

***Cantharellus miniatescens* Heinem.**

Bull. Jard. Bot. État Brux. 28: 393, fig. 36 (1958).

RÉFÉRENCE ILLUSTRÉE: Heinemann (1959), *Fl. Icon. Champ. Congo* 8: 160, pl. 26, fig. 6.

Macroscopie – Grégaire, parfois en touffe. *Chapeau* 1.5-6 cm diam., mince, convexe à sommet ombiliqué, marge incurvée puis étalée; revêtement grossièrement sillonné radialement, mat, jaune orangé à rouge vif, pâlisant avec l'âge. *Pied* 2-4.5 × 0.3-1 cm, cylindrique, souvent atténué à la base, plein fibreux, mat, orange parfois à reflets rosâtres à rosé. *Lamelles* larges (0.4-0.5 cm), décurrentes à subdécurrentes, parfois assez épaisses, espacées (L+l: 5/cm), irrégulièrement fourchues, à vallécules veinulées transversalement à maturité, roses. *Chair* ferme, blanche, jaunâtre à orangée sous les revêtements. *Odeur* forte, agréable. *Goût* agréable. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* longuement lancéolées, 4- à 6-spores, 49-53 × 6-7 µm. *Spores* largement ellipsoïdes, lisses, (6.6-)6.5-7.6-8.8(-9.6) × (4.3-)4.2-5.1-6.0(-6.5) µm, Q = (1.22-)1.23-1.50-1.77(-1.89). *Anses d'anastomose* présentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sous Caesalpiniaceae (*Gilbertiodendron dewevrei*); forêt dense humide, forêt claire.

Distribution géographique connue – R.D. Congo (Degreef *et al.*, 1997; De Kesel & Malaisse, 2010; Heinemann, 1958, 1959), Gabon (Eyi Ndong, 2009), Zambie (Pegler & Pearce, 1980).

Notes – Cette espèce est facilement reconnaissable à ses lamelles franchement roses contrastant avec le chapeau orangé à rouge vif et le pied généralement orange, jaune au sommet, ou plus rarement entièrement rosé.



Fig. 79. *Cantharellus miniatescens*. **A.** Spores; **B.** Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B).

***Cantharellus pseudofriesii* Heinem.**

Bull. Jard. Bot. État Brux. 28: 413, fig. 46 (1958).

SYNONYME:

Cantharellus aurantiacus var. *congolensis* Beeli, *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 100, pl. 6, fig. 70 (1928).

RÉFÉRENCE ILLUSTRÉE: Heinemann (1959), *Fl. Icon. Champ. Congo* 8: 160, pl. 26, fig. 7.

Macroscopie – Solitaire. *Chapeau* 3 cm diam., mince, infundibuliforme, marge enroulée au début; revêtement lisse, orange vif. *Pied* 3 × 0.3 cm, cylindrique, creux, concolore au chapeau. *Lamelles* étroites, pliciformes, décurrentes, serrées (L+l: 25/cm), irrégulièrement fourchues, peu interveinées, jaunâtres. *Chair* mince, ocracée, plus rougeâtre dans le chapeau.

Microscopie – *Basides* lancéolées, 4-spores, 30-40 × 7.5-8 µm. *Spores* ellipsoïdes, rugueuses, jaunâtres, (5.0-)5.2-6.0-6.8(-7.0) × (3.0-)3.2-4.0-4.8(-5.0) µm, Q = (1.21-)1.22-1.50-1.78(-1.81). *Anses d'anastomose* présentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sous *Caesalpinaceae* (*Gilbertiodendron dewevrei*); forêt dense humide.

Distribution géographique connue – R.D. Congo (Beeli, 1928, *ut C. aurantiacus* var. *congolensis*; Heinemann, 1958, 1959).

Notes – Cette espèce est mal connue et a été peu récoltée.



Fig. 80. *Cantharellus pseudofriesii*. **A.** Spores; **B.** Basides. Echelle = 5 µm (A), 10 µm (B).

Cantharellus rhodophyllus* Heinem.Bull. Jard. Bot. État Brux.* 28: 404 (1958).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Heinemann (1958), *Bull. Jard. Bot. État Brux.* 28: 404, fig. 41; Heinemann (1959), *Fl. Icon. Champ. Congo* 8: 160, pl. 26, fig. 7.

Macroscopie – *Chapeau* 10-12 cm diam., charnu, épais, fortement déprimé; marge incurvée à infléchiée plus ou moins lobée; revêtement glabre à la marge, centre couvert de petites squamules concolores au chapeau, rose orangé pâlisant avec l'âge. *Pied* 10-13 × 1-1.5 cm, parfois excentrique, cylindrique, plein; revêtement concolore au chapeau, plus jaune à la base, jaunissant au froissement. *Lamelles* longuement décurrentes, étroites, peu serrées (L+l: 12/cm), épaisses, fourchues, anastomosées et veinées à la base, rose orangé. *Chair* ferme, très fibreuse, blanchâtre à jaunâtre safrané surtout dans le stipe. *Odeur* agréable.

Microscopie – *Basides* longuement claviformes, 4-spores, 40-55 × 6-9 µm. *Spores* ellipsoïdes, (6.7-)6.8-7.9-8.9(-8.8) × (4.9-)4.7-5.5-6.2(-6.5) µm, Q = (1.17-)1.21-1.43-1.65(-1.68). *Anses d'anastomose* présentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sous Caesalpiniaceae (*Gilbertiodendron dewevrei*); forêt dense humide.

Distribution géographique connue – R.D. Congo (Heinemann, 1958, 1959).

Notes – Cette espèce est proche de *Cantharellus subincarnatus* Eyssart. & Buyck et s'en distingue surtout par la dominance de teinte rose clair (brun rouge ou carminé foncé chez *C. subincarnatus*) et la présence de squamules à la surface du chapeau, ainsi que par ses spores moins allongées.

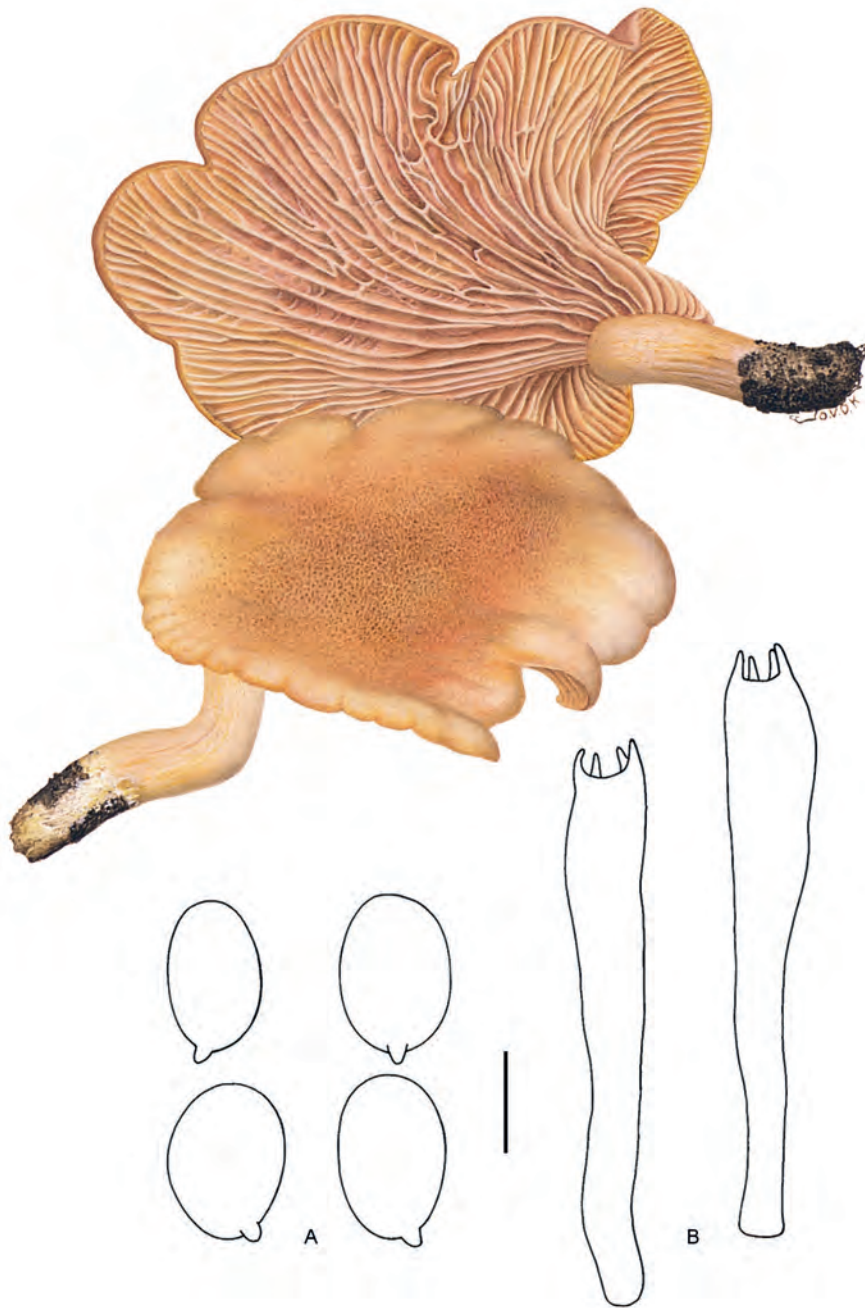


Fig. 81. *Cantharellus rhodophyllus*. **A.** Spores; **B.** Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B).

Cantharellus rufopunctatus* var. *rufopunctatus* (Beeli) Heinem.Bull. Jard. Bot. État Brux.* 28: 396, fig. 37 (1958).

SYNONYME:

***Lentinus rufopunctatus* Beeli**, *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 160, fig. 22 (1928).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Beeli (1928), *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 160, tab. 4, fig. 22; Heinemann (1958), *Bull. Jard. Bot. État Brux.* 28: 396, fig. 37; Heinemann (1959), *Fl. Icon. Champ. Congo* 8: 156, pl. 26, fig. 2; Rammeloo & Walley (1993), *Scripta Bot. Belg.* 5: 25, fig. 2; Yorou & De Kesel (2011), *Liste Rouge champ. sup. Bénin*: 53, fig. 5.5.

Macroscopie – Grégaire. *Chapeau* 3-6(-8) cm diam., épais au centre, déprimé, concave, marge enroulée puis infléchiée; revêtement jaune orangé [7A5], ponctué de petites squamules concolores ou plus brunes, plus denses vers le centre. *Pied* 5-6 × 0.6-0.8 cm, plein, cylindrique, droit, souvent atténué vers la base, plus pâle ou concolore au chapeau ponctué de petites squamules brunâtres plus abondantes vers le haut, la base devenant plus foncée au froissement. *Lamelles* longuement décurrentes, étroites, peu serrées (L+l: 13/cm), jaune orangé [5A4], inégales, rarement fourchues, finement et irrégulièrement interveinées. *Chair* ferme, blanche. *Odeur* forte, agréable. *Goût* doux, agréable. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* longuement claviformes, 4-spores, 36-44 × 7-8.5 µm. *Spores* hyalines, ellipsoïdes à courtement ellipsoïdes, (6.4-)6.4-7.4-8.3(-8.5) × (4.4-)4.3-5.3-6.4(-6.8) µm, Q = (1.14-)1.12-1.38-1.64(-1.66). *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sous Caesalpiniaceae (*Gilbertiodendron dewevrei*); forêt dense humide, forêt dense sèche, forêt galerie.

Distribution géographique connue – Très largement répandue en Afrique tropicale. Bénin (De Kesel *et al.*, 2002; Yorou & De Kesel, 2011), Cameroun (Onguene, 2000; van Dijk *et al.*, 2003; Douanla-Meli, 2007), R.D. Congo (Beeli, 1928, *ut Lentinus rufopunctatus*; Heinemann, 1958, 1959), Gabon (Eyi Ndong, 2009; Eyi Ndong & Degreef, 2010), Tanzanie (Buyck *et al.*, 2000).

Notes – Cette espèce très appréciée, de grande taille et souvent abondante est facilement reconnaissable à sa couleur orangée combinée aux revêtements squamuleux de son chapeau et de son pied.

Les illustrations et dimensions indiquées par Heinemann (1958) montrent des spores plus allongées (8.6-10.3 × 4.3-5.3 µm) que le matériel étudié du Bénin, du Cameroun et du Gabon.

Des spécimens différant uniquement par la coloration générale subrosée à l'état jeune, plus terne et ocracée ensuite, constituent la var. *ochraceus* (Buyck, 1994a; Degreef *et al.*, 1997; Heinemann, 1958; Malaisse, 1997).



Fig. 82. *Cantharellus rufopunctatus* var. *rufopunctatus*. **A.** Spores; **B.** Basides.
Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B).



Fig. 83. *Cantharellus rufopunctatus* var. *rufopunctatus*.



Fig. 84. *Cantharellus subincarnatus*.

***Cantharellus subincarnatus* Eyssart. & Buyck**

Docum. Mycol. 31(121): 55 (2001).

SYNONYMES:

***Lentinus incarnatus* Beeli**, *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 161 (1928); ***Cantharellus incarnatus* (Beeli) Heinem.**, *Bull. Jard. Bot. État Brux.* 28: 402 (1958).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Beeli (1928), *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 161, pl. 4, fig. 24; Heinemann (1958), *Bull. Jard. Bot. État Brux.* 28: 402, fig. 40; Heinemann (1959), *Flore Icon. Champ. Congo* 8: 157, pl. 27, fig. 2.

Macroscopie – *Chapeau* 6-10 cm diam., assez épais, asymétrique, déprimé au centre; marge enroulée puis droite à incurvée, plus ou moins lobée; revêtement subtomenteux à glabre, brun rouge ou carminé foncé à rouge incarnat au centre. *Pied* 3.5-10 × 0.8-1.5 cm, excentrique, atténué vers la base, plein; revêtement subtomenteux, atténué à la base, brun orangé [7C7-7D6], ocracé à la base. *Lamelles* décurrentes, étroites, serrées (L+l: 12/cm), épaisses à maturité, parfois fourchues, à vallécule lisse puis ridée transversalement, incarnat orangé. *Chair* ferme, blanchâtre puis ocracé jaunâtre, plus foncée à la base. *Odeur* agréable. *Sporée* ocracée.

Microscopie – *Basides* longuement claviformes, 4-spores, 52-55 × 8-9 µm. *Spores* ellipsoïdes, (6.9-)7.0-7.7-8.4(-8.8) × (4.1-)4.2-4.6-5.1(-5.3) µm, Q = (1.47-)1.47-1.66-1.85(-1.90). *Anses d'anastomose* présentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sous Caesalpiniaceae (*Gilbertiodendron dewevrei*); forêt dense humide, forêt dense sèche.

Distribution géographique connue – R.D. Congo (Beeli, 1928, *ut Lentinus incarnatus*; Degreef *et al.*, 1997, *ut C. incarnatus*; Heinemann, 1958, 1959, *ut C. incarnatus*), Gabon (Eyi Ndong, 2009; Eyi Ndong & Degreef, 2010).

Notes – Cette espèce est caractérisée par son chapeau subtomenteux à glabre de couleur brun rouge foncé, ses lamelles roses épaisses, son pied brun orangé subtomenteux et sa chair assez jaune.

Corner (1966) mentionne la présence de fines squamules concolores sur le chapeau de *Cantharellus subincarnatus* (*ut C. incarnatus*). Ce caractère peut conduire à une éventuelle confusion avec *C. rhodophyllus* Heinem. qui se différencie néanmoins par des spores plus allongées.

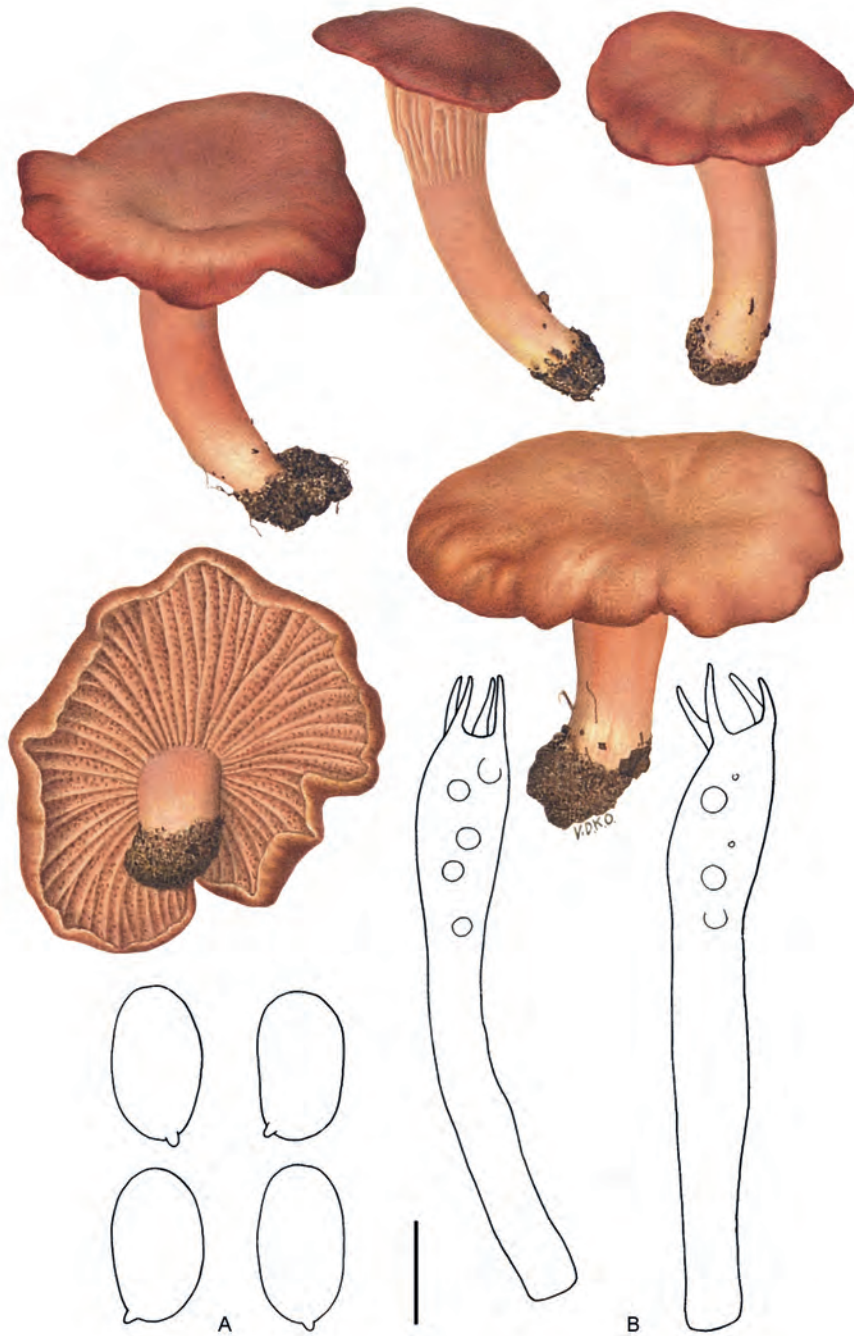


Fig. 85. *Cantharellus subincarnatus*. **A.** Spores; **B.** Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B).

***Collybia piperata* (Beeli) Singer**

Bull. Jard. Bot. État Brux. 34: 387 (1964).

SYNONYME:

***Marasmius piperatus* Beeli**, *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 153 (1928).

RÉFÉRENCE ILLUSTRÉE: Beeli (1928) *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 153, pl. 3, fig. 1.

Macroscopie – En touffe, cespiteux. *Chapeau* 6-10 cm diam., charnu, convexe puis conique obtus, marge droite parfois récurvée, striée puis lacérée; revêtement glabre, lisse, beige à sommet testacé-brun. *Pied* 20 × 0.6-0.8 cm, cylindrique, plein fibreux ou légèrement fistuleux, fibrilleux, torsadé, glabre, blanchâtre à subtilement rosé au sommet, brun grisâtre vers le bas. *Lamelles* étroites, libres, serrées, blanches à légèrement ocracées; *lamellules* présentes. *Chair* blanche. *Goût* âcre, poivré.

Microscopie – *Basides* clavées, 4-spores, 23-26 × 6-7 µm. *Spores* ellipsoïdes, lisses, (4.4-)4.5-5.9-7.3(-8.2) × (2.8-)2.9-3.9-4.9(-5.1) µm, Q = (1.17-)1.14-1.51-1.88(-2.04). *Anses d'anastomose* présentes.

Ecologie – Saprotrophe, sur le sol; forêt marécageuse.

Distribution géographique connue – R.D. Congo (Beeli, 1928, *ut Marasmius piperatus*).

Notes – En forêt dense de R.D. Congo, on connaît également *Collybia aurea* (Beeli) Pegler, une espèce jaune moutarde à ambre poussant toujours en touffe sur bois mort. Elle est caractérisée par une large amplitude écologique (de la cuvette congolaise jusqu'à plus de 2000 m d'altitude) et est signalée dans divers pays d'Afrique tropicale et à Madagascar. Cependant, *Collybia aurea* n'est apparemment consommée qu'à Madagascar (Buyck, 2008).



Fig. 86. *Collybia piperata*. **A.** Spores; **B.** Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B).

***Cookeina speciosa* (Fr.) Dennis**

Mycotaxon 51: 239 (1994).

SYNONYMES:

Peziza speciosa Fr., *Syst. Mycol.* 2 : 84 (1822).

Cookeina sulcipes (Berk.) Kuntze, *Rev. Gen. Pl.* (Leipzig) 2: 849 (1891).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Alasoadura (1972), *Nova Hedwigia* 23(4): 771, pl. 2b & 5a (*ut C. sulcipes*); De Kesel *et al.* (2002), *Guide champ. com. Bénin*: 138, photo 15 (*ut C. sulcipes*); Le Gal (1960), *Fl. Icon. Champ. Congo* 9: 175, pl. 30, fig. 5 (*ut C. sulcipes*).

Macroscopie – Grégaire. *Chapeau* 0.5-2 cm diam., 2 cm de haut, cupulé, stipité, ferme, élastique; revêtement lisse à furfuracé, blanchâtre à la base, graduellement orange rosé [6A3-7A3] ou brun fauve vers le haut; zone submarginale ornée de 2 à 3 rangées concentriques de poils courts (-0.5 mm), blancs puis brun foncé; marge concolore entièrement garnie de poils blancs puis brun foncé plus longs (0.5-1 mm). *Pied* 1-1.5 × 0.2 cm, cylindrique, élastique, coriace, solidement fixé au substrat. *Hyménium* lisse, brillant, blanchâtre. *Chair* mince, coriace, élastique, blanche à concolore au revêtement. *Odeur* faible. *Goût* faible.

Microscopie – *Asques* non amyloïdes, cylindriques, brusquement atténuées à la base, apex arrondi, opercule latéro-apical, 8-spores, 300-350 × 18-23 µm. *Spores* non amyloïdes, hyalines, bi-guttulées, striées longitudinalement, enveloppées dans une masse mucilagineuse hyaline, ellipsoïdes à fusiformes, extrémités coniques, (28.5-)28.2-30.8-33.4(-33.0) × (14.0-)14.3-16.8-19.3(-18.0) µm, Q = (1.72-)1.61-1.83-2.05(-2.14).

Ecologie – Saprotrophe, sur le sol ou sur bois mort; forêt dense humide, forêt marécageuse, forêt claire.

Distribution géographique connue – Pantropical. Bénin (De Kesel *et al.*, 2002, *ut C. sulcipes*), Cameroun (Berthet & Boidin, 1966, *ut C. sulcipes*; Douanla-Meli, 2007; van Dijk *et al.*, 2003, *ut C. sulcipes*), R.D. Congo (Le Gal, 1960, *ut C. sulcipes*), Madagascar (Le Gal, 1953, *ut C. sulcipes*), Nigeria (Alasoadura, 1972, *ut C. sulcipes* var. *fusca*).

Notes – Un gradient assez large de coloration des cupules (du blanchâtre à l'orange vif en passant par le brun clair à reflets violets) est observé au sein de cette espèce. En considérant des cupules au même stade de développement, la couleur semble indépendante de la distribution géographique. Alasoadura (1972) distingue néanmoins une variété brune (*ut Cookeina sulcipes* (Berk.) Kuntze var. *fusca* Alas.) à laquelle notre matériel pourrait appartenir. Weinstein *et al.* (2002) démontrent, sur base de résultats moléculaires, qu'à l'intérieur du clade de *C. speciosa* les spécimens à cupules concolores se regroupent, confirmant la valeur taxonomique liée au caractère coloration.



Fig. 87. *Cookeina speciosa*. **A.** Spores; **B.** Asques. Echelle = 5 µm (A), 50 µm (B).

***Craterellus aureus* Berk. & M.A. Curtis.**

Proc. Amer. Acad. Arts & Sci. 4: 123 (1860).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Heinemann (1958), *Bull. Jard. Bot. État Brux.* 28: 429, fig. 54; Heinemann (1959), *Fl. Icon. Champ. Congo* 8: 164, pl. 28, fig. 4.

Macroscopie – Grégaire à cespiteux. *Chapeau* d'abord tubuleux cylindrique puis à partie supérieure s'évasant, 4-10 cm diam., profondément infundibuliforme, marge ondulée sinueuse; revêtement jaune orangé à orange vif. *Pied* 3-7 × 0.6-1.2 cm, tubuleux, cylindrique, continu avec le chapeau, concolore avec le chapeau, lisse ou velouté, strigieux-hirsute à la base. *Hyménium* lisse, subtilement ridulé longitudinalement. *Chair* mince, blanche. *Odeur* agréable. *Goût* doux, agréable. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* longuement claviformes, 4-spores, 45-48 × 6-8.5 µm. *Spores* hyalines, subglobuleuses à globuleuses, (6.9-)7.5-8.7-9.9(-9.9) × (5.7-)5.7-6.9-8.0(-7.9) µm, Q = (1.12-)1.06-1.27-1.48(-1.49). *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sous *Uapaca*; forêt dense sèche, forêt marécageuse.

