21
Genre <i>Typhlosaurus</i> WIEGMANN ... ...	21
Synopsis des Espèces ... ... ...	21
Synonymie et Distribution géographique ... ...	22
Genre <i>Herpetosaura</i> PETERS... ...	24
Synopsis des Espèces ... ... ...	24
Synonymie et Distribution géographique ... ...	25
Genre <i>Scelotes</i> FITZINGER ... ... ...	29
Synopsis des Espèces ... ... ...	29
Synonymie et Distribution géographique ... ...	30
Genre <i>Scolecoseps</i> LOVERIDGE ... ...	32
Synopsis des Espèces ... ... ...	32
Synonymie et Distribution géographique ... ...	33

	Pages.
Genre <i>Fitzsimonsia</i> gen. nov. ... ... ... ... ... ... ... ... ... ... ... ... ... ...	33
Synonymie et Distribution géographique ... ... ... ... ... ... ... ... ...	34
Genre <i>Typhlacontias</i> BOCAGE ... ... ... ... ... ... ... ...	34
Synopsis des Espèces ... ... ... ... ... ... ... ...	34
Synonymie et Distribution géographique ... ... ... ...	34
Genre <i>Feylinia</i> GRAY ... ... ... ...	36
Synopsis des Espèces ... ... ... ...	36
Synonymie et Distribution géographique ... ... ... ...	36
Genre <i>Chabanaudia</i> gen. nov. ... ... ... ...	37
Synonymie et Distribution géographique ... ... ... ...	37
 CHANGEMENTS TAXONOMIQUES ... ... ... ...	 38
 INDEX ALPHABÉTIQUE ... ... ... ...	 39
 TABLE DES MATIÈRES ... ... ... ...	 43