Distribution géographique connue – Pantropical. Cameroun, R.D. Congo (Heinemann, 1958, 1959).

Notes – Cette espèce peut être confondue avec une autre espèce comestible, *Goossensia cibarioides* Heinem., également jaune orange à hyménium lisse. Elle en diffère par ses sporophores tubuleux caractéristiques surtout à l'état jeune, la base du pied densément poilue et ses spores subglobuleuses à globuleuses.



Fig. 88. *Craterellus aureus*. **A.** Spores; **B.** Cystides; **C.** Basides.
Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B, C).

***Gerronema hungo* (Henn.) Degreeef & Eyi**

Crypto. Mycol. 28(3): 172 (2007).

SYNONYME:

***Marasmius hungo* Henn.**, *Bot. Jahrb. Syst.* 22: 98 (1895).

RÉFÉRENCE ILLUSTRÉE: Degreeef & Eyi Ndong (2007), *Crypto. Mycol.* 28(3): 172, figs 1 & 2.

Macroscopie – *Chapeau* 2.2-5 cm diam., campanulé à convexe, ombiliqué puis profondément déprimé au centre; marge aiguë, légèrement incurvée; revêtement jaune orangé [4A6] à brun orangé [5C4] strié radialement de brun grisâtre [5F3], sec, glabre, profondément rainuré. *Pied* 1.9-4 × 0.2-0.5 cm, central, cylindrique à subclavé, creux, glabre, orange melon [5A6] puis brun olive [4D4]. *Lamelles* decurrentes, épaisses, espacées (L+l: 5-6/cm), simples, peu interveinées, non anastomosées, orange vif [6A8]. *Chair* très mince (-0.5 mm), orange pâle [5A3]. *Odeur* agréable, faible. *Goût* légèrement piquant. *Sporée* blanche à jaune pâle [2A2].

Microscopie – *Basides* étroitement claviformes à lancéolées, (2-)4-spores, 30-46 × 6-10 µm, hyalines ou contenant des granules à l'état jeune. *Spores* hyalines, non amyloïdes, lisses, ellipsoïdes, (6.6-)7.2-7.8-8.4(-9.7) × (3.9-)4.1-4.4-4.7(-5.1) µm, Q = (1.56-)1.65-1.77-1.89(-2.16). *Anses d'anastomose* présentes.

Ecologie – Saprotrophe, sur le sol ou sur bois mort; forêt dense humide.

Distribution géographique – Cameroun (Degreeef & Eyi Ndong, 2007; Hennings, 1895), R.D. Congo (Degreeef & Eyi Ndong, 2007), Gabon (Degreeef & Eyi Ndong, 2007; Eyi Ndong, 2009).

Notes – En raison de sa coloration et de son habitus, cette espèce peut être confondue avec une petite chanterelle à lames non bifurquées. Elle en diffère aussi par ses caractères microscopiques, notamment la trame bi-directionnelle de ses lamelles (Degreeef & Eyi Ndong, 2007).

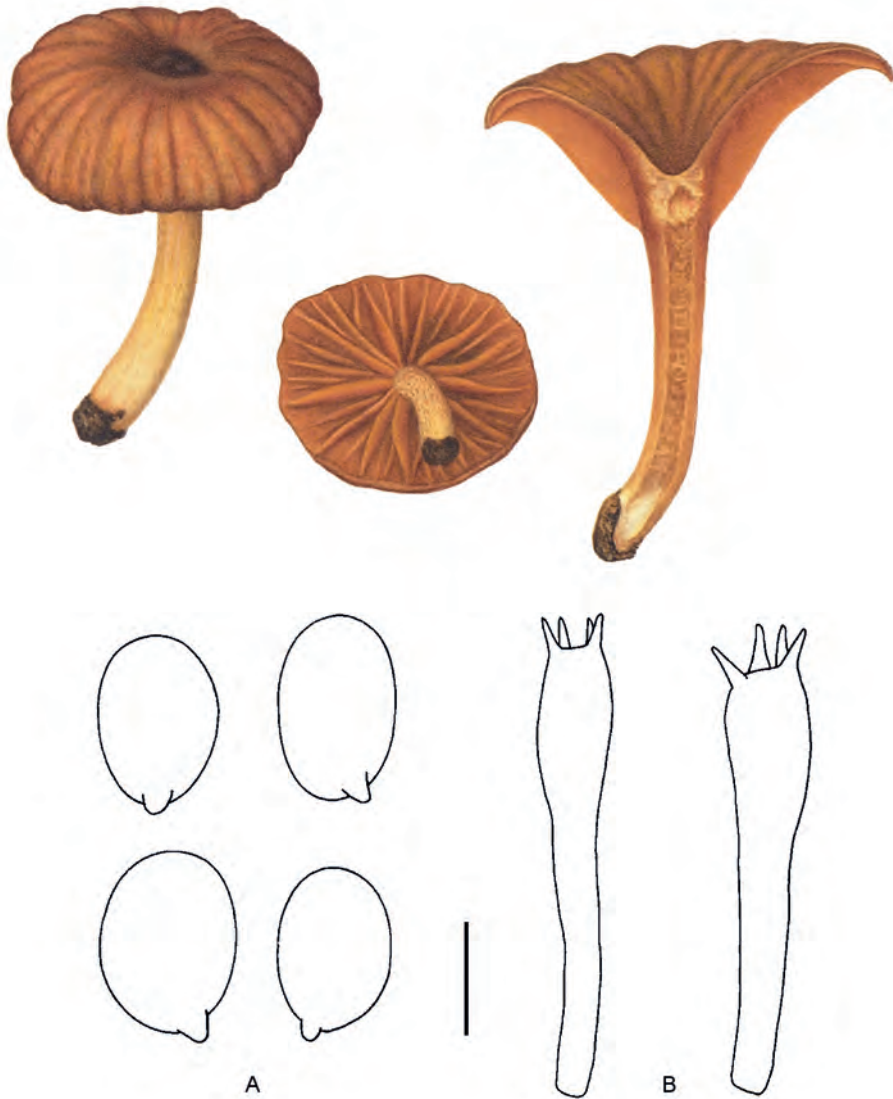


Fig. 89. *Gerronema hungo*. **A.** Spores; **B.** Basides. Echelle = 5 μm (A), 10 μm (B).

***Goossensia cibarioides* Heinem.**

Bull. Jard. Bot. État Brux. 28: 424 (1958).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Heinemann (1958), *Bull. Jard. Bot. État Brux.* 28: 424, fig. 52; Heinemann (1959), *Flore Icon. Champ. Congo* 8: 162, pl. 28, fig. 1.

Macroscopie – Grégaire. *Chapeau* 4-10 cm diam., charnu et très épais dans sa partie centrale, très mince à la marge, convexe puis concave à infundibuliforme; marge enroulée puis droite, lobée, festonnée; revêtement rugueux à verruqueux au centre, jaune orangé vif. *Pied* 4-7 × 1-2 cm, vigoureux, parfois fourchu, plein, parfois atténué vers la base; revêtement mat, glabre, jaune pâle à reflets grisâtres, plus pâle à la base. *Hyménium* lisse puis légèrement ridé longitudinalement à sillonné vers la marge, longuement décurrent, blanc ocracé puis rosâtre violacé. *Chair* gorgée d'eau, ferme, fibreuse, blanche puis jaunâtre. *Odeur* agréable. *Goût* agréable. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* longuement claviformes, 4-(6-)spores, 60-85 × 6-10 µm. *Spores* jaunâtres, lisses, longuement ellipsoïdes, (6.9-)6.8-8.9-9.2(-9.5) × (4.1-)4.0-4.9-5.8(-6.2) µm, Q = (1.37-)1.36-1.63-1.90(-2.06). *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sous *Caesalpiniaceae* (*Gilbertiodendron dewevrei*), parfois sur tronc pourri; forêt dense humide.

Distribution géographique connue – R.D. Congo (Heinemann, 1958, 1959).

Notes – Cette espèce peut être confondue avec une autre espèce comestible, *Craterellus aureus* Berk. & M.A. Curtis, également jaune orange à hyménium lisse. Elle en diffère par ses sporophores charnus et pleins, la base du pied glabre et ses spores ellipsoïdes.

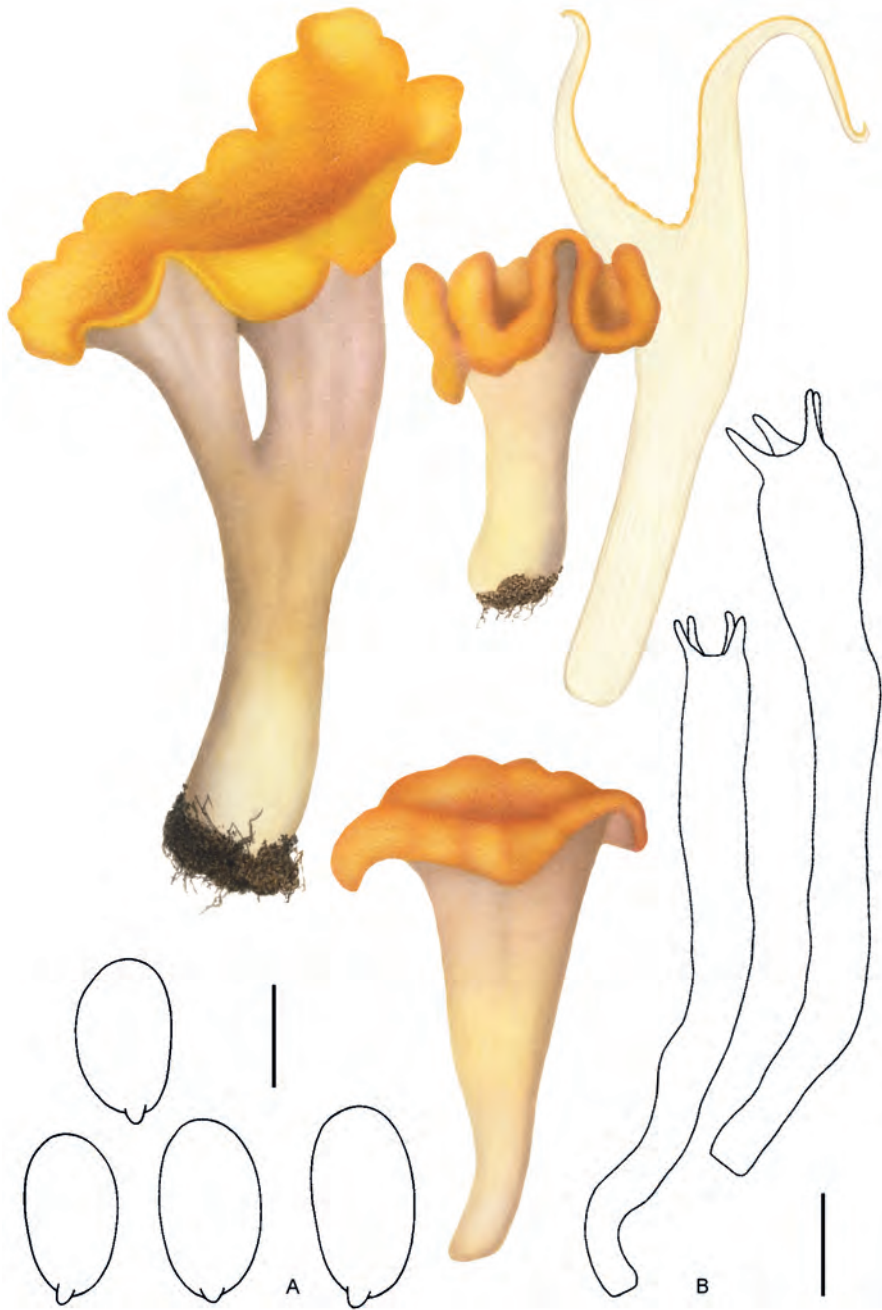


Fig. 90. *Goossensia cibarioides*. **A.** Spores; **B.** Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B).

***Gymnopilus zenkeri* (Henn.) Singer**

Lilloa 22: 561 (1951).

SYNONYME:

***Flammula zenkeri* Henn.**, *Engl. Bot. Jahrb.* 23: 553 (1897) [= ***Pholiota* Kumm.**].

RÉFÉRENCE ILLUSTRÉE: Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*: 495, fig. 110/3.

Macroscopie – *Chapeau* 2-8 cm diam., épais, convexe à aplati, hygrophane; marge droite, subtilement striée; revêtement glabrescent, rouille à ocracé orange vif [6B8], couvert de squamules fibrilleuses dressées et abondantes au centre mais apprimées et éparées à la marge, brun foncé à rougeâtres [8E8]. *Pied* 2-10.5 × 0.3-1.2 cm, plein, farci, fibreux, sans anneau, revêtement pâle ocracé, couvert de squamules brun orange [6C8]. *Lamelles* adnées à subdécurrentes, épaisses, espacées (L+l: 12/cm), brun orangé [6C7] à rouille; arête concolore, pruiteuse. *Chair* ferme dans le chapeau, fibreuse dans le pied, jaune, plus brune avec l'âge. *Odeur* forte. *Goût* amer. *Sporée* rouille.

Microscopie – *Basides* claviformes, (3-)4-spores, 25-28 × 6-7 µm. *Spores* rouille à couleur de miel, verruqueuses, subglobuleuses à courtement ellipsoïdes, (6.0-)6.0-7.1-8.1(-8.5) × (4.1-)4.3-5.0-5.7(-5.7) µm, Q = (1.22-)1.20-1.41-1.62(-1.71). *Anses d'anastomose* présentes.

Ecologie – Saprotrophe, sur bois mort ou souche de palmier, de cocotier; forêt dense humide, plantation.

Distribution géographique connue – Cameroun (Pegler, 1977), Gabon (Eyi Ndong, 2009), Malawi (Morris, 1990), Ouganda (Pegler, 1977), Tanzanie (Pegler, 1977), Zanzibar (Pegler, 1977).

Notes – Bien qu'elle présente tous les autres caractères diagnostiques d'un *Gymnopilus* (espèces lignicoles à revêtement du chapeau squamuleux, à lamelles adnées à subdécurrentes, à goût amer et à spores verruqueuses de couleur rouille), cette espèce constitue un des rares taxons de ce genre dépourvu d'anneau et de cortine sur le pied.



Fig. 91. *Gymnopilus zenkeri*. A. Spores; B. Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B).

***Lactarius acutus* Heim**

Bull. Jard. Bot. Etat Brux. 25: 73 (1955).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Heim (1955a), *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 25: 73, figs 27 & 28; Verbeken (1996b), *Biodiv. Lactarius Trop. Afr.*: 187, pls 170-177; Verbeken & Walley (2010), *Fungus Fl. Trop. Afr.* 2: 134, figs 1c, 6e & 110, pl. 52/87.

Macroscopie – *Chapeau* 1-3.5 cm diam., mince, profondément déprimé à infundibuliforme, parfois papillé au centre, irrégulier; marge crénelée, d'abord incurvée puis longuement et régulièrement striée; revêtement non séparable, finement tomenteux, velouté, finement craquelé, lisse, céracé, devenant rugueux au centre, brun [6D6] à brun foncé, localement à taches plus foncées [6E5], couleur se prolongeant sur l'arête des lamelles. *Pied* 3-3.5 × 0.5-0.7 cm, cylindrique à subfusiforme, s'amincissant et courbé à la base, relativement solide, brun à brun rouge, garni d'une couche feutrée gris-jaunâtre à la base. *Lamelles* décurrentes, se prolongeant en stries sur le pied, lamellules de deux longueurs, assez distantes, étroites (-3 mm), assez épaisses, flexibles, blanchâtres à jaune orangé [5A2] puis orange brun [5A6-5B6]; arête entière, concolore aux lamelles. *Chair* blanche puis crème à ocracée dans le chapeau, blanche à ocracée, finalement orange dans le pied, brunâtre orange sous le revêtement du chapeau. *Odeur* de poisson. *Goût* doux. *Latex* abondant, liquide, blanc puis parfois rouge après 30', un peu fétide, goût doux.

Microscopie – *Basides* 35-45 × 8-12 µm, cylindriques à claviformes, (2-)4-spores, à contenu parfois granuleux. *Spores* amyloïdes, à verrues pointues et crêtes, -1.5 µm de haut, isolées ou reliées par un réseau incomplet, plage amyloïde, paroi rugueuse, subglobuleuses à ellipsoïdes, (6.0-)6.1-6.9-7.7(-7.8) × (4.7-)4.8-5.6-6.4(-6.8) µm, Q = (0.99-)1.07-1.24-1.41(-1.42). *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sous Caesalpiniaceae (*Gilbertiodendron dewevrei*), sur le sol ou sur bois mort; forêt dense humide, forêt dense sèche.

Distribution géographique connue – Cameroun (Onguene, 2000; Verbeken & Walley, 2010), R.D. Congo (Verbeken & Walley, 2010), Gabon (Eyi Ndong, 2009; Verbeken & Walley, 2010), Guinée (Heim, 1955a; Verbeken & Walley, 2010).

Notes – Cette espèce se reconnaît facilement à son petit chapeau papillé, ses lamelles orange et la teinte rouge de son pied. Le latex blanchâtre est abondant et tache le contexte de rouge.



Fig. 92. *Lactarius acutus*. A. Spores; B. Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B).

***Lactarius congolensis* Beeli**

Bull. Soc. Roy. Bot. Belg. 60: 164 (1928).

SYNONYMES:

***Lactarius craterelloides* Heim & Gooss.-Font.**, *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 25: 52 (1955).

***Lactarius unicolor* Gooss.-Font. & Heim**, *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 25: 77 (1955).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Beeli (1928), *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 164, pl. 4, fig. 39; Heim (1955a), *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 25: 52, fig. 18 & pl. 5, fig. 4a, b (ut *L. craterelloides*), 77, fig. 30 & pl. 3, fig. 4 (ut *L. unicolor*); Heim (1955b), *Fl. Icon. Champ. Congo* 4: 92, pl. 14, fig. 9 (ut *L. craterelloides*) & 95, pl. 15, fig. 4 (ut *L. unicolor*); Verbeken (1996a), *Edinb. J. Bot.* 53: 63, fig. 8; Verbeken (1996b), *Biodiv. Lactarius Trop. Afr.*: 185, pl. 166, 167a & 269; Verbeken & Walley (2010), *Fungus Fl. Trop. Afr.* 2: 124, fig. 100, pl. 47/77.

Macroscopie – *Chapeau* 4-12 cm diam., ferme, convexe puis profondément déprimé; marge incurvée à l'état jeune, non striée; revêtement non séparable, glabre à finement velutineux, brun foncé à fuligineux, localement teinté de noir. *Pied* 4-8 × 1-2 cm, cylindrique à subfusiforme, glabre à finement velutineux, ocre foncé, fuligineux à brun. *Lamelles* subdécurrentes, inégales, à lamellules irrégulières, denses (20/cm), étroites, minces, blanches à couleur crème; arête brunâtre. *Chair* épaisse, blanche, devenant rougeâtre à brunâtre. *Goût* doux. *Latex* abondant, opaque, blanc immuable, goût doux. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* 35-45 × 10-11 µm, cylindriques à clavées, 4-spores. *Spores* subglobuleuses à ellipsoïdes, (6.0-)6.1-7.2-8.2(-8.5) × (5.3-)5.3-6.2-7.1 (-7.2) µm, Q = (1.01-)1.02-1.15-1.28(-1.29); ornementation amyloïde, composée d'un réseau, sans verrues isolées; côtes hautes de 1(-1.5) µm; plage inamyloïde. *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sous Caesalpiniaceae (*Gilbertiodendron dewevrei*), sur le sol; forêt dense sèche.

Distribution géographique connue – R.D. Congo (Beeli, 1928; Heim, 1955a,b; Verbeken, 1996a,b; Verbeken & Walley, 1999; Verbeken & Walley, 2010).



Fig. 93. *Lactarius congolensis*. **A.** Spores; **B.** Cheilocystides; **C.** Basides.
Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B, C).

Lactarius gymnocarpus* Heim ex SingerPap. Mich. Acad. Sc.* 32 : 107 (1946).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Heim (1955a), *Bull. Jard. Bot. État Brux.* 25: 24, figs 5 & 6, pl. 2, fig. 1a-e; Heim (1955b), *Fl. Icon. Champ. Congo* 4: 87, pl. 13, fig. 1; Verbeken (1995), *Mycotaxon* 55: 520, fig. 3; Verbeken (1996b), *Biodiv. Lactarius Trop. Afr.*: 113, pl. 8-13; Verbeken & Walley (2010), *Fungus Fl. Trop. Afr.* 2: 88, figs 15b & 70, pl. 30/46.

Macroscopie – *Chapeau* 6.5-8(-15) cm diam., relativement épais, d'abord plano-convexe puis plano-concave, légèrement déprimé à déprimé; marge ruguleuse à subruguleuse, aiguë; revêtement non séparable, sec, finement tomenteux, parfois à subtile veination anastomosée, orange jaunâtre à jaune d'or [5B7-4A7] puis ocracé [5C7-5D7] à brun orange [7D7]. *Pied* 4-4.5 × 0.6-1.4 cm, cylindrique, légèrement atténué vers le bas, sec, finement tomenteux, concolore au chapeau, à l'état jeune plus pâle au sommet, plus foncé ensuite, muni d'un tomentum blanc à la base, plein, devenant fistuleux. *Lamelles* décurrentes, se prolongeant en veines longitudinales au sommet du pied, inégales, à lamellules de longueurs différentes, espacées (L+l = 4/cm), modérément larges (4-6 mm), épaisses, blanc jaunâtre à jaune pâle [3A3], se tachant parfois de brun; marge concolore. *Chair* ferme, cassante, blanche, brunissant irrégulièrement. *Odeur* légèrement désagréable. *Goût* doux à sucré. *Latex* assez abondant, aqueux à cireux, blanc immuable, devenant brun ocracé au séchage, goût doux. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* 45-55(-75) × 7-9 µm, cylindriques à légèrement clavées, 4-spores. *Pleurospores* nettes et très nombreuses, émergentes, 3-5(-7) µm de diamètre, cylindriques, atténuées vers le haut, parfois étranglées, à contenu oléifère et granuleux. *Spores* ellipsoïdes, (6.3-)-6.6-7.5-8.4(-8.6) × (4.4-)-4.7-5.7-6.6 (-7.0) µm, Q = (1.12-)-1.12-1.33-1.54(-1.66); ornementation amyloïde, composée de verrues irrégulières connectées par de fines lignes ne formant pas de réseau complet, quelques verrues isolées -0.5 µm de haut; parfois une plage amyloïde au centre. *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, notamment sous *Uapaca guineensis*, sur le sol; forêt dense humide, forêt dense sèche, forêt galerie, forêt claire.

Distribution géographique connue – Cameroun (Heim, 1955a; Onguene, 2000; van Dijk *et al.*, 2003; Verbeken, 1995; Verbeken & Walley, 1999; Verbeken & Walley, 2010), R.D. Congo (Heim, 1955a,b; Verbeken, 1995; Verbeken & Walley, 1999; Verbeken & Walley, 2010), Côte d'Ivoire (Heim, 1955a; Verbeken, 1995; Verbeken & Walley, 2010), Gabon (Eyi Ndong, 2009; Verbeken & Walley, 2010), Guinée (Heim, 1955a; Thoen & Ducouso, 1989; Verbeken, 1995; Verbeken & Walley, 2010), Liberia (Verbeken, 1995; Verbeken & Walley, 2010), Malawi (Morris, 1990), Sénégal (Thoen & Bâ, 1989; Verbeken, 1995; Verbeken & Walley, 2010), Togo, Zambie (Pegler & Pearce, 1980).

Notes – Cette espèce est reconnaissable à ses lamelles larges, espacées, longuement décurrentes, blanchâtres souvent tachées de brun. La couleur brun orange de son pied contraste avec celle des lamelles et marque clairement la limite de l'hyménophore. Son latex blanc immuable est assez abondant et se colore en brun ocracé au séchage.

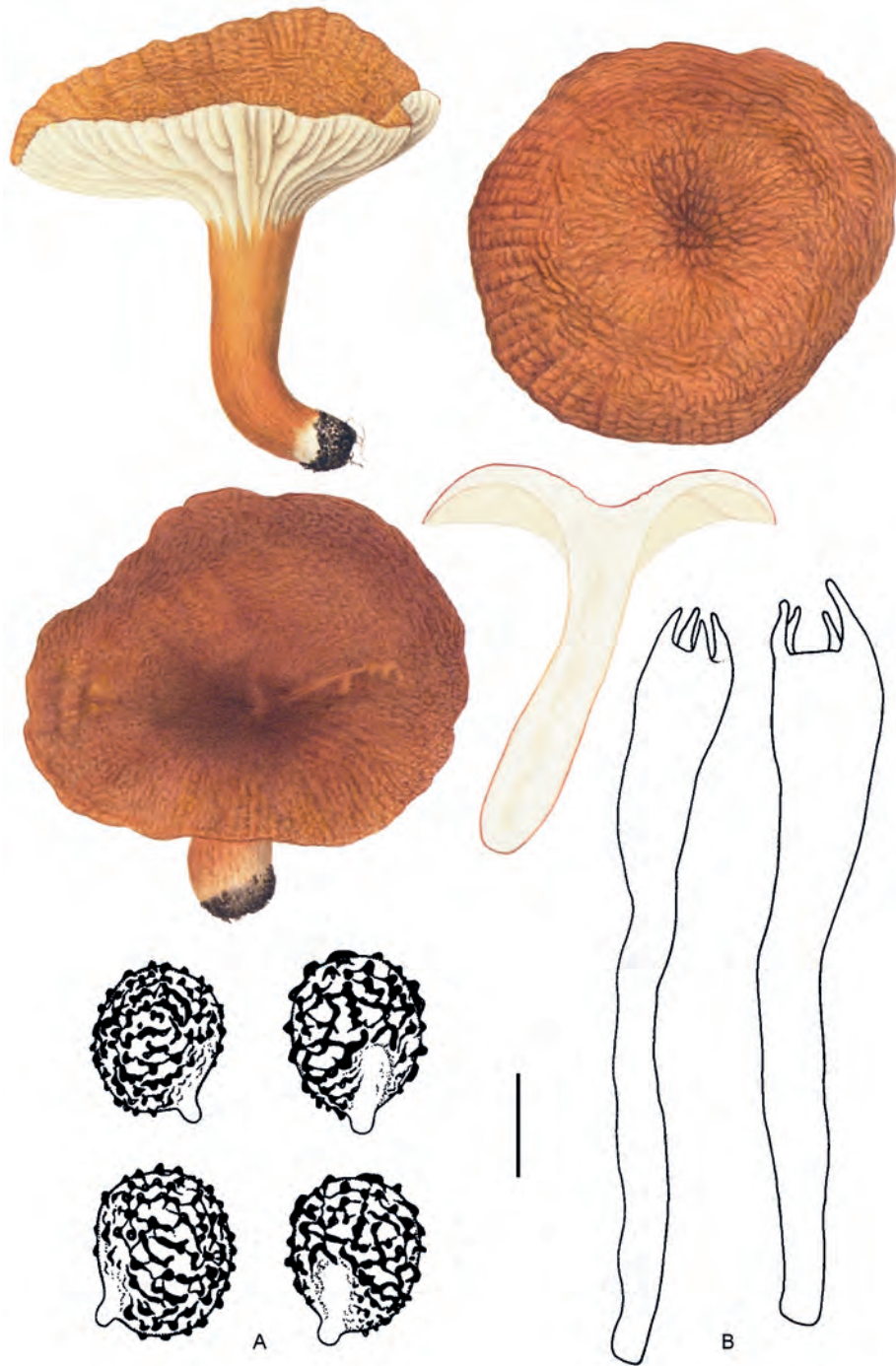


Fig. 94. *Lactarius gymnocarpus*. A. Spores; B. Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B).

***Lactarius inversus* Gooss.-Font. & Heim**

Bull. Jard. Bot. Etat Brux. 25: 78 (1955).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Heim (1955a), *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 25: 78, figs 31 & 33, pl. 3, fig. 5; Heim (1955b), *Fl. Icon. Champ. Congo* 4: 96, pl. 15, fig. 2; Verbeken (1996b), *Biodiv. Lactarius Trop. Afr.*: 163, pl. 120-124; Verbeken & Walley (2010), *Fungus Fl. Trop. Afr.* 2: 65, figs 3a, c & 52, pl. 16/28.

Macroscopie – *Chapeau* 3-10 cm diam., convexe, devenant de plus en plus déprimé, finalement infundibuliforme; marge incurvée puis droite et irrégulière; revêtement non separable, légèrement velouté, tomenteux, rimeux, se fractionnant en petits flocons feutrés brunâtres à orangés [7E6-7F6] laissant apparaître la couleur crème du tissu sous-jacent; marge finement garnie de fissures à tendance radiale, absentes au centre. *Pied* (3-)4-6.5 × 1-1.5 cm, ferme, longuement cylindrique, velouté, à veines longitudinales à la partie supérieure, concolore au chapeau, plus orange jaunâtre à l'état jeune, ensuite cannelle avec des zones rougeâtres. *Lamelles* décurrentes par une dent, inégales, à lamellules de deux longueurs différentes, veinées à anastomosées près du pied, denses, étroites (< 4 mm), fréquemment bifurquées, jaune pâle à crème jaunâtre; marge entière, concolore. *Chair* ferme, cassante, blanche, jaunissant lentement et faiblement. *Goût* doux. *Latex* abondant, blanc, transparent, immuable; goût doux.

Microscopie – *Basides* 40-55 × 7-10 µm, cylindriques à subclavées, 4-spores, souvent 2-spores et alors à stérigmates -17 µm. *Pleurocystides* rares, 50-65 × 6-8 µm, cylindriques à subclavées, à apex mucroné à rostré remarquable, hyalines, à paroi mince. *Pleuroseuocystides* 4-8 µm de diamètre, cylindriques à tortueuses, à peine émergentes, à contenu oléifère. *Spores* subglobuleuses à ellipsoïdes, (5.8-)5.8-6.9-7.9(-8.9) × (5.1-)5.1-6.0-6.9(-7.4) µm, Q = (0.99-)1.02-1.15-1.28 (-1.37); ornementation amyloïde, composée de verrues globuleuses à irrégulières, souvent isolées, parfois connectées par de fines lignes, < 0.2 µm de haut; plage parfois avec une tache amyloïde au centre. *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sur le sol; forêt dense humide, forêt dense sèche, forêt claire.

Distribution géographique connue – Cameroun (Verbeken & Walley, 2010), R.D. Congo (Heim, 1955a,b; De Kesel & Malaisse, 2010; Verbeken & Walley, 2010), Guinée (Thoen & Ducouso, 1989; Verbeken & Walley, 2010), Togo.

Notes – Cette espèce robuste à contexte assez ferme est reconnaissable à son chapeau très finement craquelé à la marge et à ses lamelles denses et bifurquées, souvent anastomosées près du pied.

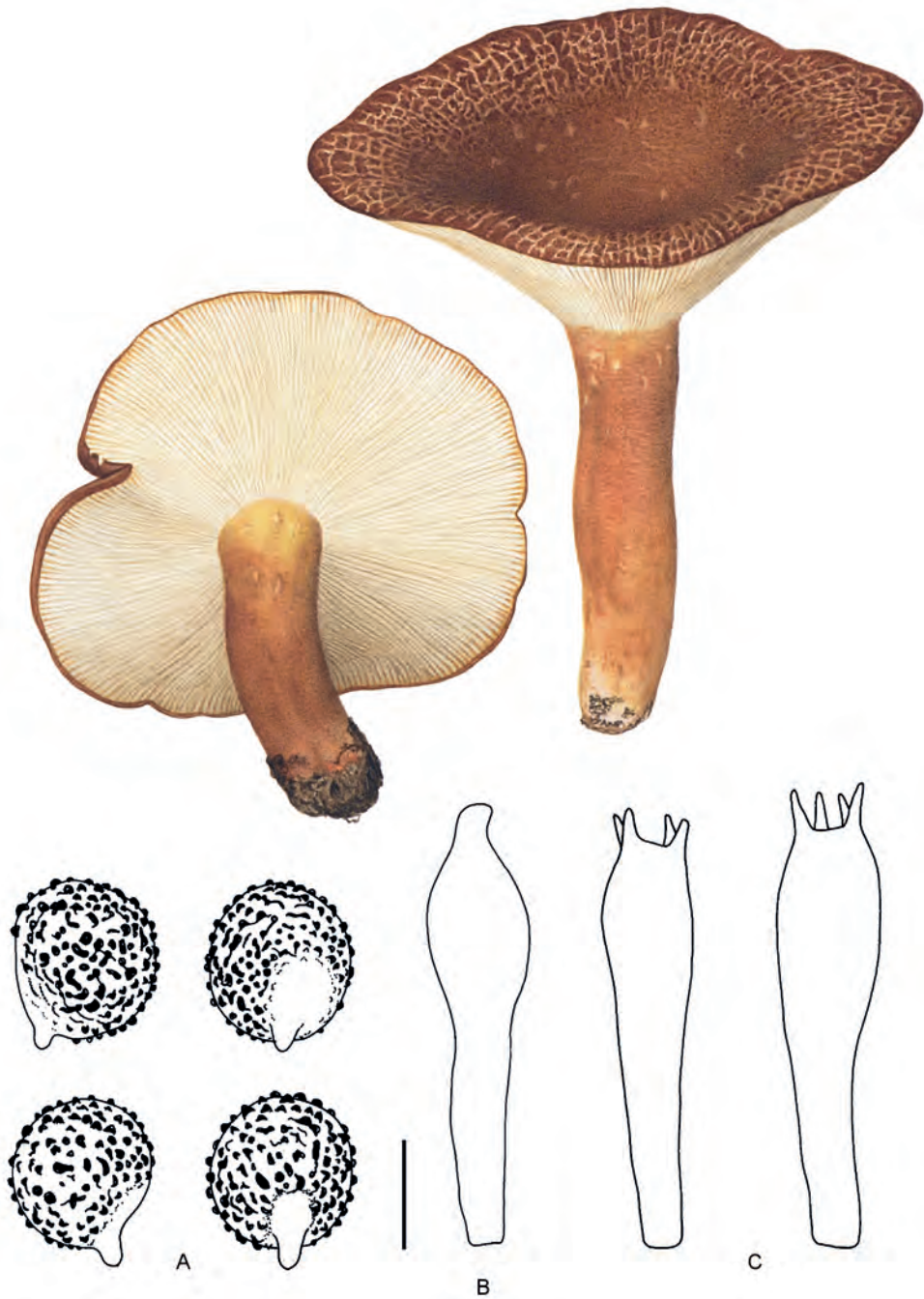


Fig. 95. *Lactarius inversus*. A. Spores; B. Cheilocystides; C. Basides.
Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B, C)

***Lactarius latifolius* Gooss.-Font. & Heim**

Bull. Jard. Bot. Etat Brux. 25: 82 (1955).

SYNONYME:

***Lactarius cinnamomeus* Gooss.-Font. & Heim**, *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 25: 32 (1955), illegit.

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Heim (1955a), *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 25: 82, figs 34, 35 & pl. 4, fig. 3a-c; 32, fig. 8 & pl. 2, fig. 2a-d (ut *L. cinnamomeus*); Heim (1955b), *Fl. Icon. Champ. Congo* 4: 96, pl. 15, fig. 1; 88, pl. 14, fig. 1 (ut *L. cinnamomeus*); Verbeken (1996b), *Biodiv. Lactarius Trop. Afr.*: 161, pl. 113-116; Verbeken & Walley (1999), *Belg. J. Bot.* 132: 180, fig. 1b; Verbeken & Walley (2010), *Fungus Fl. Trop. Afr.* 2: 62, fig. 49, pl. 14/25.

Macroscopie – *Chapeau* 4-15 cm diam., ferme, charnu, convexe à aplani, vite déprimé puis subinfundibuliforme; marge d'abord enroulée puis très irrégulièrement ondulée, parfois à rugulosité cérébriforme, sinueuse et concentrique puis striée à cannelée radialement; revêtement non séparable, velouté, finement craquelé, brun orange à brun rougeâtre puis brun-cannelle. *Pied* 4 × 2-2.5 cm, assez variable, parfois relativement court et trapu, cylindrique, légèrement atténué vers le bas, finement feutré, brunâtre, brun orange à cannelle, plus clair à la base. *Lamelles* adnées à décurrentes d'une dent, inégales à quelques lamellules de longueurs différentes, très espacées (40 au total), très épaisses, assez larges, cassantes, anastomosées, à veines épaisses, orange jaunâtre à orange brunâtre très pâle. *Chair* cassante, blanche, devenant parfois jaunâtre. *Latex* abondant, blanc. *Sporée* blanchâtre à crème.

Microscopie – *Basides* (35-)50-67 × (5-)8-12 μm, cylindriques à subcylindriques, longues, élancées, 4-spores, à contenu granuleux. *Pleuroseudocystides* abondantes, légèrement émergentes, 7-12 μm de diamètre, cylindriques ou fusiformes, à apex arrondi ou atténué, à contenu oléifère. *Spores* subglobuleuses à ellipsoïdes, (6.6-)6.3-7.7-9.0(-10.0) × (5.5-)5.4-6.4-7.5(-7.8) μm, Q = (1.02-)1.06-1.19-1.32(-1.34); ornementation amyloïde, basse, composée de verrues rondes à irrégulières, connectées par de fines lignes formant un réseau presque complet, < 0.3 μm de haut; plage inamyloïde. *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sur le sol; forêt dense humide, forêt dense sèche.

Distribution géographique connue – R.D. Congo (Heim, 1955a,b; Verbeken & Walley, 2010), Gabon (Verbeken & Walley, 2010).

Notes – Cette espèce peu commune est caractérisée par ses lamelles très espacées, très épaisses, décurrentes et de couleur orange ou à nuances orangées. La variabilité de la longueur du pied donne aux sporophores un aspect trapu ou plus élancé.

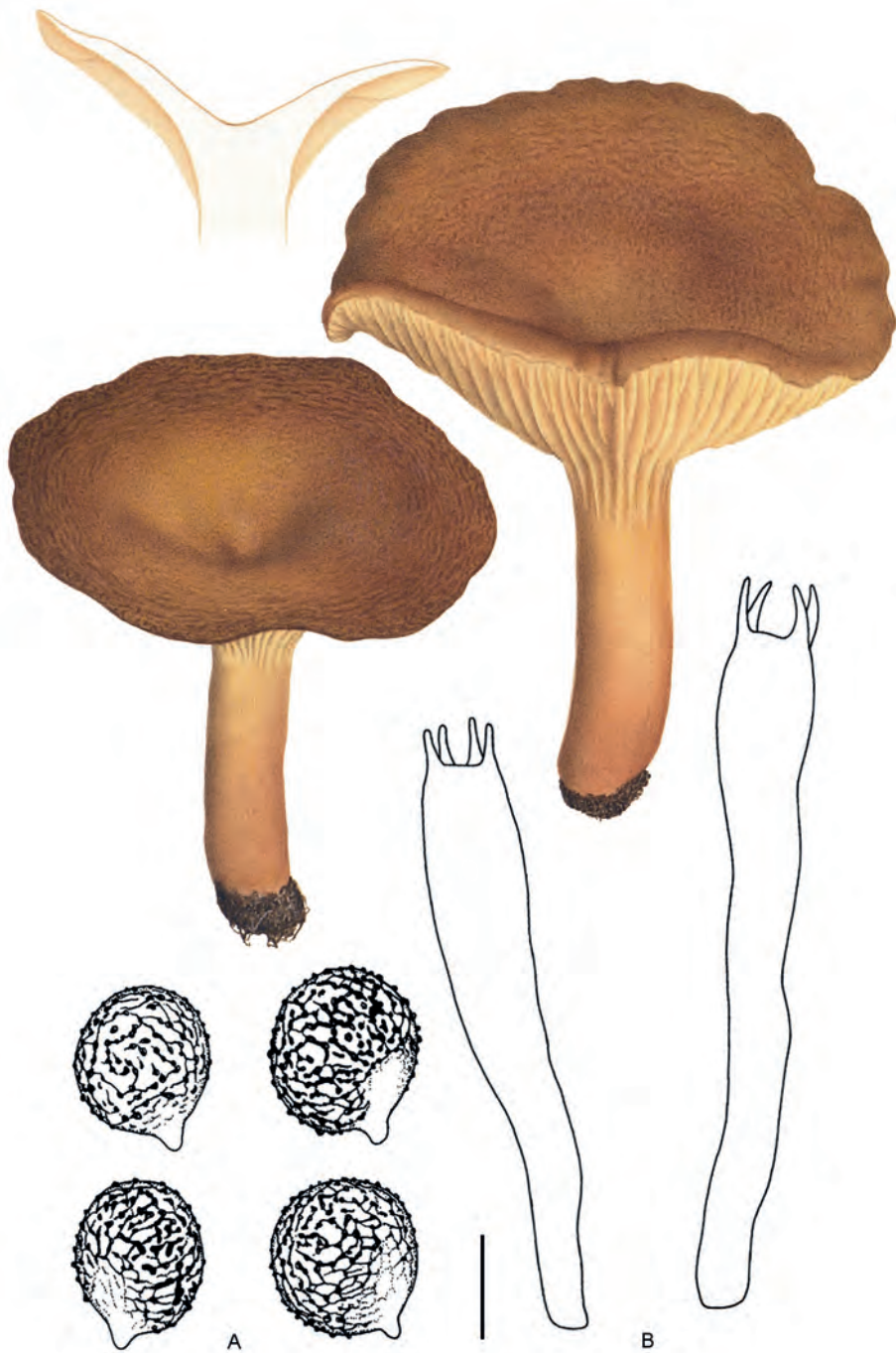


Fig. 96. *Lactarius latifolius*. A. Spores; B. Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B).

***Lactarius pelliculatus* (Beeli) Buyck**

Bull. Jard. Bot. Nat. Belg. 59: 242 (1989).

SYNONYMES:

Armillaria pelliculata Beeli, *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 59: 111 (1927).

Lactarius pandani Heim f. *intermedius* Heim, *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 25: 20 (1955) [var. *intermedius* in *Fl. Icon. Champ. Congo* 4: 87 (1955)], invalide.

Lactarius pandani Heim f. *pallidus* Heim, *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 25: 17 (1955), invalide.

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Heim (1955a), *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 25: 17, fig. 3d, e & pl. 1, fig. 4 (ut *L. pandani* f. *pallidus*); 20, pl. 1, figs 2a, b & 3a, b (ut *L. pandani* f. *intermedius*); Heim (1955b), *Fl. Icon. Champ. Congo* 4: 86, pl. 13, fig. 2 (ut *L. pandani* f. *pallidus*) & 3 (ut *L. pandani* f. *intermedius*); Rammeloo & Walley (1993), *Scripta Bot. Belg.* 5: 33, fig. 3; Verbeken (1996a), *Edinb. J. Bot.* 53: 56, figs 4 & 5; Verbeken (1996b), *Biodiv. Lactarius Trop. Afr.*: 146, pl. 82-88; Verbeken & Walley (2010), *Fungus Fl. Trop. Afr.* 2: 35, figs 11b, 15e & 27, pl. 2/3.

Macroscopie – *Chapeau* 4-8 cm diam., charnu, ferme, convexe puis aplani à infundibuliforme; marge striée, incurvée puis infléchie; revêtement légèrement visqueux à l'état humide, devenant grisâtre et séparable à l'état sec, excédent, membraneux, tendu, blanchâtre à transparent au bord, ocre jaunâtre à jaune pâle, rouille au centre, marge garnie de flocons blanchâtres. *Pied* 3-5 × 0.9-1.4 cm, cylindrique, court, atténué vers le bas, lisse à subtile veination longitudinale au sommet, ocracé, plus pâle que le chapeau, charnu, plein puis fistuleux; anneau petit et fragile, situé au sommet du pied, membraneux, mince, érodé, blanchâtre. *Lamelles* adnées à décourantes, assez larges, plutôt épaisses, cassantes, veinées près de la marge, parfois bifurquées, ocracé pâle. *Chair* blanche à jaunâtre pâle. *Odeur* poivrée. *Goût* piquant. *Latex* peu abondant, transparent, aqueux, absent chez les exemplaires âgés, goût piquant à très piquant. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* 40-50 × 9-10 µm, cylindriques à légèrement clavées, (2-)4-spores. *Pleuroseuodocystides* assez rares, 15-25 µm de diamètre dans la partie supérieure, clavées à côniques, atténuées vers le haut, mucronées, très émergentes, à contenu aiguillonné à granuleux. *Spores* ellipsoïdes, (6.3-) 6.4-7.4-8.5(-9.0) × (4.9-)5.1-6.2-7.3(-8.6) µm, Q = (1.00-)1.00-1.12-1.40(-1.50); ornementation amyloïde, composée de verrues de formes et de tailles différentes, < 0.5 µm de haut, isolées, alignées ou connectées par des lignes, parfois formant un faible réseau incomplet, verrues toujours individualisées; plage inamyloïde. *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien sous *Uapaca*, sur le sol; forêt dense humide.

Distribution géographique connue – R.D. Congo (Heim, 1955a,b; De Kesel & Malaisse, 2010; Verbeken, 1996a,b; Verbeken & Walley, 2010), Gabon (Verbeken & Walley, 2010), Guinée (Verbeken & Walley, 2010), Madagascar (Heim, 1955a; Buyck, 1989b; Verbeken & Walley, 2010).

Notes – Cette espèce est caractérisée par le revêtement de son chapeau gluant, excédent et séparable à l'état sec (comme une pellicule), les restes de voile subsistant à la marge du chapeau ainsi que son anneau membraneux et fragile.



Fig. 97. *Lactarius pelliculatus*. A. Spores; B. Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B).



Fig. 98. *Lactarius pelliculatus*.



Fig. 99. *Lactarius sesemotani*.

Lactarius sesemotani* (Beeli) BuyckBull. Jard. Bot. Nat. Belg.* 59: 241 (1989).

SYNONYME:

***Russula sesemotani* Beeli**, *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 168 (1928).RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Beeli (1928), *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 168, pl. 5, figs 45 & 52 (*ut Russula sesemotani*); Verbeken (1996a), *Edinb. J. Bot.* 53: 66, figs 9 & 10; Verbeken (1996b), *Biodiv. Lactarius Trop. Afr.*: 153, pl. 100-103; Verbeken & Walley (2010), *Fungus Fl. Trop. Afr.* 2: 42, figs 15f & 33, pl. 6/9.

Macroscopie – *Chapeau* 5-10(-13) cm diam., épais, charnu, d'abord hémisphérique à convexe puis plan, finalement infundibuliforme; marge incurvée puis droite, fortement et profondément sillonnée; revêtement séparable, lisse, brillant, visqueux, ocre jaunâtre puis brun ocracé [4A4-4A7-5AB4], plus pâle vers la marge [3A2], grisâtre avec l'âge. *Pied* (2.5-)4-10 × 1.5-2.5 cm, cylindrique, subbulbeux, subtilement strié, à peine velouté, blanchâtre, ocre pâle, ferme, plein puis parfois fistuleux. *Lamelles* adnées, décurrentes avec l'âge, inégales avec une à deux lamellules par lamelle, assez distantes ($L+l = 3+1$ à $5+1/cm$), assez larges (7-9 mm), assez épaisses, parfois fourchues, crème à jaune pâle [4A3-4]; marge entière, concolore. *Chair* ferme, blanc à crème, immuable excepté orange pâle sous le revêtement du chapeau. *Odeur* agréable. *Goût* piquant à cause du latex. *Latex* peu abondant, blanc, fluide, goût piquant. *Sporée* pâle mais pas d'un blanc pur.

Microscopie – *Basides* 35-40 × 8-10 μm, cylindriques à subclavées, (2-)4-spores. *Pleuropseudocystides* assez rares, 8-12 μm de diamètre, cylindriques à fusiformes, à apex arrondi ou atténué, émergentes -30 μm; contenu oléifère ou granulaire et aiguillonné. *Spores* principalement ellipsoïdes, parfois subglobuleuses, (6.7-) 6.5-7.8-9.0(-9.9) × (5.6-)5.4-6.7-7.9(-8.8) μm, $Q = (1.03-)1.05-1.16-1.27(-1.34)$; ornementation amyloïde, composée de verrues de forme et de taille irrégulières, alignées ou connectées par de fines lignes, ne formant jamais de réseau, -0.2 μm de haut; plage parfois avec une tache amyloïde au centre. *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sous Caesalpiniaceae (*Gilbertiodendron dewevrei*) sur le sol; forêt dense humide, forêt dense sèche, forêt marécageuse, forêt claire.

Distribution géographique connue – Burundi (Buyck, 1989b; Verbeken, 1996a,b; Verbeken & Walley, 2010), Cameroun (Onguene, 2000), R.D. Congo (Beeli, 1928; Verbeken, 1996a,b; Verbeken & Walley, 2010), Côte d'Ivoire (Verbeken & Walley, 2010), Malawi (Verbeken & Walley, 2010), Zambie (Verbeken, 1996a,b; Verbeken & Walley, 2010), Zimbabwe (Verbeken & Walley, 2010).

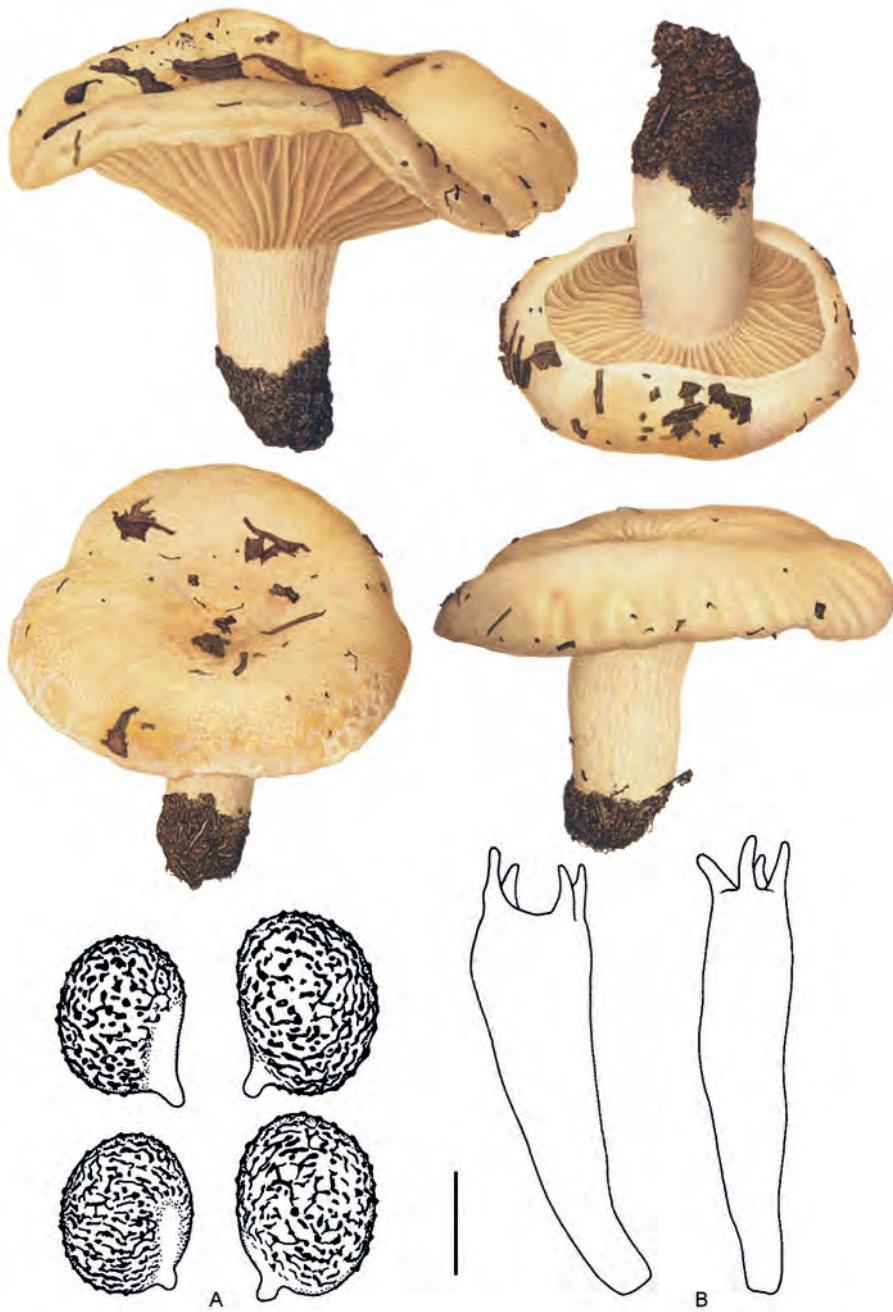


Fig. 100. *Lactarius sesemotani*. A. Spores; B. Basides. Echelle = 5 µm (A), 10 µm (B).

Lentinus brunneofloccosus* PeglerBull. Jard. Bot. Nat. Belg.* 41: 278 (1971).

SYNONYME:

***Lentinus bouaya* Heim**, *Cah. Maboké* 2: 94 (1964).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Heim (1964), *Cah. Maboké* 2: 94, figs 1-7; Pegler (1971), *Bull. Jard. Bot. Nat. Belg.* 41: 278, fig. 2; Pegler (1972), *Fl. Ill. Champ. Afr. Cent.* 1: 15, pl. 3, fig. 3 & pl. 4, fig. 5; Pegler (1983), *The genus Lentinus*, *Kew Bull., Add. Ser.* 10: 65, fig. 17.

Macroscopie – *Chapeau* 1-10(-18) cm diam., convexe puis déprimé au centre à infundibuliforme, uniformément couvert d'un voile lâche et floconneux de couleur châtain se rompant en grandes squames détersiles concentriques; revêtement fauve-crème; marge mince, involuée puis droite, entière. *Pied* 1.5-8 × 0.2-0.9 cm, central, cylindrique, plein, concolore au chapeau, plus foncé vers la base, glabre au sommet, garni de squames apprimées, floconneuses, éparses dans la partie inférieure; anneau floconneux à la base des lamelles, non persistant, brun d'ombre. *Lamelles* courtement décurrentes, minces, étroites (-5 mm de haut), assez denses, 2 à 3-furquées, ocracées, saumon pâle à fauve clair; arête entière, concolore. *Chair* ferme, coriace, épaisse au-dessus du pied (-6 mm) et très mince ailleurs, blanchâtre à légèrement fauvâtre. *Odeur* faible, agréable. *Goût* doux. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* 13-17 × 4-5 µm, subclavées, 4-spores. Arête des lamelles stérile à hyphes squelettiques noduleux émergents. *Faisceaux d'hyphes* absents. *Spores* courtement cylindriques, lisses, hyalines, (5.0-)5.5-6.4-7.2(-8.8) × (2.0-)2.1-2.8-3.6(-4.0) µm, Q = (1.47-)1.81-2.56-3.31(-3.40). *Contexte* dimitique. *Anses d'anastomose* présentes.

Ecologie – Saprotrophe, sur bois mort; forêt dense humide.

Distribution géographique connue – R. Centrafricaine (Heim, 1964, *ut L. bouaya*; Malaisse *et al.*, 2008, *ut L. bouaya*; Pegler, 1983), R.D. Congo (Dibaluka Mpulusu *et al.*, 2010; Pegler, 1971, 1972, 1983), Gabon (Eyi Ndong, 2009; Eyi Ndong & Degreef, 2010), Ghana (Pegler, 1983).

Notes – A l'état jeune, cette espèce possède un anneau fugace qui ne subsiste ensuite que sous forme de flocons épars à la partie supérieure du pied. Elle est caractérisée par la présence de squames floconneuses apprimées à la surface du chapeau et par des lamelles fourchues.

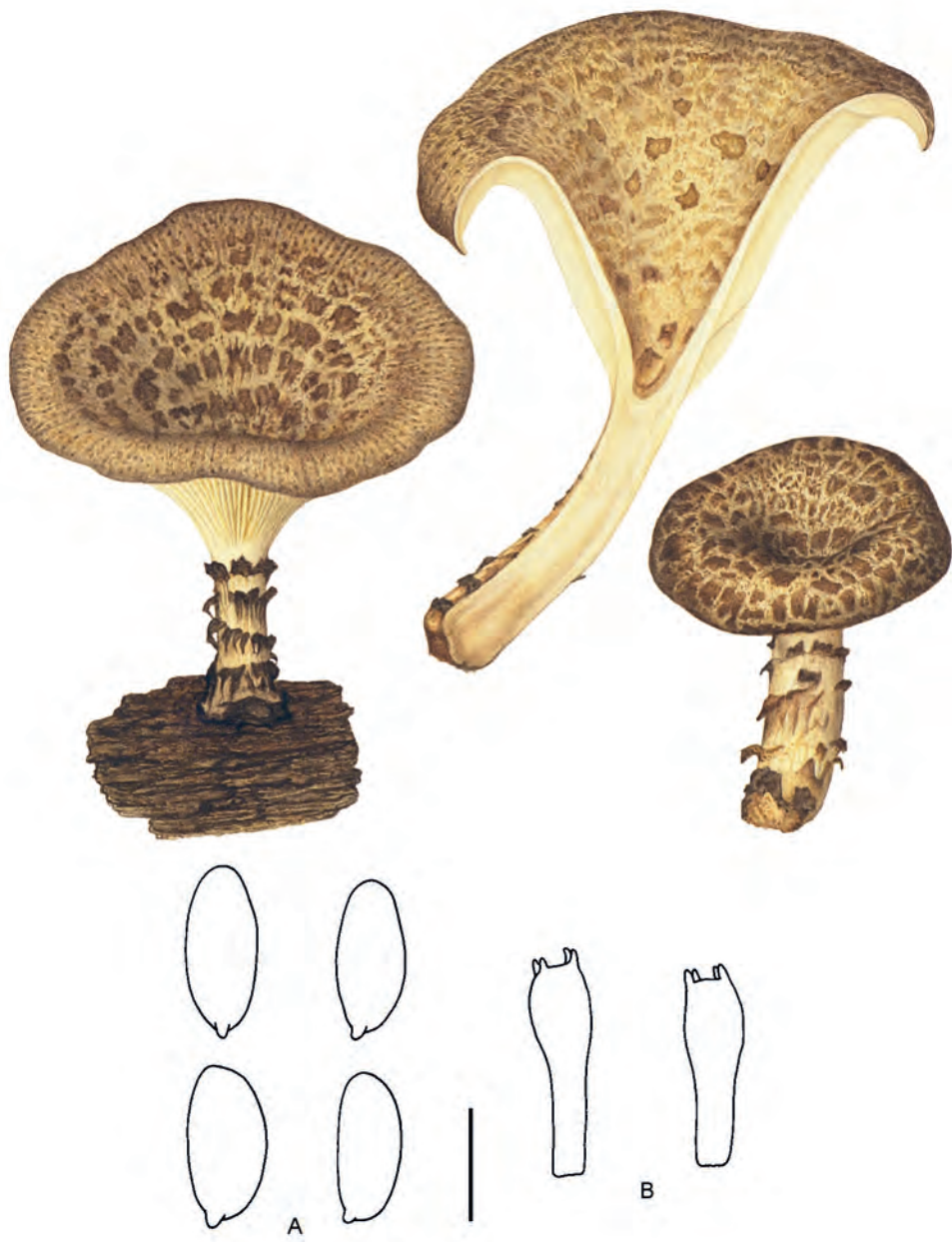


Fig. 101. *Lentinus brunneofloccosus*. **A.** Spores; **B.** Basides. Echelle = 5 μm (A), 10 μm (B).



Fig. 102. *Lentinus brunneofloccosus*.



Fig. 103. *Lentinus brunneofloccosus*.

***Lentinus sajor-caju* (Fr.) Fr.**

Epicr. Syst. Mycol. (Upsaliae): 393 (1838).

SYNONYMES:

***Agaricus sajor-caju* Fr.**, *Syst. Mycol.* (Lundae) 1: 175 (1821); ***Pleurotus sajor-caju* (Fr.) Singer**, *Lilloa* 22: 271 (1951).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Härkönen *et al.* (2003), *Tanzanian mushrooms*: 121, figs 129 & 130 (*ut Pleurotus sajor-caju*); Pegler (1969), *Kew Bull.* 23: 233, fig. 5/1 (*ut Pleurotus sajor-caju*); Pegler (1972), *Fl. Ill. Champ. Afr. Cent.* 1: 19, pl. 5, fig. 2 & pl. 6, fig. 1; Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*, *Kew Bull. Add. Ser.* 6: 43, fig 8/3; Pegler (1983), *The genus Lentinus*, *Kew Bull., Add. Ser.* 10: 81, fig. 21; van der Westhuizen & Eicker (1994), *Field Guide Mush. S. Afr.*: 52-53.

Macroscopie – *Chapeau* 3-9 cm diam., convexe à centre profondément ombiliqué puis cyathiforme, infundibuliforme à flabelliforme; revêtement lisse, glabre, sec, souvent finement et radialement strié, rimeux avec l'âge, d'abord blanchâtre tacheté de gris puis crème, ocracé pâle ou brunâtre, parfois à petites squamules apprimées vers le centre; marge incurvée à involutée, rapidement droite à ondulée, parfois lobée, glabre. *Pied* court, 0.8-3 × 0.5-1.5 cm, central à excentrique ou latéral, cylindrique à base abrupte, plein, concolore au chapeau; anneau distinct, membraneux, solide, persistant, concolore au pied, marge brunâtre. *Lamelles* profondément décurrentes, entières, blanchâtres, concolores au chapeau ou devenant plus foncées vers la marge, minces, étroites à sublinéaires (0.3-3 mm de haut), denses, non fourchues, lamellules en séries subrégulières (4-6/lamelle); arête entière ou finement denticulée, concolore. *Chair* épaisse au-dessus du pied (-8 mm) et très mince ailleurs, blanche, coriace et flexible, dure et cornée au séchage. *Odeur* agréable de farine. *Goût* doux.

Microscopie – *Basides* 16-24 × 5-6 µm, subclavées, 4-spores. Arête des lamelles stérile à hyphes squelettiques noduleux émergents. *Cheilocystides* clavées, souvent sinueuses à noduleuses. *Faisceaux d'hyphes* abondants. *Spores* étroitement cylindriques, souvent courbées, lisses, hyalines, (5.8-)5.9-7.0-8.0(-8.3) × (2.2-)2.1-2.6-3.0(-3.2) µm, Q = (2.20-)2.28-2.73-3.18(-3.21). *Contexte* dimitique. *Ansés d'anastomose* présentes.

Ecologie – Saprotrophe, sur bois mort; forêt dense humide, forêt marécageuse, forêt claire.

Distribution géographique connue – Paléotropical. R. Afrique du sud (Pegler, 1983), Angola (Pegler, 1983), Burundi (Buyck, 1994a; Pegler, 1983), Cameroun (Douanla-Meli, 2007, *ut Pleurotus sajor-caju*; Pegler, 1969, *ut Pleurotus sajor-caju*, 1983; van Dijk *et al.*, 2003), R. Centrafricaine (Pegler, 1983), Comores (Pegler, 1983), R.D. Congo (Pegler, 1972, 1983), Côte d'Ivoire (Pegler, 1983), Gabon (Pegler, 1983), Kenya (Pegler, 1968, 1969, *ut Pleurotus sajor-caju*, 1977, 1983; Pegler & Rayner, 1969, *ut Pleurotus sajor-caju*), La Réunion (Pegler, 1983), Madagascar (Pegler, 1969, *ut Pleurotus sajor-caju*, 1983), Malawi (Morris, 1990; Pegler, 1983), Maurice (Pegler, 1983), Mozambique (Pegler, 1983), Nigeria (Pegler, 1969, *ut Pleurotus sajor-caju*, 1983), Ouganda (Pegler, 1969, *ut Pleurotus sajor-caju*, 1977, 1983), Seychelles (Pegler, 1983), Tanzanie (Härkönen *et al.*, 2003; Pegler, 1969, *ut Pleurotus sajor-caju*, 1977, 1983), Zanzibar (Pegler, 1977, 1983).

Notes – Cette espèce commune est facilement reconnaissable à son chapeau profondément cyathiforme, ses lamelles très serrées et son anneau persistant au sommet du pied.

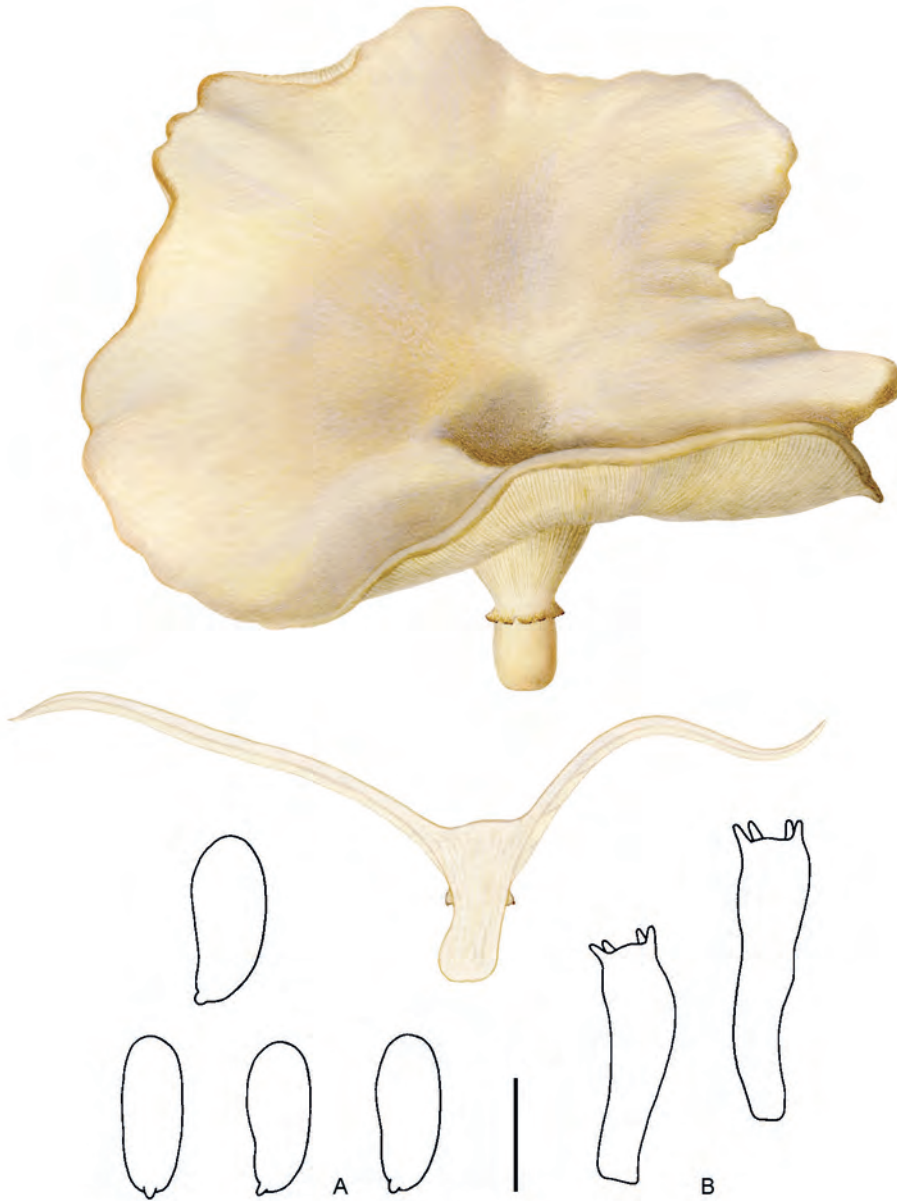


Fig. 104. *Lentinus sajor-caju*. **A.** Spores; **B.** Basides. Echelle = 5 µm (A), 10 µm (B).

***Lentinus squarrosulus* Mont.**

Ann. Sci. Nat., Bot., Sér. 2, 18: 21 (1842).

SYNONYMES:

***Pleurotus squarrosulus* (Mont.) Singer**, *Sydowia* 15: 45 (1962); ***Pleurotus squarrosulus* (Mont.) Singer ex Pegler**, *Kew Bull.* 23: 235 (1969).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: De Kesel *et al.* (2002), *Guide champ. com. Bénin*: 196, photo 50; Pegler (1969), *Kew Bull.* 23: 235, fig. 5/2 (*ut Pleurotus squarrosulus*); Pegler (1972), *Fl. Ill. Champ. Afr. Cent.* 1: 13, pl. 3, fig. 2 & pl. 4, fig. 4; Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*, *Kew Bull. Add. Ser.* 6: 34, fig. 6; Pegler (1983), *The genus Lentinus*, *Kew Bull., Add. Ser.* 10: 69, fig. 18; Zoberi (1972), *Tropical macrofungi*: 57, fig. 5 (*ut Pleurotus squarrosulus*); Zoberi (1973), *Niger. Field* 38: 86, pl. 2c (*ut Pleurotus squarrosulus*).

Macroscopie – En touffe. *Chapeau* 2-7 cm diam., convexe puis déprimé au centre, rapidement infundibuliforme, charnu, élastique à l'état frais, dur et cassant au sec; marge entière, incurvée puis infléchie, parfois droite et lobée, finalement déchiquetée; revêtement blanc crème ou fauve rosé, parfois ocracé ou brun clair, sec, radialement strié, squameux à squarreux, à squames innées, décollées, concentriques, concolores ou brunâtres. *Pied* 1-6 × (0.2-)0.5-1.2 cm, central, excentrique ou latéral, conné à la base, cylindrique, atténué vers la base, courbé, plein, blanc parfois taché de brun à la base, irrégulièrement squarreux à l'état jeune, devenant glabre ou sublis. *Lamelles* profondément décurrentes, arquées, serrées, inégales, minces, étroites (2-3 mm de haut), rarement fourchues, légèrement interveinées à la base, lamellules en séries subrégulières (3-4/lamelle), blanches puis blanchâtre-crème; arête irrégulièrement denticulée, concolore. *Chair* fibreuse, élastique dans le chapeau, coriace et dure dans le pied, blanche à crème. *Odeur* relativement forte, agréable. *Goût* doux, agréable puis très légèrement piquant. *Sporée* blanc-crème à blanc jaunâtre.

Microscopie – *Basides* 15-20(-25) × 4-5(-7) µm, clavées, 4-spores. Arête des lamelles stérile, occasionnellement à hyphes squelettiques noduleux émergents. *Cheilocystides* sinueuses, cylindrico-clavées. *Faisceaux d'hyphes* rares à nombreux. *Spores* cylindriques, hyalines, (5.6-)5.6-6.1-6.6(-6.7) × (1.8-)1.9-2.2-2.5(-2.6) µm, Q = (2.24-)2.35-2.80-3.25(-3.48). *Contexte* dimitique. *Anses d'anastomose* présentes.

Ecologie – Saprotrophe, sur bois mort; forêt dense humide, forêt claire, plantation.

Distribution géographique connue – Paléotropical. Annobón (Pegler, 1969, *ut Pleurotus squarrosulus*), Bénin (De Kesel *et al.*, 2002), Cameroun (Douanla-Meli, 2007; van Dijk *et al.*, 2003), R. Centrafricaine (Malaisse *et al.*, 2008; Pegler, 1983), R.D. Congo (De Kesel & Malaisse, 2010; Dibaluka Mpululu *et al.*, 2010; Malaisse, 1997; Pegler, 1972, 1977, 1983), Côte d'Ivoire (Pegler, 1969, *ut Pleurotus squarrosulus*, 1983; Zoberi, 1972, *ut Pleurotus squarrosulus*), Ethiopie (Pegler, 1983), Gabon (Eyi Ndong, 2009; Eyi Ndong & Degreef, 2010), Ghana (Pegler, 1969, *ut Pleurotus squarrosulus*, 1983; Zoberi, 1972, *ut Pleurotus squarrosulus*), Kenya (Pegler, 1977, 1983), Madagascar (Pegler, 1983), Malawi (Morris, 1990; Pegler, 1983), Nigeria (Pegler, 1969, *ut Pleurotus squarrosulus*, 1983; Oso, 1975, *ut Pleurotus squarrosulus*; Zoberi, 1972, 1973, *ut Pleurotus squarrosulus*), Somalie (Pegler, 1983), Tanzanie (Pegler, 1977, 1983), Zambie (Pegler, 1983).

Notes – Cette espèce très fréquente pousse sur bois mort, généralement en touffes de 3 à 30 individus. Elle est extrêmement variable et caractérisée par une croissance rapide et une durée de vie relativement courte pour un lentin.



Fig. 105. *Lentinus squarrosulus*.



Fig. 106. *Lentinus squarrosulus*. **A.** Spores; **B.** Basides. Echelle = 5 µm (A), 10 µm (B).

Macrolepiota africana* (Heim) Heinem.Bull. Jard. Bot. Nat. Belg.* 39: 207 (1969).

SYNONYME:

***Leucocoprinus africanus* Heim**, *Cah. Maboké* 5: 63 (1967) & *Rev. Mycol.* 33: 212 (1968).RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Heim (1967b), *Cah. Maboké* 5: 63, fig. 1; Heinemann (1969), *Bull. Jard. Bot. Nat. Belg.* 39: 207, fig. 2; Heinemann (1970), *Fl. Icon. Champ. Congo* 17: 334, pl. 54, fig. 2; Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*: 305, fig. 66/2.

Macroscopie – Solitaire. *Chapeau* 10-15(-30) cm diam., charnu, campanulé puis étalé, à mamelon central; revêtement brun foncé, tomenteux, continu sur le mamelon, ailleurs rompu en grandes squames plates sur fond clair, les plaques marginales assez grandes, orientées radialement; marge droite à ondulée, fissurée avec l'âge. *Pied* (12-)30-55 × 1-1.5 cm, central, cylindrique, droit, à base bulbeuse bien délimitée (-3 cm de diamètre), creux; revêtement tomenteux, moiré par places, brun très foncé sur fond blanc rosâtre, rougissant au froissement à la partie inférieure; anneau coulissant, complexe, blanchâtre à squames brunes à la face inférieure. *Lamelles* libres, très serrées, nettement collariées, crème rosé ou subtilement orange pâle, larges (-1 cm de haut), lamellules en séries subrégulières (3/lamelle), concolores. *Chair* épaisse (-1 cm), blanche, rougeâtre dans la partie inférieure du pied. *Odeur* forte, agréable.

Microscopie – *Basides* 28-33 × 12-14 µm, piriformes, 4-spores. *Cheilocystides* piriformes. *Spores* lisses, ellipsoïdes, jaunâtres, à paroi épaisse, pore germinatif distinct, (11.6-)11.7-12.8-14.0(-14.0) × (7.2-)7.6-9.1-10.5(-10.5) µm, Q = (1.30-)1.25-1.41-1.57(-1.61). *Anses d'anastomose* présentes mais rares.

Ecologie – Saprotrophe, sur le sol; forêt dense humide.

Distribution géographique connue – Cameroun (Heim, 1967b, 1968, *ut Leucocoprinus africanus*; Heinemann, 1970), R. Centrafricaine (Heim, 1967b, 1968, *ut Leucocoprinus africanus*; Heinemann, 1970), R.D. Congo (Heinemann, 1969, 1970), Gabon, Kenya (Pegler, 1977), Tanzanie (Härkönen *et al.*, 2003; Pegler, 1977).

Notes – Cette espèce est bien caractérisée par son bulbe volumineux et bien distinct ainsi que par le rougissement au froissement de la chair du bas du pied.

Macrolepiota africana (Heim) Heinem. diffère microscopiquement de *M. procera* (Scop.) Sing. entre autres par la présence d'éléments terminaux typiquement allongés et pointus dans son revêtement piléique alors que ces éléments sont cloisonnés et arrondis chez *M. procera* (Pegler, 1977, *A preliminary agaric flora of East Africa*: 305, fig. 66).

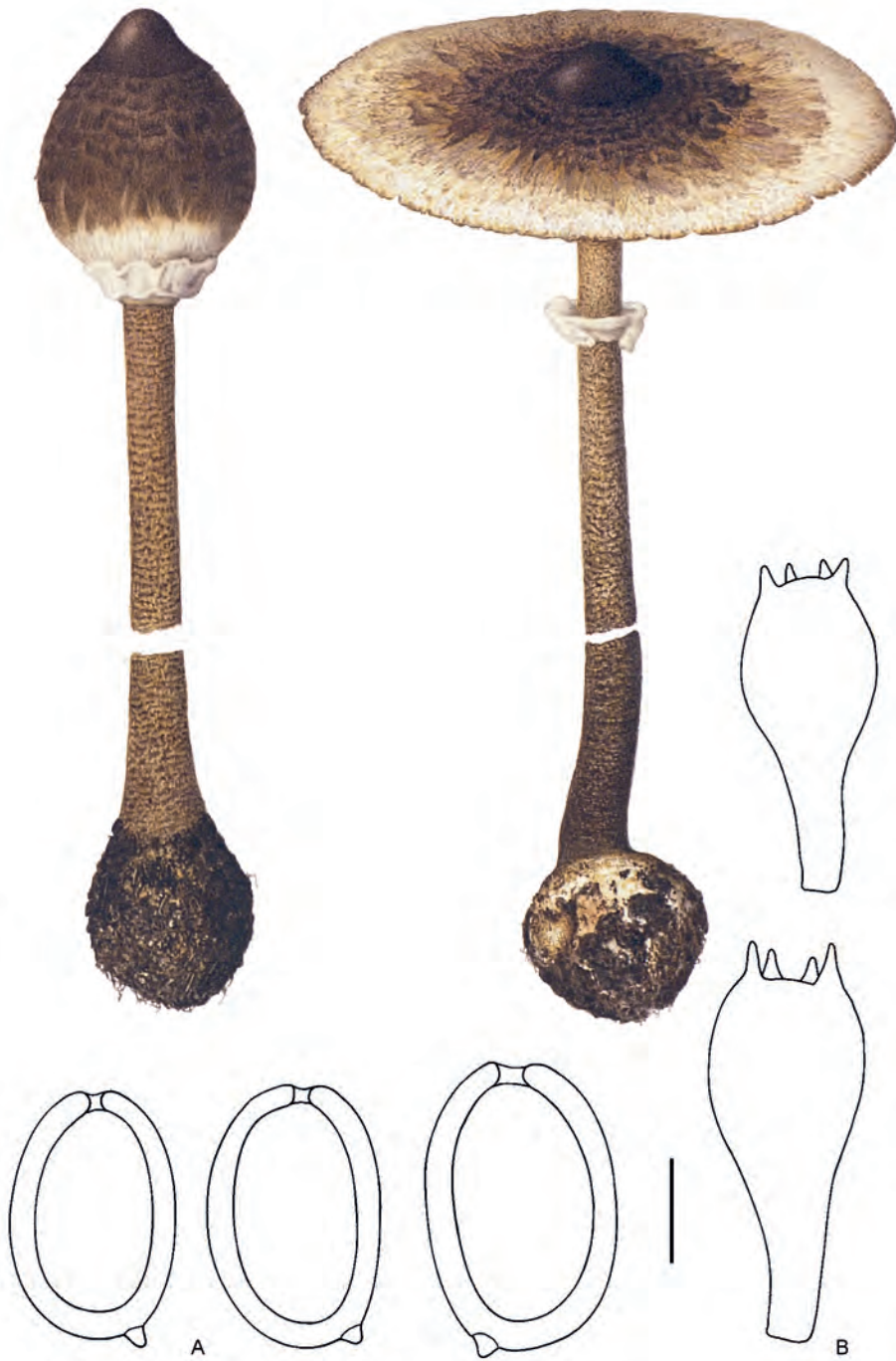


Fig. 107. *Macrolepiota africana*. **A.** Spores; **B.** Basides. Echelle = 5 µm (A), 10 µm (B).

***Macrolepiota dolichaula* (Berk. & Broome) Pegler & R.W. Rayner**
Kew Bull. 23(3): 365 (1969).

SYNONYME:

***Agaricus dolichaulus* Berk. & Broome**, *Trans. Linn. Soc. London* 27: 150 (1870).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Härkönen *et al.* (2003), *Tanzanian mushrooms*: 94, fig. 99; Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*: 312, fig. 67/2; Pegler & Rayner (1969), *Kew Bull.* 23(3): 365, fig. 3/3.

Macroscopie – Solitaire. *Chapeau* 10-20 cm diam., charnu, subglobuleux puis convexe, devenant plan, à mamelon central; revêtement sec, d'abord uniformément brun cannelle parfois légèrement rosé, ensuite restant entier et vélutineux au centre, se craquelant graduellement vers la marge en nombreuses petites écailles côniques concentriques sur fond blanchâtre; marge droite, appendiculée. *Pied* 16-60 × 1-2 cm, séparable, central, cylindrique, droit, à base bulbeuse bien délimitée (2-3 cm de diamètre), fibreux, fistuleux; revêtement lisse, glabre, blanc à fauve ocracé pâle, blessures parfois rougeâtres; anneau coulissant, pendant, membraneux, complexe, à marge finement érodée, blanc ou légèrement décoloré. *Lamelles* libres, écartées du pied, serrées, blanches à saumon ocracé pâle, larges (-1.5 cm de haut), lamellules en séries subrégulières (4-5/lamelle), concolores. *Chair* épaisse (-1 cm au disque), blanche, faiblement rougissante. *Odeur* agréable, d'arachide. *Goût* doux. *Sporée* blanche à rose pâle.

Microscopie – *Basides* 30-40 × 10-13 µm, piriformes, 4-spores. *Cheilocystides* piriformes à clavées. *Spores* lisses, ellipsoïdes, hyalines, à paroi épaisse, pore germinatif distinct, (11.5-)11.7-12.9-14.1(-14.7) × (7.5-)7.5-8.7-9.8(-10.6) µm, Q = (1.35-)1.35-1.48-1.61(-1.66). *Anses d'anastomose* présentes, abondantes.

Ecologie – Saprotrophe, sur le sol; forêt dense humide, forêt galerie, forêt claire, savane, plantation.

Distribution géographique connue – Paléotropical. Bénin, Gabon, Kenya (Pegler, 1969, 1977), Malawi (Morris, 1990), Ouganda (Pegler, 1977), Tanzanie (Pegler, 1977).

Notes – Cette espèce est reconnaissable à son chapeau plan finement squamuleux à centre mamelonné, son pied gracile très élancé à revêtement lisse et son anneau persistant, membraneux et engainant.

Macrolepiota gracilentata var. *goossensiae* (Beeli) Heinem. décrite de R.D. Congo présente les mêmes caractères macro- et microscopiques que *M. dolichaula*. Nous préférons ici utiliser *M. dolichaula*, le nom qui sera prioritaire s'il s'avère, comme nous le pensons, que ces deux taxons sont synonymes. Des illustrations de *M. gracilentata* var. *goossensiae* sont disponibles dans Beeli (1932), *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 64: 211, fig. 1, *ut Lepiota procera* var. *goossensiae*; Beeli (1936b), *Fl. Icon. Champ. Congo* 2: 30, pl. 5, fig. 2, *ut Lepiota gracilentata* var. *congolensis*; Heinemann (1969), *Bull. Jard. Bot. Nat. Belg.* 39: 210, fig. 3; Heinemann (1970), *Fl. Icon. Champ. Congo* 17: 335, pl. 54, fig. 4.

Un risque de confusion existe avec *Chlorophyllum molybdites* (Meyer :Fr.) Masee, espèce toxique très répandue en Afrique tropicale. A maturité, celle-ci se distingue de *M. dolichaula* par des lamelles vertes et un pied moins élancé que les macrolépiotes. Des illustrations de ce taxon sont disponibles notamment dans Heinemann (1967: 323, pl. 52, *ut C. molybdites* var. *congolense*), Pegler (1977: 303, fig. 65), Buyck (1994a: fig. 11), van der Westhuizen & Eicker (1994: 44-45), Härkönen *et al.* (2003: 78, fig. 81).



Fig. 108. *Macrolepiota dolichaula*.



Fig. 109. *Macrolepiota dolichaula*. **A.** Spores; **B.** Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B).

***Macrolepiota procera* (Scop.) Sing.**

Pap. Michig. Acad. Sc. Arts Lett. 32: 141 (1948).

SYNONYME:

***Agaricus procerus* Scop.**, *Fl. carniol.*, Edn 2 (Wien) 2: 418 (1772).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Beeli (1936b), *Fl. Icon. Champ. Congo* 2: 30, pl. 5, fig. 1; Heinemann (1969), *Bull. Jard. Bot. Nat. Belg.* 39: 203, fig. 1; Heinemann (1970), *Fl. Icon. Champ. Congo* 17: 333, pl. 54, fig. 1; Malaisse *et al.* (2008), *Geo-Eco-Trop.* 28: 4, pl. 3, fig. c, pl. 4, figs a & b; Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*: 307, fig. 66/1.

Macroscopie – Solitaire. *Chapeau* 10-20(-30) cm diam., charnu, globuleux puis convexe campanulé, devenant plan, à mamelon central; revêtement sec, brun foncé, uniforme, se rompant rapidement, sauf au centre, en grandes squames sur fond plus clair; marge droite, finalement grossièrement fissurée, incisée. *Pied* 8-20(-35) × 1-2 cm, séparable, central, cylindrique, droit, à base bulbeuse bien délimitée (-3.5 cm de diamètre), fibreux, fistuleux; revêtement lisse, d'abord glabre, brun foncé, puis finement et régulièrement moiré en bandes transversales sur fond brun pâle; anneau coulissant, membraneux, complexe, blanc au-dessus, brun en dessous. *Lamelles* libres, collariées, très serrées, blanc crème, larges (-1 cm de haut), lamellules en séries subrégulières (3/lamelle), concolores. *Chair* épaisse (-1 cm au disque), ferme, blanche, immuable. *Odeur* faible. *Sporée* blanc crème.

Microscopie – *Basides* 40-45 × 12-15(-20) µm, piriformes, 4-spores. *Cheilocystides* polymorphes (piriformes, lagéniformes ou cylindriques). *Spores* lisses, ellipsoïdes, hyalines, à paroi épaisse, pore germinatif distinct, (13.4-)13.1-15.2-17.3(-17.3) × (7.8-)8.2-9.7-11.2(-11.5) µm, Q = (1.37-)1.37-1.56-1.75(-1.87). *Anses d'anastomose* présentes mais difficiles à observer.

Ecologie – Saprotrophe, sur le sol; forêt dense humide, forêt dense sèche, forêt galerie, forêt claire, savane.

Distribution géographique connue – Cosmopolite. R. Centrafricaine (Malaisse *et al.*, 2008), R.D. Congo (Beeli, 1927a, 1936a,b; Degreef *et al.*, 1997; De Kesel & Malaisse, 2010; Heinemann, 1969, 1970; Malaisse, 1997), Gabon, Tanzanie (Pegler, 1977), Zambie (Pegler & Pearce, 1980).

Notes – En Afrique tropicale, un risque de confusion existe avec *Macrolepiota africana* (Heim) Heinem. Celle-ci en diffère néanmoins microscopiquement entre autres par la présence d'éléments terminaux typiquement allongés et pointus dans le revêtement piléique alors que ces éléments sont cloisonnés et arrondis chez *M. procera* (Pegler, 1977, *A preliminary agaric flora of East Africa*: 305, fig. 66).

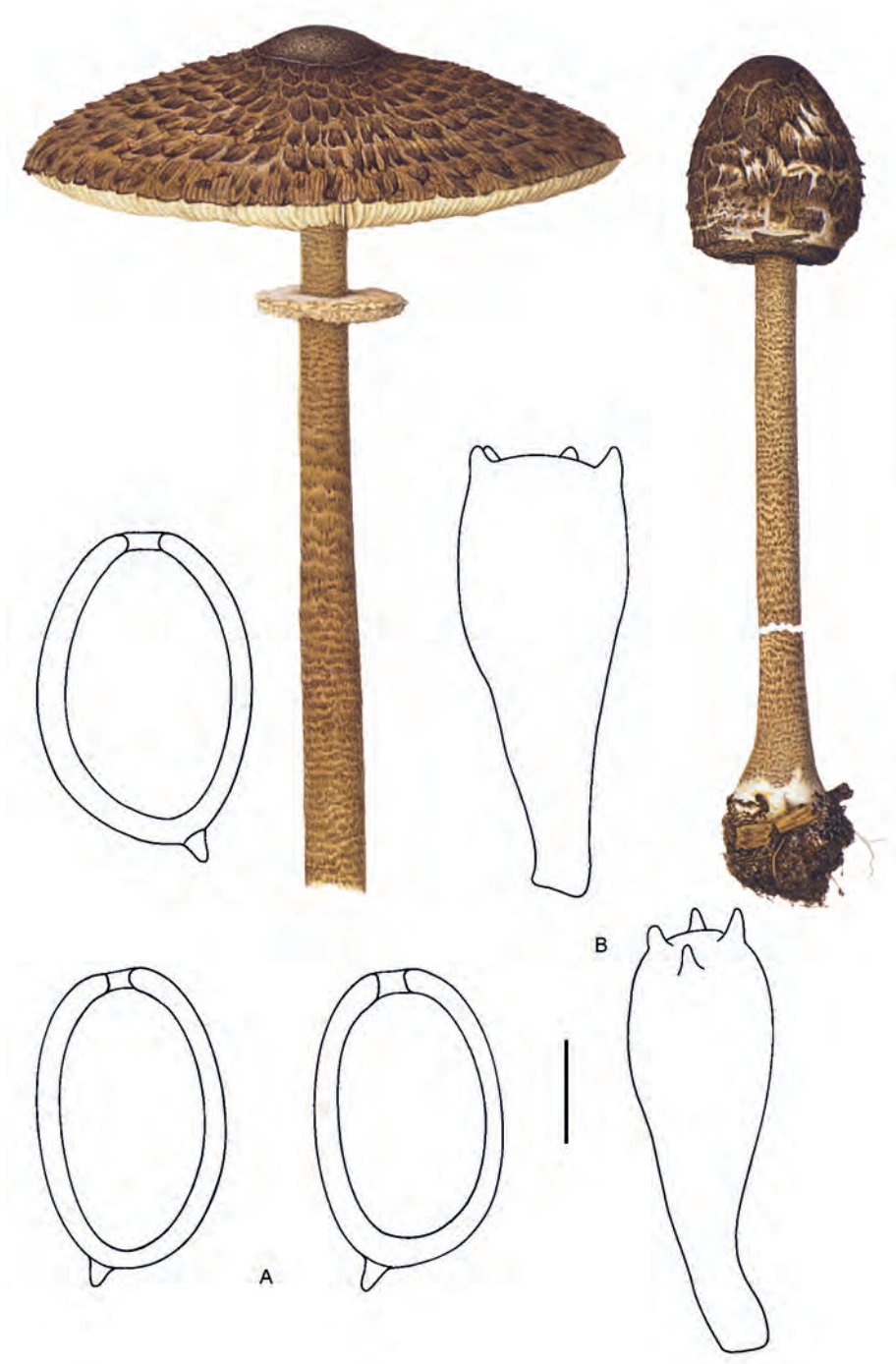


Fig. 110. *Macrolepiota procera*. A. Spores; B. Basides. Echelle = 5 µm (A), 10 µm (B).

***Marasmiellus inoderma* (Berk.) Singer**

Sydowia 9: 385 (1955).

SYNONYME:

***Marasmius inoderma* Berk.**, *Hook. Journ. Bot.* 301: 15 (1851).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: De Kesel *et al.* (2002), *Guide champ. com. Bénin*: 190, photo 7 & 8 (*ut Gerronema beninensis* *nom. inval.*); De Kesel *et al.* (2008), *Crypto. Myco.* 29(4): 313, figs 1-6.

Macroscopie – En touffe. *Chapeau* 1-3(-3.5) cm diam., subcartilagineux, d'abord convexe à centre ombiliqué puis étalé et creusé-déprimé parfois papillé au centre; revêtement feutré-subvelouté puis lisse, mat, parfois translucide, subhygrophane, d'abord brun orange [5B4-5C4], très rapidement blanc avec un reflet rosâtre, jaune pâle en séchant [4A2]; marge incurvée puis droite à subrévolutée, aiguë, nettement striée-crênelée jusqu'au centre, flexueuse à lobée. *Pied* 0.4-1.5(-2) × 0.1-0.2 cm, subcentral devenant excentrique avec l'âge, cylindrique ou légèrement atténué vers le bas, droit à faiblement courbé, souvent comprimé latéralement, base élargie, fibreux, plein; revêtement poudreux, lisse à substrié longitudinalement, blanc puis jaune pâle en séchant [4A2], base garnie d'un tomentum rosâtre à orangé [8C4]; mycélium basal blanc, mince, radiaire. *Lamelles* adnées à subadnées, parfois pseudocollariées, espacées, minces, flexibles, rarement fourchues ou interveinées, d'abord blanches puis jaune pâle en séchant [4A2], 1-2(-2.5) mm de large, à vallécule ruguleuse, lamellules en séries subrégulières (2-3/lamelle), concolores; arête égale, concolore ou plus pâle. *Chair* mince, subcartilagineuse, fibreuse dans le pied, blanche, immuable. *Odeur* forte, fongique, agréable. *Goût* prononcé, fongique, doux. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* 20-30 × 7-8 µm, clavées, (2-)4-spores. *Cheilocystides* abondantes, clavées à ventruées, à sommet diverticulé. *Spores* lisses, ellipsoïdes, hyalines, (7.9-)8.0-9.0-9.9(-10.4) × (4.7-)4.7-5.4-6.0(-6.4) µm, Q = (1.32-)1.43-1.67-1.91(-1.92). *Anses d'anastomose* présentes.

Ecologie – Saprotrophe, sur débris végétaux; forêt dense humide, savane, plantation.

Distribution géographique connue – Bénin (De Kesel *et al.*, 2002, *ut Gerronema beninensis* *nom. inval.*, 2008), R.D. Congo (Dibaluka Mpulusu *et al.*, 2010), Ghana (Pegler, 1968; Holden, 1970; Zoberi, 1972), Nigeria (Zoberi, 1972), Togo (De Kesel *et al.*, 2008).

Notes – Une des rares espèces sauvages africaines dont la culture a été entreprise avec succès en Afrique tropicale (De Kesel *et al.*, 2002, *ut Gerronema beninensis*, 2008; Dibaluka Mpulusu *et al.*, 2010).

L'espèce peut être confondue avec *Neonothopanus hygrophanus* (Mont.) De Kesel & Degreef, une autre espèce blanche saprotrophe qui est également comestible mais qui se caractérise par des sporophores à pied court latéral, nettement plus grands et de goût amer.

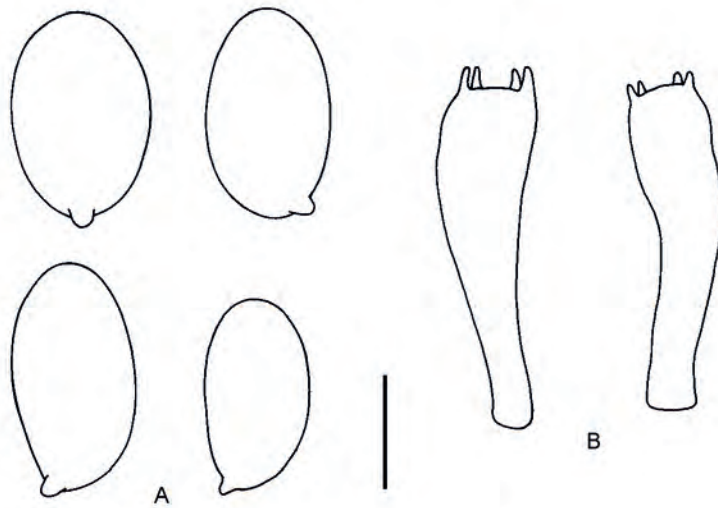


Fig. 111. *Marasmiellus inoderma*. **A.** Spores; **B.** Basides. Echelle = 5 μm (A), 10 μm (B).



Fig. 112. *Marasmiellus inoderma*.



Fig. 113. *Marasmius arborescens*.

Marasmius arborescens* (Henn.) BeeliBull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 156 (1928).

SYNONYME:

***Collybia arborescens* Henn.**, *Bot. Jahrb. Syst.* 22: 106 (1895).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Antonín (2007), *Fungus Fl. Trop. Afr.* 1: 56, fig. 38, pl. 4/34; Heim (1948), *Ann. Sci. Nat.*, sér. Bot., 9: figs 1-3, pl. 1 & 2; Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*: 173, fig. 34/2; Zoberi (1972), *Tropical macrofungi*: 76, fig. 15.

Macroscopie – En touffe, fasciculé. *Chapeau* 1-2(-2.8) cm diam., subcampanulé à subglobuleux-conique à marge involutée, puis convexe à plan à centre légèrement déprimé et marge légèrement infléchie; revêtement sec, glabre, subhygrophane, d'abord strié par transparence à la marge puis jusqu'à mi-rayon, lisse à légèrement ruguleux, blanc ou blanchâtre ou crème [3A2], jaune orange ou brun orangé au centre. *Pied* 4.5-17 × 0.1-0.2 cm, subcylindrique, souvent comprimé, poudreux, pubescent à tomenteux, creux, blanc ou concolore à l'apex du chapeau, brun rougeâtre sale, beige, ocracé à brun rouge foncé vers la base [6D5-6C5, 7D-E7]; mycélium basal tomenteux, couleur crème. *Lamelles* très denses, adnées à adnées-subdécurrentes, étroites (-1 mm de haut), jaune pâle [4A2] à reflets crème orange ou blanches, lamellules nombreuses (2-4/lamelle); arête concolore, finement pubescente, entière ou légèrement inégale. *Chair* mince (-0.5 mm), blanche à blanchâtre, assez fragile, concolore à la surface du pied. *Odeur* d'amande amère à fongique. *Goût* doux, agréable, fongique.

Microscopie – *Basides* 17-24 × 6.2-8.5 µm, clavées, 4-spores. *Cheilocystides* clavées, subfusoides à subvésiculeuses, parfois irrégulières, parfois subrostrées. *Spores* étroitement ellipsoïdes à sublacrymoïdes, hyalines, formant souvent des chlamydo-spores à paroi épaisse à l'intérieur, (5.8-)4.2-7.4-10.5(-11.5) × (2.8-)2.6-3.3-4.1(-4.2) µm, Q = (1.92-)1.73-2.20-2.67(-2.8). *Revêtement pileïque* à cellules clavées à subvésiculeuses, lisses, à paroi mince ou rarement épaisse. *Anses d'anastomose* présentes.

Ecologie – Saprotrophe, sur bois; forêt dense humide, forêt dense sèche, forêt claire, forêt galerie, plantation de *Elaeis guineensis*.

Distribution géographique connue – Angola (Antonín, 2007), Burundi (Antonín, 2007), Cameroun (Antonín, 2007; Heim, 1948), R.D. Congo (Antonín, 2007; Singer, 1965), Ghana (Antonín, 2007), Kenya (Antonín, 2007), Malawi (Antonín, 2007; Morris, 1990), Nigeria (Antonín, 2007), Ouganda (Antonín, 2007; Pegler, 1977), Tanzanie (Antonín, 2007; Pegler, 1977), Togo.

Notes – Facilement identifiable, il s'agit de la seule espèce de marasme poussant en touffes de 10-20 individus et dont les pieds sont aussi densément fasciculés (Antonín, 2007).

La couleur des chapeaux est assez variable, du blanc à l'orange, en fonction de l'origine géographique des individus mais leur centre est toujours typiquement brun orangé.



Fig. 114. *Marasmius arborescens*. **A.** Spores; **B.** Cellules du revêtement piléique; **C.** Cheilocystides; **D.** Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B-D).

Marasmius bekolacongoli* BeeliBull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 157 (1928).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Antonín (2007), *Fungus Fl. Trop. Afr.* 1: 64, fig. 46, pl. 6/42; Beeli (1928), *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 157, pl. 3, fig. 12; Härkönen *et al.* (2003), *Tanzanian mushrooms*: 95, fig. 100; Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*: 171, fig. 33/3; Ryvarden *et al.* (1994), *Introd. Larger Fungi S. Centr. Afr.*: 97 + fig.; Singer (1964), *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 34: 346, fig. 20d,e; Singer (1965), *Fl. Icon. Champ. Congo* 14: 263, pl. 44, fig. 6.

Macroscopie – Solitaire. *Chapeau* (1)-3-6.7(-10) cm diam., campanulé puis plan convexe à centre déprimé; revêtement fortement sulqué, strié par transparence, glabre, jamais ruguleux, crénelé à la marge, brun violacé [11E5, 11F5-6], rouge terne ou rouge grisâtre au centre et sur les stries [11C3-11E4], blanc jaunâtre à jaune grisâtre [4A2-AB3] ou jaune citron ailleurs. *Pied* 5-15 × 0.25-0.6(-1) cm, cylindrique ou faiblement atténué vers le haut, creux, glabre, lisse, sillonné longitudinalement avec l'âge, d'abord jaune pâle [4A3] puis jaune grisâtre [4B3] au sommet, parfois teinté de lilas à l'état jeune puis brun clair [5D4-5] à brun [7D6]; mycélium basal blanc, tomenteux, formant une couche membraneuse sur le substrat. *Lamelles* distantes à très distantes, adnées à presque libres, relativement larges, non interveinées mais souvent ruguleuses entre les lamelles, blanc jaunâtre ou jaune citron pâle [2A2-3]; arête blanchâtre. *Chair* très mince, lilas pâle à brun. *Odeur* fongique. *Goût* doux. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* 30-38.5 × 8-10 µm, clavées, 4-spores. *Cheilocystides* clavées à subfusoides, à paroi mince ou épaisse. *Spores* clavées, subcylindriques, souvent légèrement courbées, à paroi mince et hyaline, (17.3-)-17.6-22.3-27.0(-27.7) × (3.5-)-3.3-4.6-5.8(-6.8) µm, Q = (3.54-)-3.61-4.91-6.21(-6.17). *Revêtement pileïque* à cellules clavées, largement clavées à vésiculeuses, lisses. *Anses d'anastomose* présentes.

Ecologie – Saprotrophe, sur le sol ou sur feuilles en décomposition; forêt dense humide, forêt claire, plantation de *Elaeis guineensis*.

Distribution géographique connue – Bénin, Burundi (Antonín, 2007), Cameroun (Antonín, 2007), R.D. Congo (Antonín, 2007; Beeli, 1928; Singer, 1964, 1965), Gabon (Eyi Ndong, 2009), Kenya (Antonín, 2007; Pegler, 1977), Malawi (Antonín, 2007; Morris, 1990), Nigeria (Antonín, 2007), Ouganda (Antonín, 2007; Pegler, 1977), Tanzanie (Antonín, 2007; Härkönen *et al.*, 2003; Pegler, 1977), Togo, Zimbabwe (Antonín, 2007).

Notes – *Marasmius bekolacongoli* Beeli se caractérise par un grand chapeau à chair très mince translucide, violacé et radialement strié de jaune. Les lamelles sont très distantes et le pied mince élancé est garni d'un mycélium basal abondant.

Cette espèce peut être confondue avec *Marasmius zenkeri* Henn., également à teinte rose à violacée mais sans nuances de jaune. Elle ressemble aussi à *M. staudtii* Henn. qui possède des pleurocystides, structures absentes chez les deux autres espèces.



Fig. 115. *Marasmius bekolacongoli*. **A.** Spores; **B.** Cellules du revêtement piléique; **C.** Cheilocystides; **D.** Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B-D).



Fig. 116. *Marasmius bekolacongoli*.



Fig. 117. *Marasmius buzungolo*.

***Marasmius buzungolo* Singer**

Bull. Jard. Bot. État Brux. 34: 371 (1964).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Antonín (2007), *Fungus Fl. Trop. Afr.* 1: 88, fig. 65, pl. 10/61; Singer (1965), *Fl. Icon. Champ. Congo* 14: 273, pl. 45, fig. 5.

Macroscopie – En petit groupe. *Chapeau* 3-4 cm diam., campanulé, puis étalé, umbonné; marge rugueuse, scrobiculée; revêtement subtilement rugueux sauf au centre, parfois craquelé avec l'âge, brun roux devenant rose chair, parfois tacheté de blanchâtre, à centre plus foncé. *Pied* 4-7 × 0.2-0.4 cm, cylindrique, creux, légèrement torsadé, parfois courbé, finement pruineux, blanc; mycélium basal blanc, abondant. *Lamelles* serrées, adnées puis légèrement décurrentes, étroites à assez larges, lamellules nombreuses, blanches à crème; arête entière, concolore. *Chair* blanche. *Odeur* forte. *Arrière-goût* acerbe

Microscopie – *Basides* 10-24 × 3.3-6 µm, clavées, (3-)4-spores. *Cheilocystides* clavées, souvent irrégulières, lisses, lobées ou à projections apicales, hyalines, à paroi mince. *Spores* ellipsoïdes à cylindrico-ellipsoïdes, hyalines, à paroi mince, (4.7-)4.8-5.9-6.9(-7.4) × (2.7-)2.6-3.1-3.5(-3.4) µm, Q = (1.64-)1.60-1.92-2.24(-2.27). *Revêtement piléique* à cellules lisses, clavées, (sub)piriformes à subcylindriques, mélangées à des cellules en brosse de type *Siccus* clavées à subcylindriques munies de 3-10 projections obtuses (10 × 3 µm). *Anses d'anastomose* abondantes.

Ecologie – Saprotrophe, sur feuilles mortes et détritiques; forêt dense humide, savane boisée.

Distribution géographique connue – R.D. Congo (Antonín, 2007; Singer, 1964, 1965), Gabon (Eyj Ndong, 2009).

Notes – La microscopie de cette espèce est remarquable par la combinaison de basidiospores de petite taille, de cheilocystides lisses ainsi que de cellules lisses et d'autres en brosse se côtoyant dans le revêtement piléique.



Fig. 118. *Marasmius buzungolo*. **A.** Spores; **B.** Cellules du revêtement piléique; **C.** Cheilocystides; **D.** Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B-D).

***Neonothopanus hygrophanus* (Mont.) De Kesel & Degreef, comb. nov.**

SYNONYMES:

***Panus hygrophanus* Mont.**, *Ann. Sci. Nat., Bot., Sér. 4*, 1: 122 (1854); ***Nothopanus hygrophanus* (Mont.) Singer**, *Sydowia* 15: 136 (1961).

***Panus piperatus* Beeli**, *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 164 (1928).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Beeli (1928), *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 164, pl. 4, fig. 37 (*ut Panus piperatus*); Pegler (1972), *Fl. Ill. Champ. Afr. Cent.* 1: 25, pl. 5, fig. 6 (*ut Nothopanus hygrophanus*); Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*: 111, fig. 20/4 (*ut Nothopanus hygrophanus*).

Macroscopie – En groupe. *Chapeau* 1-5(-8) cm diam., membraneux, coriace, pleurotoïde, réniforme à flabelliforme, convexe puis aplani et déprimé vers la base; marge mince, sinueuse, striée parfois lobée à fimbriée; revêtement radialement fibrilleux, glabre, sec, hygrophane d'abord blanc, vite parsemé de taches irrégulières brunâtres à rougeâtres, finalement noirâtres. *Pied* court, 0.8-1.5 × 0.1-0.7 cm, latéral, plein, glabre, blanc. *Lamelles* décurrentes, larges, assez épaisses, espacées (L+l: 19/cm), légèrement interveinées, concolores et souvent tachetées comme le chapeau. *Chair* très mince, ferme, fibreuse, blanche se tachant de brun. *Odeur* faible. *Goût* amer. *Sporée* blanchâtre.

Microscopie – *Basides* 13.7-19 × 4-5.7 µm, étroitement claviformes, cylindracées, 4-spores. *Cystides* absentes. *Spores* ellipsoïdes, (4.0-)4.1-4.9-5.6(-5.7) × (2.4-)2.4-2.9-3.4(-3.5) µm, Q = (1.43-)1.44-1.69-1.94(-2.06), hyalines. *Anses d'anastomose* présentes.

Ecologie – Saprotrophe, sur bois mort; forêt dense humide, forêt claire, savane, plantation.

Distribution géographique connue – Bénin (De Kesel *et al.*, 2002, *ut Nothopanus hygrophanus*), Burkina Faso, R.D. Congo (Beeli, 1928, *ut Nothopanus hygrophanus*; Pegler, 1972, 1977, *ut Nothopanus hygrophanus*), Gabon (Eyi Ndong, 2009, *ut Nothopanus hygrophanus*), Ghana (Pegler, 1969, *ut Nothopanus hygrophanus*; Zoberi, 1972, *ut Nothopanus hygrophanus*), Guinée (Zoberi, 1972, *ut Nothopanus hygrophanus*), Kenya (Pegler, 1969, 1977, *ut Nothopanus hygrophanus*; Zoberi, 1972, *ut Nothopanus hygrophanus*), Niger, Ouganda (Pegler, 1969, 1977, *ut Nothopanus hygrophanus*; Zoberi, 1972, *ut Nothopanus hygrophanus*), Sierra Leone (Pegler, 1969, *ut Nothopanus hygrophanus*; Zoberi, 1972, *ut Nothopanus hygrophanus*), Tanzanie (Pegler, 1977, *ut Nothopanus hygrophanus*; Zoberi, 1972, *ut Nothopanus hygrophanus*), Togo, Zanzibar (Pegler, 1969, 1977, *ut Nothopanus hygrophanus*).

Notes – Cette espèce est caractérisée par son sporophore marasmielloïde, blanc parsemé de taches brunâtres à rougeâtres voire noirâtres et sa chair très mince au goût amer. Elle peut être confondue avec *Pleurotus flabellatus* (Berk. & Br.) Sacc. qui est plus charnue, à revêtement non tacheté et dont le goût n'est pas amer.

L'espèce est recombiniée ici sur base de la mise en synonymie du genre *Nothopanus* avec *Neonothopanus* par Petersen & Krisai-Greilhuber (1999).



Fig. 119. *Neonothopanus hygrophanus*. **A.** Spores; **B.** Basides.
Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B).

***Pleurotus flabellatus* (Berk. & Br.) Sacc.**

Syll. Fung. (Abellini) 5: 369 (1887).

SYNONYME:

***Agaricus flabellatus* Berk. & Br.**, *J. Linn. Soc., Bot.* 11(56): 528 (1871).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Pegler (1972), *Fl. Ill. Champ. Afr. Cent.* 1: 6, pl. 1, fig. 2 & pl. 2, fig. 1; Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*: 20, fig. 2/3.

Macroscopie – En groupe, à chapeaux imbriqués. *Chapeau* 2-6(-11) cm diam., irrégulièrement flabelliforme, convexe puis aplati à légèrement déprimé; marge d'abord incurvée puis ondulée et récurvée à maturité, parfois incisée, finement striée, non sillonnée; revêtement blanc parfois teinté de rose à l'état jeune, puis crème à ivoire à maturité, glabre à légèrement tomenteux au centre. *Pied* nul ou court, 0.5-3 × 0.5-1 cm, latéral à excentrique, rarement central, plein, ferme, blanc, finement tomenteux, glabrescent; mycélium basal étendu. *Lamelles* décurrentes, minces, assez serrées (L+: 20/cm), légèrement interveinées vers la base, blanches, à lamellules régulières, abondantes; arête entière, concolore. *Chair* mince, un peu coriace, blanche. *Odeur* agréable. *Goût* doux. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* 19-21 × 3.5-4.5 µm, étroitement clavées, 4-spores. *Cheilocystides* clavées à cylindriques, parfois étranglées ou mucronées, abondantes. *Pleurocystides* absentes. *Spores* oblongues, cylindriques, hyalines, lisses, (6.5)6.7-8.0-9.3(-9.9) × (3.1-)3.1-3.6-4.1(-4.4) µm, Q = (1.78-)1.80-2.19-2.58(-2.74). *Anses d'anastomose* présentes.

Ecologie – Saprotrophe, sur bois mort; forêt dense humide, forêt dense sèche, forêt claire.

Distribution géographique connue – Paléotropical. Cameroun (van Dijk *et al.*, 2003), R.D. Congo (Pegler, 1972, 1977), Gabon (Eyi Ndong, 2009), Kenya (Pegler, 1977), Malawi (Morris, 1990), Ouganda (Pegler, 1977), Tanzanie (Pegler, 1977).

Notes – Cette espèce peut être confondue avec *Neonothopanus hygrophanus* (Mont.) De Kesel & Degreef mais la couleur de son revêtement piléique est uniforme et sa chair n'est pas amère. Elle se différencie de l'espèce pantropicale *Pleurotus djamor* (Rumph. ex Fr.) Boedijn par l'absence de pilosité sur le chapeau et sur le pied.

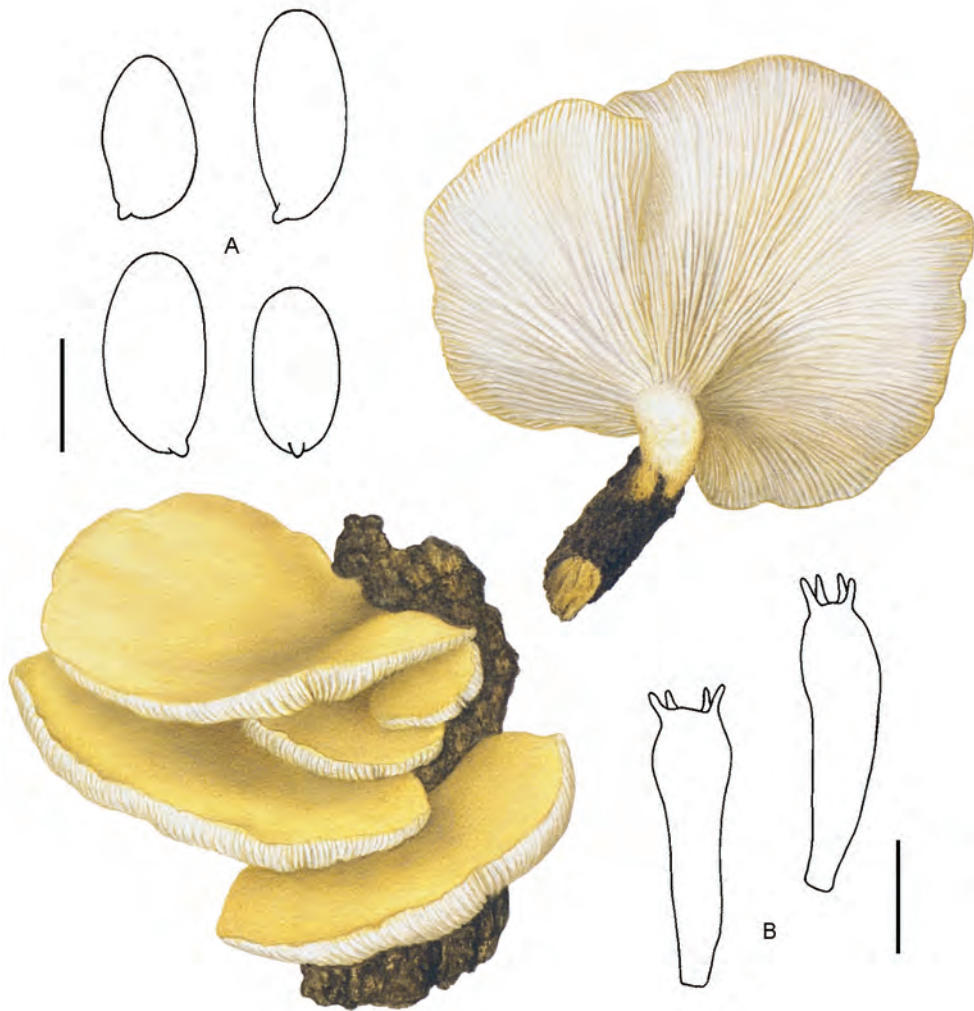


Fig. 120. *Pleurotus flabellatus*. **A.** Spores; **B.** Basides. Echelles = 5 μ m (A), 10 μ m (B).



Fig. 121. *Pleurotus flabellatus*.



Fig. 122. Sporophores de *Pleurotus tuber-regium* fixés à leur sclérote.

Pleurotus tuber-regium* (Rumph. ex Fr.) SingerLilloa* 22: 271 (1951).

SYNONYMES:

***Agaricus tuber-regium* Fr.**, *Syst. Mycol.* (Lundae) 1: 174 (1821); ***Lentinus tuber-regium* (Fr.) Fr.**, *Syn. Generis Lentinus* 3 (1836).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Buyck (1994a), *Ubwoba*: 55, fig. 29 (*ut Lentinus tuber-regium*); De Kesel *et al.* (2002), *Guide champ. com. Bénin*: 198, photo 51 (*ut Lentinus tuber-regium*); Härkönen *et al.* (2003), *Tanzanian mushrooms*: 124, fig. 131 (*ut Lentinus tuber-regium*); Heim (1935), *Arch. Mus. Nat. Hist. Nat.*, sér. 6, 12: 553 (*ut Lentinus tuber-regium*); Oso (1977b), *Mycologia* 69: figs 1-6; Pegler (1972), *Flore III. Champ. Afr. Cent.* 1: 15, pl. 3, fig. 1 & pl. 4, fig. 3 (*ut Lentinus tuber-regium*); Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*: 35, fig. 6 (*ut Lentinus tuber-regium*); Pegler (1983), *The genus Lentinus*, *Kew Bull., Add. Ser.* 10: 193, fig. 53 (*ut Lentinus tuber-regium*); Ryvarden *et al.* (1994), *Introd. Larger Fungi S. Centr. Afr.*: 145 + fig. (*ut Lentinus tuber-regium*); Zoberi (1972), *Tropical macrofungi*: 57, fig. 6; Zoberi (1973), *Niger. Field* 38: 88, pl. 2b.

Macroscopie – Solitaire à grégaire naissant d'un sclérote souterrain. *Chapeau* 3-25 cm diam., infundibuliforme, déprimé au centre, charnu, flexible, coriace avec l'âge; marge entière, aiguë, incurvée puis infléchie, parfois courtement incisée à laciniée, subtilement garnie de restes de voile à l'état jeune; revêtement sec, d'abord muni d'un tomentum floconneux détersile, puis lisse, mat, gris blanchâtre, rarement brun clair à ocracé, à petites squamules innées, apprimées, concentriques, concolores ou plus foncées [6D4] au centre. *Pied* 3-15 × 0.7-3.5 cm, central parfois excentrique, épais, robuste, cylindrique, modérément élargi à la base, plein, concolore au chapeau, furfuracé à tomenteux ou subsquamuleux à villeux-tomenteux à la partie naissant du sclérote. *Sclérote* souterrain, volumineux, de forme variable, le plus souvent globuleux (5-25(-30) cm de diamètre), plein, à croûte gris-brun à brun foncé à l'extérieur; chair blanche à l'intérieur, granuleuse. *Lamelles* profondément décurrentes, sublinéaires à très étroites (0.4-1.5 mm de haut), très serrées (L+: 17/cm), irrégulièrement bifurquées, parfois interveinées près du pied, blanchâtres à crème [4A4] puis concolores au chapeau, lamellules nombreuses en séries régulières (6/lamelle); arête entière, concolore, devenant plus foncée avec l'âge. *Chair* ferme, fibreuse dans le pied, épaisse au centre du chapeau, beaucoup plus mince et coriace vers la marge, blanchâtre. *Odeur* relativement forte, acidulée. *Goût* doux, agréable. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* 26-33 × 6.5-7 µm, clavées, 4-spores. *Cheilocystides* nombreuses, clavées à fusoïdes, souvent noduleuses, peu émergentes. *Faisceaux d'hyphes* absents. *Spores* hyalines, cylindriques, (7.5-)(6.9-8.6-10.3(-10.7) × (3.5-)(3.5-3.9-4.3(-4.3) µm, Q = (1.93-)(1.83-2.20-2.57(-2.64). *Contexte* monomitique devenant subdimitique avec l'âge. *Anses d'anastomose* présentes.

Ecologie – Saprotrophe, sur le sol ou sur souche très décomposée; forêt dense humide, forêt claire, savane, plantation.

Distribution géographique connue – Paléotropical. Bénin (De Kesel *et al.*, 2002, *ut Lentinus tuber-regium*), Burundi (Buyck, 1994a, *ut Lentinus tuber-regium*), Cameroun (Douanla-Meli, 2007, *ut Lentinus tuber-regium*; Pegler, 1977, *ut Lentinus tuber-regium*; van Dijk *et al.*, 2003),

R. Congo (Pegler, 1983, *ut Lentinus tuber-regium*), R.D. Congo (Pegler, 1972, 1983, *ut Lentinus tuber-regium*), Côte d'Ivoire (Pegler, 1983, *ut Lentinus tuber-regium*), Gabon (Eyi Ndong, 2009, *ut Lentinus tuber-regium*; Eyi Ndong & Degreeef, 2010, *ut Lentinus tuber-regium*), Ghana (Pegler, 1983, *ut Lentinus tuber-regium*), Guinée (Pegler, 1983, *ut Lentinus tuber-regium*), Kenya (Pegler, 1968, 1983, *ut Lentinus tuber-regium*; Pegler & Rayner, 1969), Liberia (Pegler, 1983, *ut Lentinus tuber-regium*), Madagascar (Heim, 1935, *ut Lentinus tuber-regium*; Pegler, 1983, *ut Lentinus tuber-regium*), Nigeria (Oso, 1975, 1977b; Pegler, 1977, 1983, *ut Lentinus tuber-regium*; Zoberi, 1972, 1973), Ouganda (Pegler, 1977, 1983, *ut Lentinus tuber-regium*), Sierra Leone (Pegler, 1983, *ut Lentinus tuber-regium*), Tanzanie (Härkönen *et al.*, 2003, *ut Lentinus tuber-regium*; Pegler, 1983, *ut Lentinus tuber-regium*), Tchad (Pegler, 1983, *ut Lentinus tuber-regium*), Zambie (Pegler, 1983, *ut Lentinus tuber-regium*), Zanzibar (Pegler, 1977, 1983, *ut Lentinus tuber-regium*), Zimbabwe (Pegler, 1983, *ut Lentinus tuber-regium*).

Notes – Cette espèce est très facilement reconnaissable à ses grands sporophores à pied distinctement tomenteux, toujours émergents d'un sclérote généralement souterrain, globuleux et pouvant atteindre une grande taille.

Outre ses qualités alimentaires, le sclérote de cette espèce est séché, réduit en poudre et utilisé en médecine traditionnelle dans de nombreux pays d'Afrique, notamment pour traiter l'anémie, les maux d'estomac, l'hypertension, ... (Rammeloo & Walley, 1993).



Fig. 123. Sclérote de *Pleurotus tuber-regium* portant de jeunes sporophores.

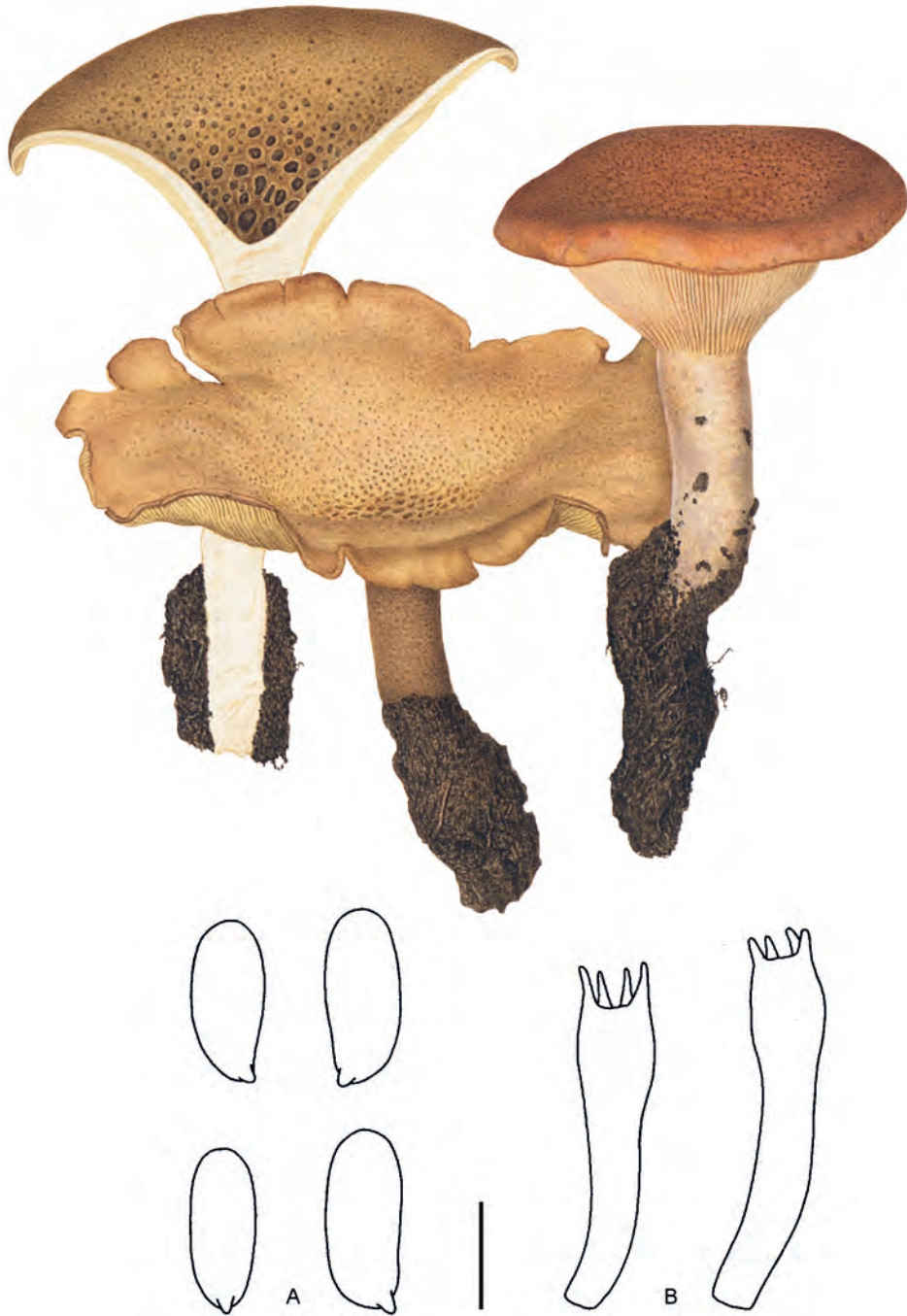


Fig. 124. *Pleurotus tuber-regium*. **A.** Spores; **B.** Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B).

***Polyporus tenuiculus* (P. Beauv.) Fr.**

Syst. Mycol. (Lundae) 1: 344 (1821).

SYNONYMES:

***Favolus tenuiculus* Beauv.**, *Fl. Oware* 1(8): 74 (1806).

***Favolus brasiliensis* (Fr.) Fr.**, *Linnaea* 5: 511 (1830).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Härkönen *et al.* (2003), *Tanzanian mushrooms*: 165, fig. 179; Ryvarden *et al.* (1994), *Introd. Larger Fungi S. Centr. Afr.*: 153 + fig.

Macroscopie – Grégaire. *Chapeau* 3-10 cm diam., latéral, mince, coriace, réniforme à flabelliforme, aplati; marge sinueuse, lobée à finement fimbriée; revêtement blanc, translucide à l'état frais, facilement putrescible. *Pied* 0.5-1 × 0.3-0.5 cm, court, latéral, élargi à la base et apprimé au substrat, mat, blanc. *Pores* anguleux, radialement allongés, 1-2 mm de diamètre à maturité, alignés, souvent dentés, blanchâtres puis crème à jaunâtres. *Chair* mince, coriace, blanchâtre, immuable. *Odeur* caractéristique de champignon. *Goût* légèrement amer.

Microscopie – *Basides* claviformes, 4-spores, 22-24 × 5-6 µm. *Spores* hyalines, étroitement ellipsoïdes à subcylindriques, (6.0-)5.7-6.7-7.7(-8.7) × (2.6-)2.5-3.0-3.4(-3.5) µm, Q = (2.03-)1.97-2.27-2.57(-2.53). *Contexte* dimitique. *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Saprotrophe, sur bois mort; forêt dense humide, forêt claire, plantation.

Distribution géographique connue – Pantropical. Cameroun (van Dijk *et al.*, 2003, *ut Favolus 'brasiliensis'*), Gabon (Eyi Ndong, 2009), Malawi (Morris, 1990, *ut Favolus brasiliensis*), Tanzanie (Härkönen *et al.*, 2003), Zimbabwe (Ryvarden *et al.*, 1994).

Notes – Certaines ethnies d'Afrique centrale désignent cette espèce et *Neonothopanus hygrophanus* (Mont.) De Kesel & Degreef sous le même nom vernaculaire (Eyi Ndong, 2009). *Polyporus tenuiculus* s'en distingue néanmoins facilement par son hyménophore poré.



Fig. 125. *Polyporus tenuiculus*. **A.** Spores; **B.** Basides. Echelles = 5 μm (A), 10 μm (B).

***Russula afronigricans* Buyck**

Bull. Jard. Bot. Nat. Belg. 59: 249 (1989).

SYNONYME:

***Russula nigricans* Bull.:**Fr. *sensu* Beeli, *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 169 (1928).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Beeli (1928), *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 169, pl. 5, fig. 53 (*ut Russula nigricans*); Buyck (1993), *Fl. Ill. Champ. Afr. Cent.* 15: 350, fig. 216, pl. 59/1.

Macroscopie – *Chapeau* 10.4-11 cm diam., épais, d'abord convexe à ombiliqué puis modérément à profondément déprimé, parfois mamelonné-bosselé au centre; marge incurvée puis droite, régulière, lisse; revêtement mat, fuligineux, brun gris foncé [5F3-8, 5D3-5, 5E3-6, 6F3-6, 7F3-5] à noirâtre. *Pied* 4.5-6 × 2.6-3 cm, plein puis caverneux, courbé ou irrégulièrement sinueux, court, trapu, clavé ou plus long et cylindracé, brun grisâtre [5C2-5E2], localement noirâtre avec des nuances bleutées. *Lamelles* brièvement adnées à subdécurrentes, assez espacées, inégales, assez larges (6-8 mm), assez épaisses, fortement atténuées aux extrémités, blanchâtres; arête entière, concolore, noircissante. *Chair* blanchâtre, rougissant puis noircissant à la coupe. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* 45-55 × 9-11 µm, cylindriques à subclavées, 4-spores. *Pleurocystides* très abondantes, étroites, cylindriques à clavées, obtuses-arrondies; contenu pailleté. *Spores* ellipsoïdes, densément réticulées, sublisses, (6.0-)6.5-7.6-8.7(-9.0) × (4.8-)5.0-5.7-6.4(-6.7) µm, Q = (1.13-)1.15-1.34-1.53 (-1.57); ornementation à peine amyloïde, composée de verrues (-0.5 µm de haut) interconnectées par un réseau dense et presque complet; plage non amyloïde, plus ou moins elliptique. *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sous Caesalpinaceae (*Gilbertiodendron dewevrei*), sur le sol; forêt dense humide.

Distribution géographique connue – R.D. Congo (Buyck, 1989a, 1993).

Notes – Cette russule se caractérise par une chair rougissant nettement à la coupe puis noircissant. Elle diffère aussi de *Russula atrovirens* Beeli, également comestible, par ses lamelles larges, très espacées et très cassantes.

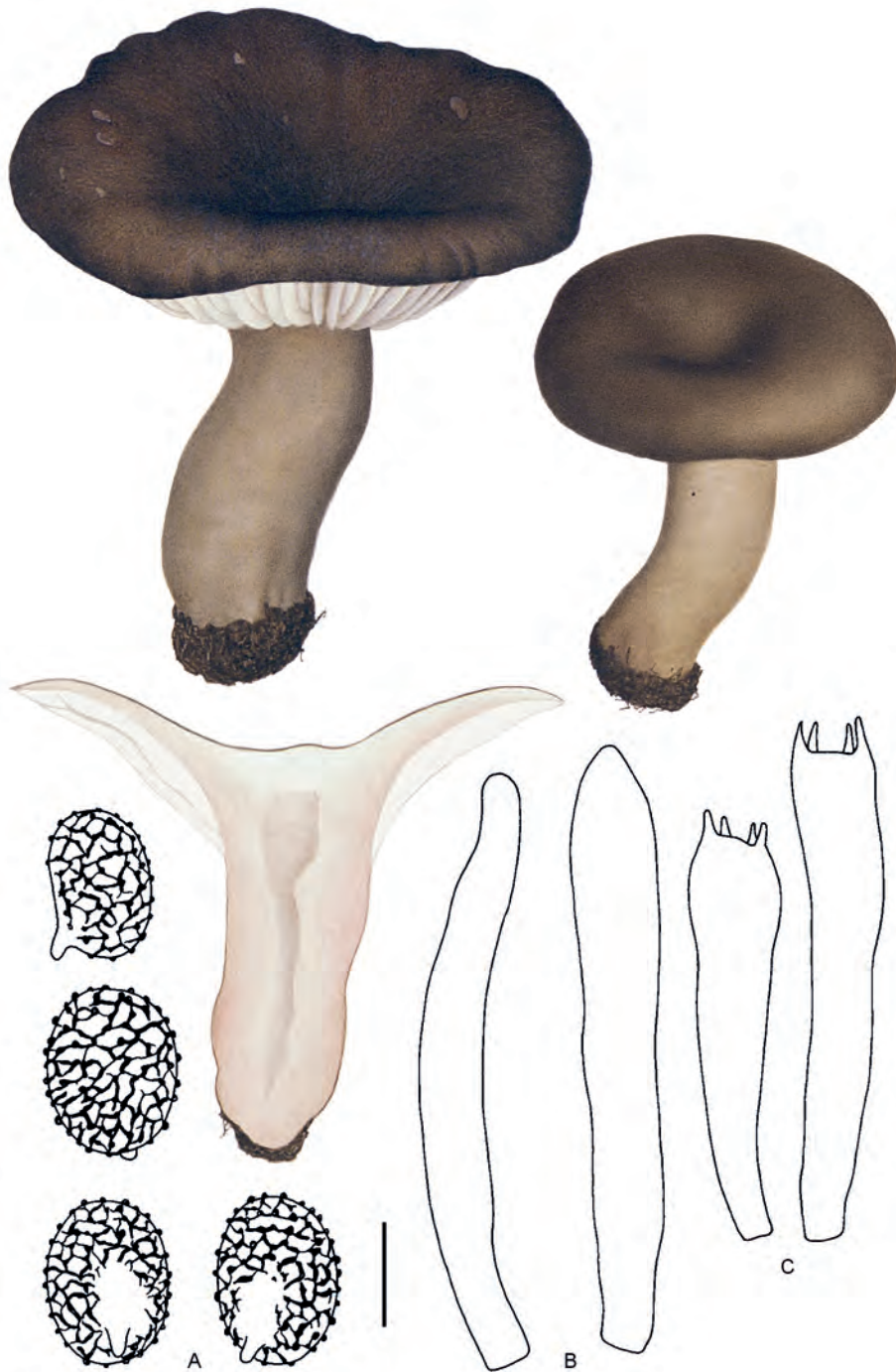


Fig. 126. *Russula afronigricans*. A. Spores; B. Pleurocystides; C. Basides.
Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B, C).

***Russula atrovirens* Beeli**

Bull. Soc. Roy. Bot. Belg. 60: 169 (1928).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Beeli (1928), *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 169, pl. 5, fig. 55; Buyck (1994b), *Fl. III. Champ. Afr. Cent.* 16: 450, fig. 284, pl. 75/3.

Macroscopie – *Chapeau* 9.6-11.2 cm diam., charnu, ferme, d'abord hémisphérique à légèrement convexe puis infundibuliforme; marge un peu incurvée, lisse, assez régulière; revêtement lisse, noirâtre avec localement des reflets verdâtres [28F2-8]. *Pied* 5-7.2 × 2-2.1 cm, subcylindrique, arrondi et souvent atténué vers la base, lisse, blanchâtre, plein, spongieux avec l'âge. *Lamelles* subdécurrentes, très serrées, fines (3-4 mm), droites, blanches, inégales, lamellules rares; arête entière, concolore. *Chair* blanche, immuable. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* 30-40 × 8-9 µm, piriformes-clavulées, 4-spores. *Cheilo-* et *Pleurocystides* nombreuses, similaires, cylindriques à fusiformes ou clavulées, obtuses, rarement mucronées ou capitées, légèrement émergentes à affleurantes; contenu peu abondant, granuleux-pailleté. *Spores* ellipsoïdes, (6.2-)6.0-6.9-7.8 (-8.6) × (4.9-)4.9-5.6-6.4(-6.9) µm, Q = (1.07-)1.08-1.22-1.36(-1.39); ornementation très dense, fortement amyloïde, composée de verrues isolées (-0.5 µm de haut), aplaties à hémisphériques, parfois alignées ou confluentes; plage peu différenciée, non amyloïde. *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sous Caesalpiniaceae (*Gilbertiodendron dewevrei*), sur le sol; forêt dense humide.

Distribution géographique connue – R.D. Congo (Beeli, 1928; Buyck, 1994b).

Notes – Cette espèce diffère de *Russula afronigricans* Buyck par sa chair blanche immuable ainsi que par ses lamelles minces et très serrées.

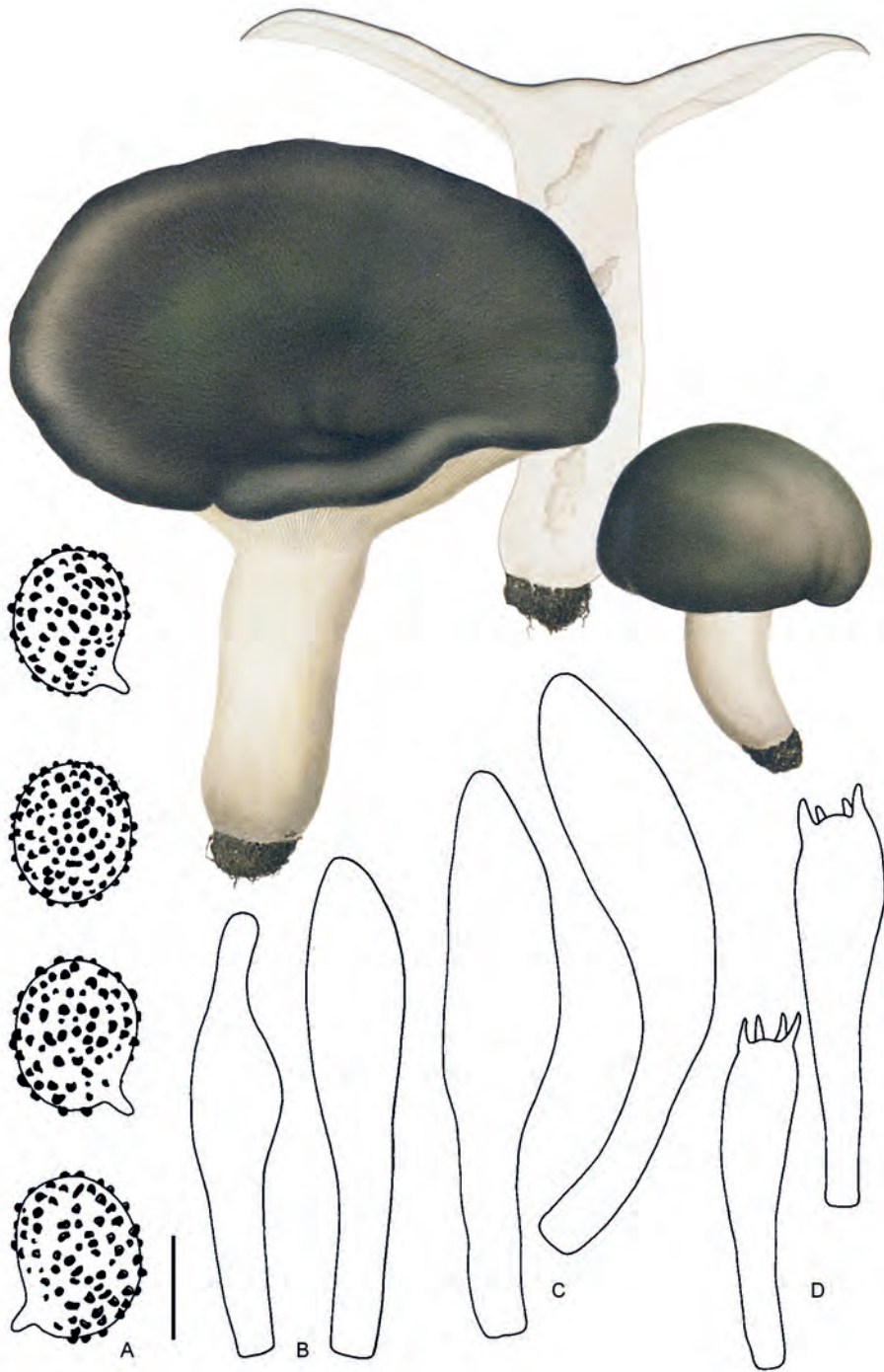


Fig. 127. *Russula atrovirens*. A. Spores; B. Cheilocystides; C. Pleurocystides; D. Basides.
Echelle = 5 μm (A), 10 μm (B-D).

***Russula cyclosperma* Buyck**

Bull. Jard. Bot. Nat. Belg. 60: 206 (1990).

RÉFÉRENCE ILLUSTRÉE: Buyck (1994b), *Fl. Ill. Champ. Afr. Cent.* 16: 468, figs 295 & 296, pl. 85/4.

Macroscopie – *Chapeau* 3.5-4.5 cm diam., fragile, d'abord subglobuleux puis convexe et largement déprimé au centre; marge finement et courtement striée puis cannelée à fissurée; revêtement séparable, lisse, légèrement visqueux par temps humide, jaune citron pâle [2A3-5], localement sali de vert grisâtre, plus pâle vers la marge [3B3-4, C4]. *Pied* 3.7 × 0.7 cm, subcylindrique, faiblement aminci ou renflé vers la base, vite vermoulu et creux, lisse, blanc. *Lamelles* adnées, serrées, minces, atténuées vers les extrémités, blanches; arête entière, concolore. *Chair* ferme puis spongieuse, presque nulle dans le chapeau, blanche. *Goût* doux. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* 43-50(-56) × 16-18 μm, subclavées à subfusiformes, 4-spores. *Cheilo-* et *Pleurocystides* peu nombreuses, (sub)fusiformes, le plus souvent mucronées ou appendiculées, émergentes; contenu pailleté-granuleux. *Spores* subglobuleuses, (7.3-)7.4-8.7-10.1(-10.4) × (6.0-)6.3-7.6-8.9(-9.5) μm, Q = (1.03-)1.03-1.15-1.27(-1.43); ornementation ailée-caténulée, largement réticulée, à longues crêtes épaisses (-2.5 μm de haut); plage non ou faiblement amyloïde. *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sur le sol; forêt dense sèche.

Distribution géographique connue – R.D. Congo (Buyck, 1990, 1994b).

Notes – Peu d'informations sont disponibles sur cette espèce apparemment rare et connue uniquement du spécimen type récolté à Binga (R.D. Congo).



Fig. 128. *Russula cyclosperma*. **A.** Spores; **B.** Cheilocystide; **C.** Pleurocystides; **D.** Basides.
Echelle = 5 μm (A), 10 μm (B-D).

***Russula pseudostriatoviridis* Buyck**

Bull. Jard. Bot. Nat. Belg. 60: 199 (1990).

RÉFÉRENCE ILLUSTRÉE: Buyck (1994b), *Fl. III. Champ. Afr. Cent.* 16: 464, fig. 293, pl. 80/4.

Macroscopie – *Chapeau* 5-6.8 cm diam., mince, convexe puis largement et faiblement déprimé; marge nettement striée presque jusqu'à mi-rayon; revêtement séparable, finement tomenteux sous la loupe, légèrement visqueux, brun à gris verdâtre assez foncé ou vert olivâtre [3DE2-4], localement nuancé de pourpre violacé [11-12E4-5] ou de carmin. *Pied* 7 × 1-1.2 cm, subcylindrique, arrondi à la base, de mêmes teintes que le chapeau bien que plus délavées, pâlisant vers la base, spongieux, plein puis creux. *Lamelles* brièvement adnées, étroites (4-5 mm), blanches; lamellules rares, de longueurs différentes; arête violacée. *Chair* ferme, blanche, brunissant-grisonnant légèrement dans le pied. *Goût* doux. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* 33-45(-53) × 10-12 µm, clavées, 4-spores. *Cheilocystides* dispersées, clavées. *Pleurocystides* longuement clavées; contenu finement pailleté. *Spores* ellipsoïdes, (5.5-)6.2-7.4-8.5(-8.5) × (5.0-)5.3-6.4-7.5(-7.9) µm, Q = (0.99-)0.98-1.14-1.30(-1.35); ornementation fortement amyloïde, composée de verrues isolées, assez espacées, cylindriques à coniques (-1.5(-2) µm de haut); plage non ou légèrement amyloïde. *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sous Caesalpiniaceae (*Gilbertiodendron dewevrei*), sur le sol; forêt dense humide.

Distribution géographique connue – R.D. Congo (Buyck, 1990, 1994b).

Notes – Cette espèce rare diffère de *Russula striatoviridis* Buyck, également comestible, par des nuances violacées ou pourpres dans le revêtement du pied et du chapeau, l'arête des lamelles teintée de violet et des spores plus grandes dont l'ornementation est également plus saillante.

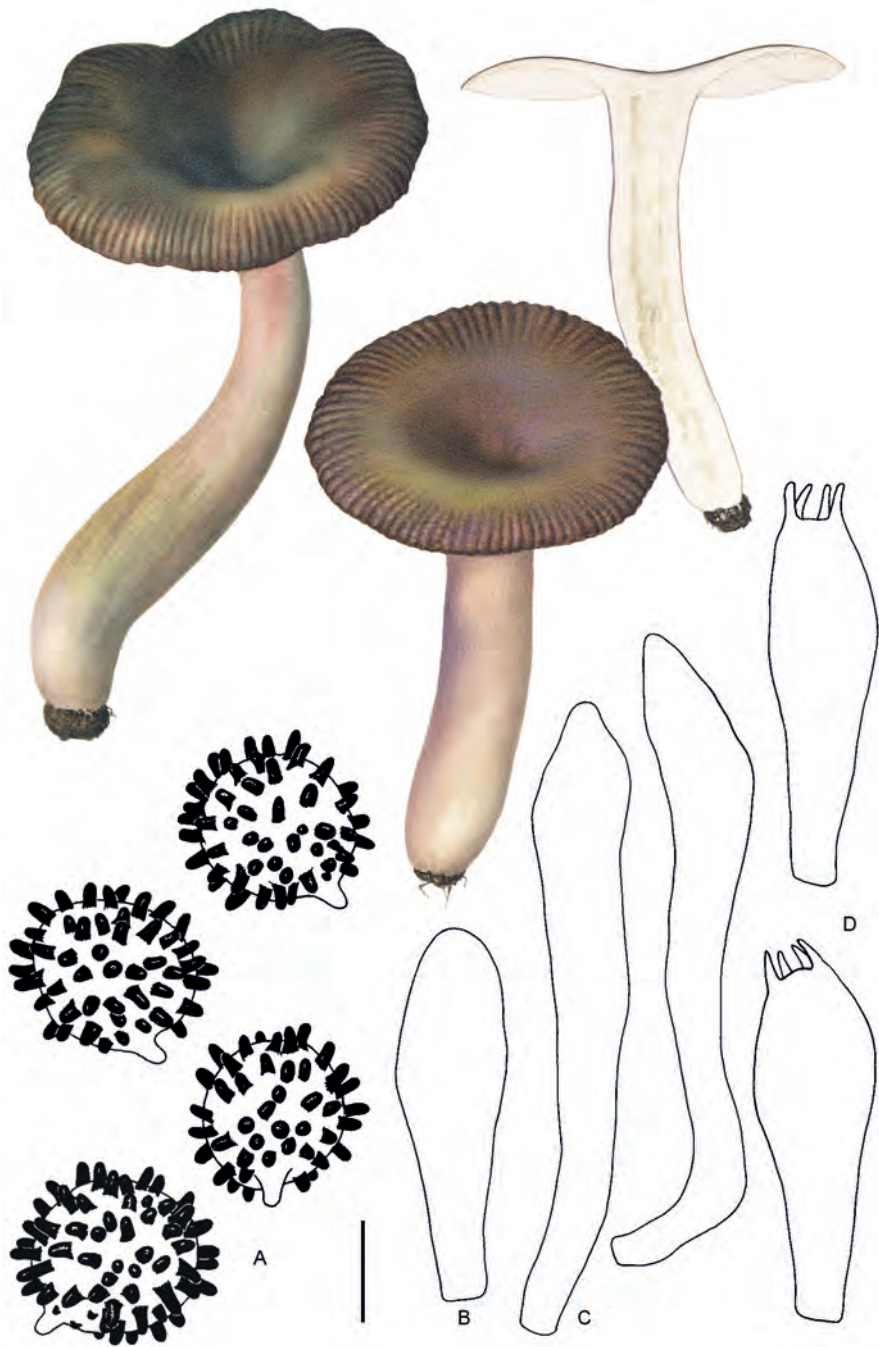


Fig. 129. *Russula pseudostriatoviridis*. A. Spores; B. Cheilocystide; C. Pleurocystides; D. Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B-D).

***Russula roseostriata* Buyck**

Bull. Jard. Bot. Nat. Belg. 60: 206 (1990).

RÉFÉRENCE ILLUSTRÉE: Buyck (1994b), *Fl. III. Champ. Afr. Cent.* 16: 523, fig. 342, pl. 80/5 & 81/2.

Macroscopie – *Chapeau* 7.3-8.5 cm diam., peu charnu, d'abord presque globuleux puis étalé-plan et très légèrement déprimé au centre; marge nettement striée presque jusqu'au disque; revêtement entièrement séparable, visqueux par temps humide, sinon sec et mat, versicolore et nuancé de brun orangeâtre à presque rouge carmin au bord [9BCD7-8], brun ferrugineux à beige ou ocracé [5BC4-6] mélangé à du vert à gris olivâtre avec l'âge. *Pied* 5-6 × 1.2-1.5 cm, subcylindrique, arrondi à la base, finalement creux, finement strié-ridulé sur toute sa longueur, blanchâtre nuancé de rosâtre et d'ocre sale. *Lamelles* brièvement adnées, 0.8-0.9 cm de large, assez serrées, blanches, égales ou avec quelques rares lamellules; arête entière, rose. *Chair* blanche. *Goût* doux.

Microscopie – *Basides* 30-40(-49) × 10-12 µm, clavées à subfusiformes, 4-spores. *Cheilo-* et *Pleurocystides* similaires, très volumineuses, fusiformes à clavées, subcapitées ou mucronées; contenu réfringent à guttulé-granuleux. *Spores* globuleuses à subglobuleuses, (6.0-)6.0-7.1-8.1(-9.3) × (4.9-)5.3-6.0-6.6(-7.1) µm, Q = (1.03-)1.04-1.18-1.32(-1.36); ornementation fortement amyloïde constituée de verrues coniques (-2 µm de haut) reliées par un réseau presque complet; plage non amyloïde. *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sous *Caesalpinaceae* (*Gilbertiodendron dewevrei*), sur le sol; forêt dense humide.

Distribution géographique connue – R.D. Congo (Buyck, 1990, 1994b).

Notes – Cette espèce rare de forêt dense humide rappelle les formes ocracées jaunes de *Russula ciliata* Buyck, une espèce comestible commune des forêts claires zambéziennes.

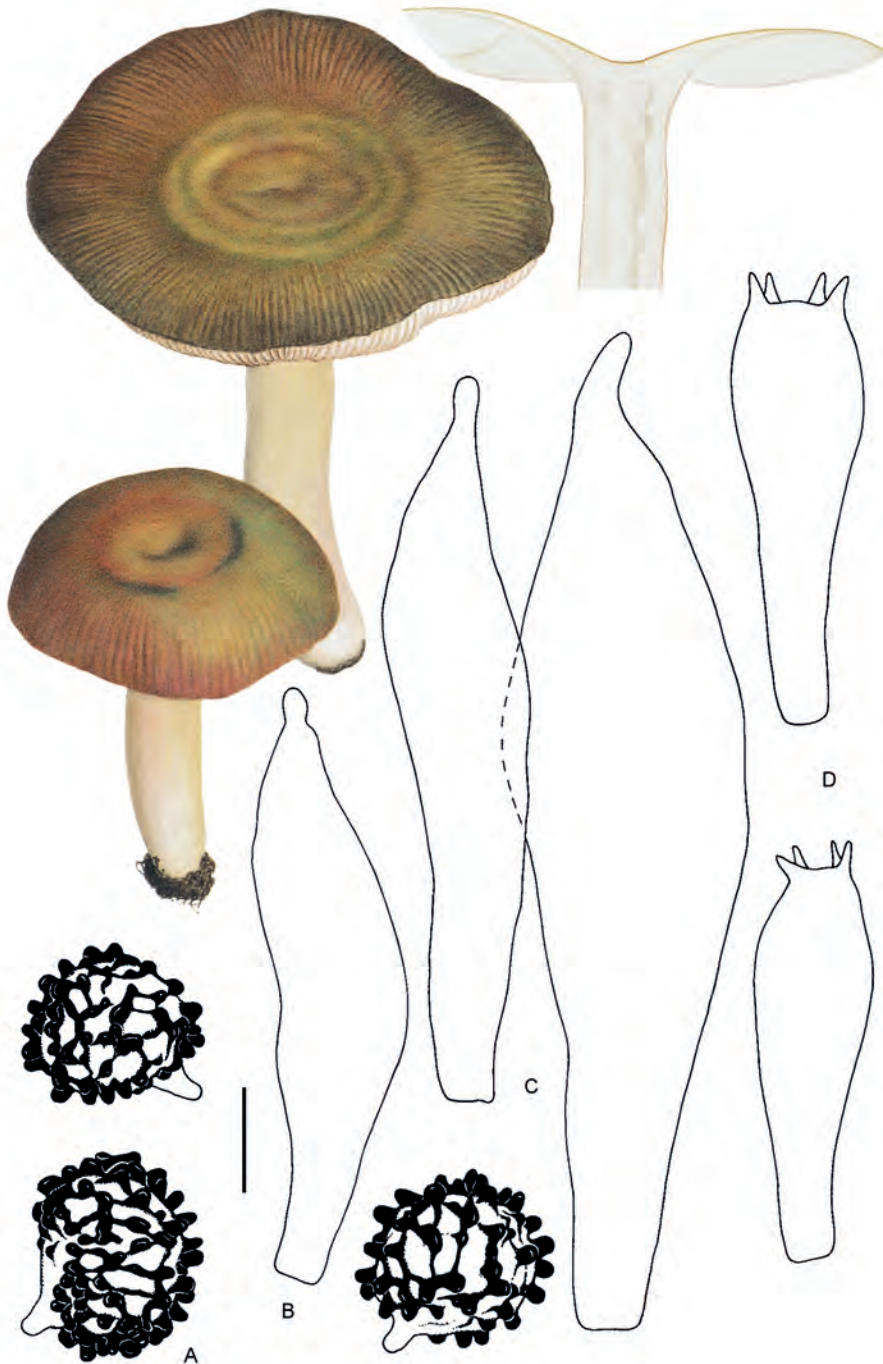


Fig. 130. *Russula roseostriata*. A. Spores; B. Cheilocystide; C. Pleurocystides; D. Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B-D).

***Russula sese* Beeli**

Bull. Soc. Roy. Bot. Belg. 60: 165 (1928).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Beeli (1928), *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 165, pl. 5, fig. 41; Buyck (1994b), *Fl. III. Champ. Afr. Cent.* 16: 506, figs 326 & 327, pl. 80/1.

Macroscopie – Solitaire. *Chapeau* 2.5-5 cm diam., mince, convexe et largement déprimé au centre; marge striée; revêtement glabre, lisse, rouge violacé [10ABC3-6]. *Pied* 3-4.5 × 0.7-1.4 cm, subcylindrique, légèrement renflé vers le bas, glabre, lisse, creux, concolore au chapeau ou un peu plus clair. *Lamelles* adnées, 0.5-0.6 cm de large, s'atténuant vers les extrémités, minces, blanches, lamellules rares; arête concolore. *Chair* blanche. *Goût* doux. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* 25-35 × 8-11 μm, clavées, 4-spores. *Pleurocystides* dispersées, subfusiformes à clavées, généralement mucronées; contenu granuleux-réfringent. *Spores* subglobuleuses, (5.6-)5.8-6.6-7.4(-7.5) × (4.4-)4.8-5.6-6.3(-6.2) μm, Q = (1.03-)1.06-1.18-1.30(-1.37); ornementation amyloïde constituée de verrues coniques à brièvement cylindracées (-1.5 μm de haut) reliées par de courtes crêtes basses ne formant pas un réseau continu; plage assez grande, non amyloïde. *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sur le sol; forêt dense sèche.

Distribution géographique connue – R.D. Congo (Beeli, 1928; Buyck, 1994b).

Notes – Peu d'informations sont disponibles sur cette espèce apparemment rare et connue uniquement du spécimen type récolté à Lisala (R.D. Congo).

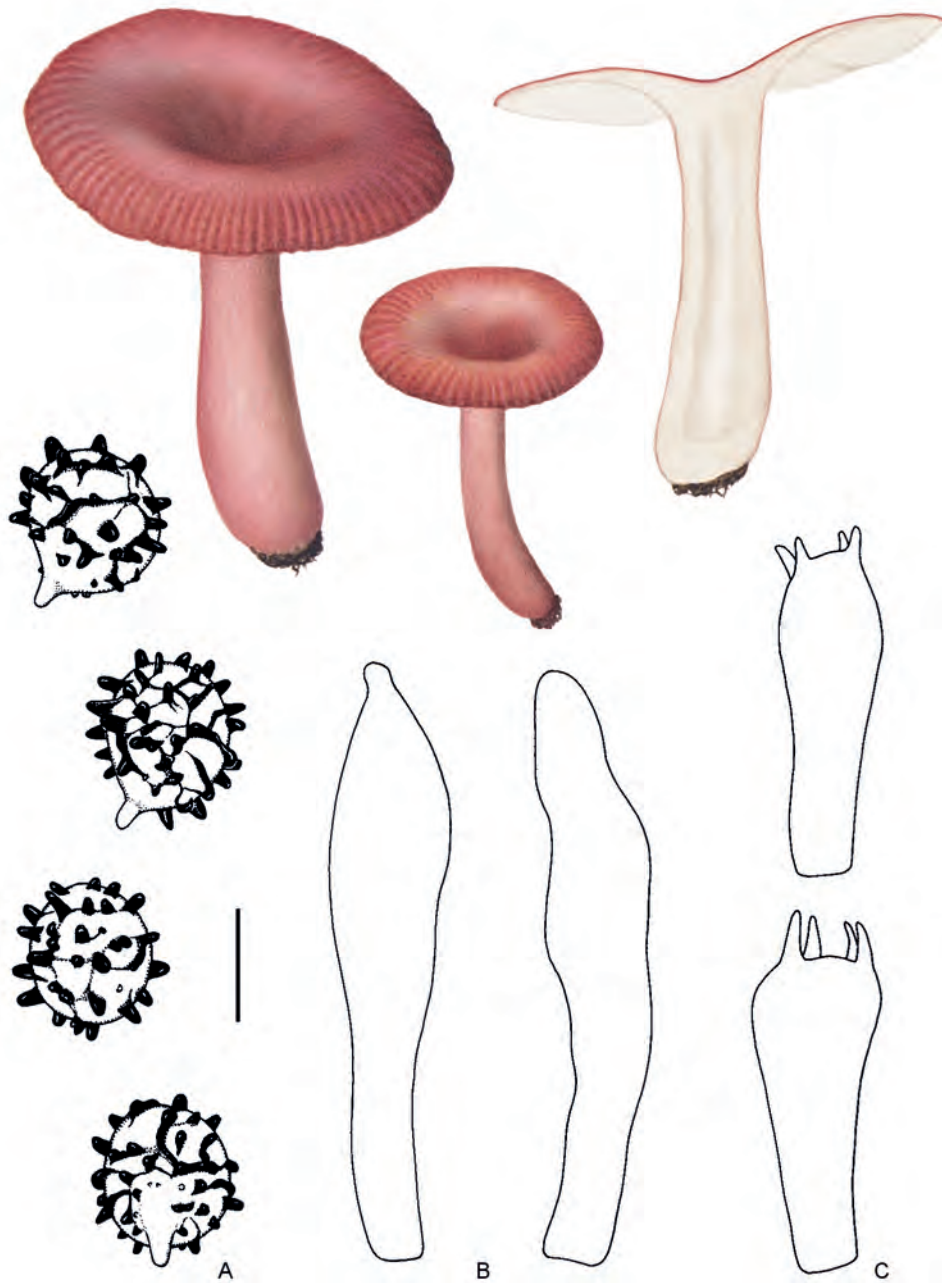


Fig. 131. *Russula sese*. A. Spores; B. Pleurocystides; C. Basides.
Echelle = 5 μm (A), 10 μm (B, C).

***Russula sesemoindu* Beeli**

Bull. Soc. Roy. Bot. Belg. 60: 168 (1928).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Beeli (1928), *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 168, pl. 5, fig. 50; Buyck (1994b), *Fl. III. Champ. Afr. Cent.* 16: 466, fig. 294, pl. 77/2.

Macroscopie – *Chapeau* 6-8 cm diam., mince, étalé, largement et peu profondément déprimé au centre; marge fortement cannelée jusqu'à mi-rayon, longtemps enroulée; revêtement complètement séparable, lisse à finement tomenteux, sec, brun grisâtre [5E3-6, 6D3-4], brun très foncé [5F3-5] au centre, parfois gris brunâtre [6CD2-3] pâlisant vers gris ocracé à gris orangé vers la marge, parfois aussi entièrement gris [5BE1-2] mélangé au centre à des teintes roses [9B2-3] ou verdâtres [4BCD2-23]. *Pied* 4-5.5 × 1.2-1.5 cm, subcylindrique, s'amincissant souvent légèrement vers le bas, lisse à finement tomenteux, à longues fibrilles apprimées concolores au chapeau, longtemps plein, finalement creux. *Lamelles* adnées, 7-9 mm de large, s'atténuant très peu vers la marge du chapeau, assez espacées (6-7/cm), minces, veinées au sommet, parfois bifurquées contre le pied, blanches puis légèrement grisonnantes; arête concolore. *Chair* ferme, blanche. *Goût* doux. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* 40-45(-50) × 12-14 µm, clavées, 4-spores. *Pleurocystides* dispersées, longuement clavées à fusiformes, mucronées; contenu huileux. *Spores* ellipsoïdes, (6.6-)6.3-8.0-9.7(-9.7) × (5.1-)5.5-6.9-8.4(-8.7) µm, Q = (1.03-)1.00-1.16-1.32(-1.38); ornementation amyloïde, composée de verrues isolées, assez espacées, la plupart cylindriques à coniques (1-2.5 µm de haut) mélangées à quelques ornements bas et ponctiformes; plage généralement non amyloïde. *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sous Caesalpiniaceae (*Gilbertiodendron dewevrei*), sur le sol; forêt dense humide.

Distribution géographique connue – R.D. Congo (Beeli, 1928; Buyck, 1994b).



Fig. 132. *Russula sesemoidu*. A. Spores; B. Pleurocystides; C. Basides.
Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B, C).

***Russula sesenagula* Beeli s.l.**

Bull. Soc. Roy. Bot. Belg. 60: 166 (1928).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Beeli (1928), *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 166, pl. 5, fig. 43; Buyck (1997), *Fl. Ill. Champ. Afr. Cent.* 17: 559, figs 361-363, pl. 89 & 90.

Macroscopie – *Chapeau* 6-12 cm diam. au minimum, peu charnu, très vite ombiliqué puis légèrement déprimé au centre; marge enroulée, lisse, légèrement ondulée; revêtement séparable près de la marge, lisse, pourpre foncé [10EF4-8] à noirâtre au centre, ailleurs localement plus pâle [10CD4-6], parfois aussi rouge orangé. *Pied* 6-7.5 × 1.5-2.2 cm, ferme, cylindrique à trapu, blanchâtre lavé localement de jaune ocracé [4A4-5], abruptement tronqué à la base, creux. *Lamelles* adnées-échanquées, 14-25 mm de large, blanchâtres légèrement teintées de crème, lamellules rares; arête entière, concolore. *Chair* très mince dans le chapeau, blanche. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* (30-)35-40(-44) × 10-14 µm, clavées, 4-spores. *Pleurocystides* assez nombreuses, très volumineuses, fusiformes à fusiformes-ventruées, obtuses-arrondies ou amincies au sommet; contenu pailleté-granuleux. *Spores* ellipsoïdes, (6.1-)6.4-7.4-8.4(-8.6) × (4.8-)5.2-6.1-7.0(-7.5) µm, Q = (1.03-)1.07-1.21-1.35(-1.42); ornementation fortement amyloïde, composée de verrues isolées, assez espacées, cylindriques à coniques (-1.5 µm de haut) mélangées à de nombreux petits ornements ponctiformes bas; plage épaisse, fortement amyloïde. *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sous Caesalpiniaceae (notamment *Gilbertiodendron dewevrei*), sur le sol; forêt dense humide, forêt dense sèche, forêt claire.

Distribution géographique connue – R.D. Congo (Beeli, 1928; Buyck, 1997).

Notes – Cette espèce, considérée ici au sens large et caractérisée par un revêtement piléique de couleur variant du rouge violacé au pourpre, parfois même orangé verdâtre, est surtout définie par son ornementation sporale remarquable et distinctive.



Fig. 133. *Russula sesenagula* s.l. A. Spores; B. Pleurocystides; C. Basides.
Echelles = 5 μm (A), 10 μm (B, C).

***Russula striatoviridis* Buyck**

Bull. Jard. Bot. Nat. Belg. 60: 202 (1990).

RÉFÉRENCE ILLUSTRÉE: Buyck (1994b), *Fl. Ill. Champ. Afr. Cent.* 16: 457, fig. 289, pl. 75/2.

Macroscopie – *Chapeau* 5.1-6.2 cm diam., peu charnu, fragile, d'abord convexe à ombiliqué puis étalé, largement déprimé au centre; marge mince, nettement striée sur la moitié du rayon, légèrement infléchie; revêtement séparable, lisse ou parsemé d'écaillés apprimées plus foncées, visqueux, vert olivâtre à vert grisâtre ou noirâtre [1-2BD2-3, 1-3F3-5]. *Pied* 3.1-4.3 × 0.8-1.1 cm, cylindrique, s'amincissant légèrement vers le bas, blanchâtre lavé de vert grisâtre-olivâtre [2B2-3], plein puis creux. *Lamelles* adnées, serrées, 5-6 mm de large, s'atténuant surtout vers le pied, reliées entre elles par de fines veines anastomosées blanches; lamellules de longueur inégale, en séries régulières et peu nombreuses; arête entière, concolore. *Chair* ferme, blanche. *Odeur* agréable. *Goût* doux, devenant âcre chez les spécimens âgés. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* 35-40 × 8-10 μm, clavées, 4-spores. *Pleurocystides* assez nombreuses, peu émergentes, clavées à cylindracées, obtuses-arrondies ou minusculement boutonnées, souvent tortueuses; contenu granuleux-pailleté. *Spores* ellipsoïdes, (5.6-)5.3-6.4-7.5(-8.1) × (4.6-)4.5-5.4-6.4(-7.0) μm, Q = (1.02-)1.03-1.18-1.33(-1.38); ornementation fortement amyloïde, composée de verrues isolées, assez espacées, cylindriques à coniques (-1 μm de haut); plage non amyloïde. *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Ectomycorrhizien, sous Caesalpiniaceae (notamment *Gilbertiodendron dewevrei*), sur le sol; forêt dense humide, forêt dense sèche.

Distribution géographique connue – R.D. Congo (Buyck, 1990, 1994b).

Notes – Cette espèce diffère de *Russula pseudostriatoviridis* Buyck, également comestible, par l'absence de nuances violacées ou pourpres dans le revêtement du pied et du chapeau, l'arête des lamelles concolore et des spores plus petites à ornementation moins saillante.



Fig. 134. *Russula striatoviridis*. A. Spores; B. Pleurocystides; C. Basides.
Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B, C).

***Schizophyllum commune* Fr.**

Observ. mycol. (Havniae) 1: 103 (1815).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: De Kesel *et al.* (2002), *Guide champ. com. Bénin*: 132, photo 20; Fries (1821), *Syst. Mycol.* 1: 330; Härkönen *et al.* (2003), *Tanzanian mushrooms*: 125, figs 132 & 133; Malaisse (1997), *Se nourrir en forêt claire africaine*: 41, fig. 2.1.15; Malaisse *et al.* (1998), *Geo-Eco-Trop* 28: 4, pl. 3F; Pegler (1972), *Fl. Ill. Champ. Afr. Cent.* 1: 21, pl. 5, fig. 7; Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*: 13, fig. 1; Ryvardeen *et al.* (1994), *Introd. Larger Fungi S. Centr. Afr.*: 121 + fig.; van der Westhuizen & Eicker (1994), *Field Guide Mush. S. Afr.*: 70 + fig.

Macroscopie – En groupe, à chapeaux imbriqués. *Chapeau* 1-4 cm diam., mince, flabelliforme à réniforme, sessile ou à pied rudimentaire, souvent fusionné, élastique à l'état frais, dur et coriace à l'état sec; marge enroulée, fortement lobée, ondulée; revêtement strigieux feutré, méchuleux par temps humide, blanchâtre-grisâtre [4B2] ou grisâtre-rosé à brunâtre vers la marge. *Pied* rudimentaire ou absent, latéral. *Lamelles* décurrentes, inégales, étroites, fendues le long de l'arête, bifurquées, peu espacées (L+: 20/cm), crème puis gris-brun pâle, parfois subtilement teinté de pourpre. *Chair* très coriace, mince, rosâtre. *Goût* fort, agréable. *Sporée* blanchâtre à rose incarnat.

Microscopie – *Basides* 15-20 × 4-6 µm, étroitement clavées, 4-spores. *Spores* lisses, hyalines, subcylindriques, faiblement arquées, (3.8-)4.4-5.7-7.0(-6.8) × (2.1-)2.2-2.7-3.1(-3.0) µm, Q = (1.51-)1.67-2.19-2.71(-2.88). *Anses d'anastomose* présentes.

Ecologie – Saprotrophe, sur bois mort; forêt dense humide, forêt dense sèche, forêt claire, savane, plantation.

Distribution géographique connue – Cosmopolite. R. Afrique du sud (van der Westhuizen & Eicker, 1994), Bénin (De Kesel *et al.*, 2002), Burundi (Buyck, 1994a; Pegler, 1972), Cameroun (Berthet & Boidin, 1966; Douanla-Meli, 2007), R. Centrafricaine (Heim, 1963b; Malaisse *et al.*, 1998), R.D. Congo (Degreef *et al.*, 1997; De Kesel & Malaisse, 2010; Malaisse, 1997; Musibono *et al.*, 1991; Parent & Thoen, 1977; Pegler, 1972), Gabon (Eyi Ndong, 2009), Kenya (Pegler, 1968, 1977; Pegler & Rayner, 1969), Madagascar (Heim, 1936), Malawi (Morris, 1990), Nigeria (Oso, 1975; Zoberi, 1972), Ouganda (Pegler, 1977), Tanzanie (Härkönen *et al.*, 2003; Pegler, 1977), Zambie (Pegler & Pearce, 1980).

Notes – Le caractère reviviscent de cette espèce assure la survie des sporophores bien au-delà de la saison des pluies. A l'inverse de la plupart des autres champignons comestibles, cette particularité permet non seulement d'étaler la récolte et la consommation de *Schizophyllum commune* Fr. tout au long de l'année mais également de le conserver facilement.

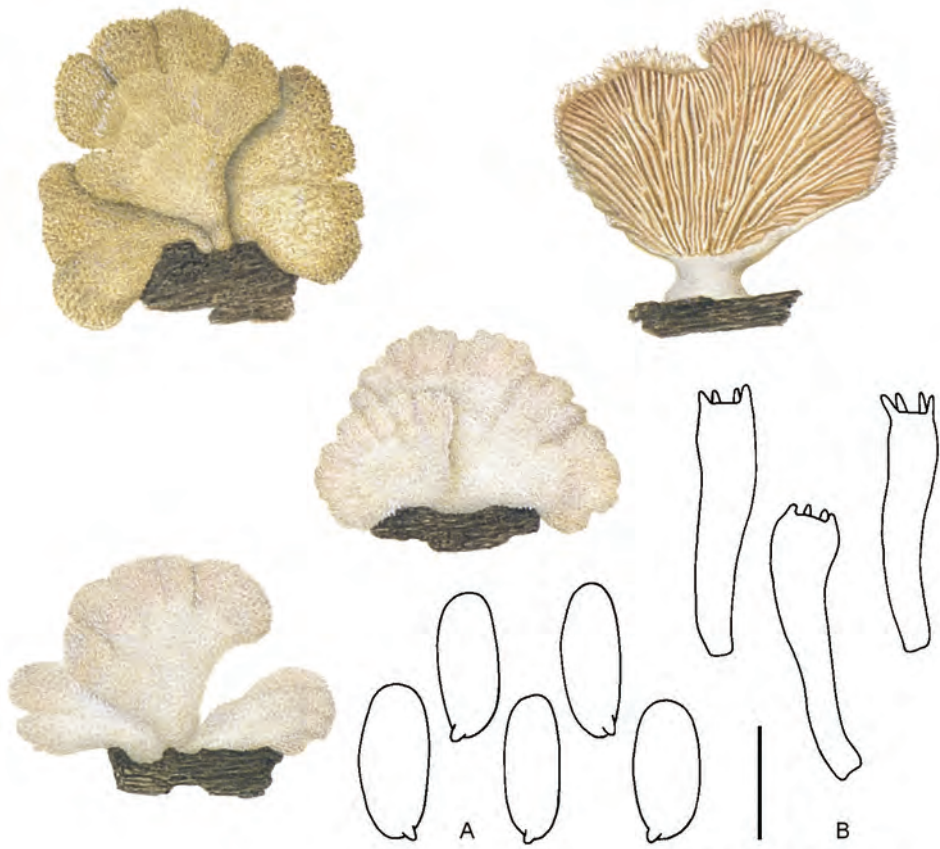


Fig. 135. *Schizophyllum commune*. **A.** Spores; **B.** Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B).

***Termitomyces clypeatus* Heim**

Bull. Jard. Bot. Etat Brux. 21: 207 (1951).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: De Kesel *et al.* (2002), *Guide champ. com. Bénin*: 218, photo 60; Härkönen *et al.* (2003), *Tanzanian mushrooms*: 106, fig. 113; Heim (1951), *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 21: 207, pl. 5, figs C1-8; Heim (1958), *Fl. Icon. Champ. Congo* 7: 146, pl. 23, fig. 4; Heim (1963c), *Cah. Maboké* 1: 20, fig. 1/4; Heim (1963d), *Sciences* 26: 32, fig. 21e; Heim (1977), *Termites et champ.*: 95, fig. 4/8, pl. 1, fig. 2; Malaisse *et al.* (2008), *Geo-Eco-Trop* 32: 4, pl. 2C; Pegler (1969), *Kew Bull.* 23: 222, fig. 2/1; Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*: 283, fig. 59/2; Rammeloo & Walley (1993), *Scripta Bot. Belg.* 5: 50, fig. 5c; Ryvarden *et al.* (1994), *Introd. Larger Fungi S. Centr. Afr.*: 83 + fig.; van der Westhuizen & Eicker (1994), *Field Guide Mush. S. Afr.*: 76 + figs; Zoberi (1972), *Tropical macrofungi*: 93, fig. 25; Zoberi (1973), *Niger. Field* 38: 82, pl. 1d.

Macroscopie – En groupe. *Chapeau* 5-8 cm diam., peu charnu, longtemps cylindrico-conique à aigu, s'étalant à peine et devenant conique à perforatorium très pointu, coriace, glabre, continu avec le chapeau; revêtement sec, radialement fibrilleux-soyeux, entièrement séparable, d'abord brun foncé, grisâtre à maturité, perforatorium plus foncé que le chapeau; marge flexueuse, finement et irrégulièrement striée, incurvée, irrégulièrement lobée, finalement à déchirures radiales (0.5-2 cm). *Pied* 5-8 × 0.5-1 cm, élancé, droit, plein, cylindrique, fortement sillonné-strié à fibrilleux-soyeux, blanc-grisâtre, à base légèrement renflée, noirâtre, s'amincissant graduellement en pseudorhize noirâtre de 15 × 0.5 cm. *Lamelles* libres, serrées, -6 mm de large, blanches à rosâtres; lamellules nombreuses, subrégulières; arête entière, droite à subondulée, concolore. *Chair* fibreuse, ferme dans le pied, plus molle et mince dans le chapeau, blanche, immuable. *Odeur* agréable. *Goût* fort, de noisette. *Sporée* crème-incarnat.

Microscopie – *Basides* 20-25 × 7-10 µm, clavées, 4-spores. *Cheilo-* et *Pleurocystides* très abondantes, semblables, clavées. *Spores* lisses, hyalines, ellipsoïdes, (6.3-7.2-8.0(-8.3) × (3.5-3.5-4.2-4.9(-5.0) µm, Q = (1.37-1.45-1.70-1.95(-1.97). *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Symbiotique, obligatoirement associé aux termites, sur termitière épiquée; forêt dense humide, forêt dense sèche, savane.

Distribution géographique connue – R. Afrique du sud (van der Westhuizen & Eicker, 1994), Bénin (De Kesel *et al.*, 2002; Yorou & De Kesel, 2011), Cameroun (Douanla-Meli, 2007; van Dijk *et al.*, 2003), R. Centrafricaine (Heim, 1963b,c,d; Malaisse *et al.*, 2008), R.D. Congo (Heim, 1951, 1958; Zoberi, 1972), Ghana (Pegler, 1969; Zoberi, 1972), Kenya (Pegler, 1969, 1977; Zoberi, 1972), Malawi (Morris, 1990), Nigeria (Oso, 1975; Pegler, 1969; Zoberi, 1972, 1973), Ouganda (Pegler, 1977), Tanzanie (Härkönen *et al.*, 2003; Pegler, 1977), Zambie (Pegler & Pearce, 1980).

Notes – Cette espèce de taille moyenne à petite se caractérise par son chapeau gris-brun soyeux surmonté d'un perforatorium plus foncé très pointu.



Fig. 136. *Termitomyces clypeatus*. **A.** Spores; **B.** Pleurocystide; **C.** Cheilocystide; **D.** Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B-D).

***Termitomyces fuliginosus* Heim**

Arch. Mus. Hist. Nat. Paris, Sér. 6, 18: 147 (1942).

SYNONYME:

***Termitomyces robustus* var. *fuliginosus* Heim**, *Bull. Jard. Bot. Nat. Belg.* 21: 210 (1951).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Heim (1942a), *Arch. Mus. Nat. Hist. Nat.*, sér. 6, 18: 118, figs 9-14, pl. 9, fig. A, pl. 10, figs 2, 3; Heim (1942b), *Extr. Rev. Scient.* 3205: figs 17, 17bis; Heim (1951), *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 21: 214, pl. 5, figs B1, 2 (ut *T. robustus* var. *fuliginosus*); Heim (1958), *Fl. Icon. Champ. Congo* 7: 148, pl. 24, fig. 2 (ut *T. robustus* var. *fuliginosus*); Heim (1977), *Termites et champ.*: 83, figs 2, 3, 4/1, 24-26, pl. 4, fig. 1.

Macroscopie – Solitaire. *Chapeau* 8-20 cm diam., d'abord en cloche à perforatorium conique et pointu, puis étalé et gardant un perforatorium régulièrement acéré; marge incurvée, finalement infléchie, fissile; revêtement séparable, fuligineux ocré [6D4], plus foncé au centre, radialement décoloré en taches blanchâtres subrégulières, légèrement sillonné radialement. *Pied* 6-11 × 0.6-1.2 cm, robuste, élancé, cylindrique, droit, plein, fibreux, ocracé fuligineux, plus pâle vers la base et au collet, finement squamuleux-ponctué, velouté dans la partie moyenne et inférieure qui s'épaissit au collet (-24 mm diam.), puis s'amincit graduellement en longue pseudorhize noirâtre terminée en disque basal épais et sclérifié en contact avec la meule. *Lamelles* libres, assez étroites et de hauteur constante (-3 mm), serrées (L+l: 28/cm), crème; arête irrégulière, légèrement échancrée, crénelée, concolore. *Chair* tendre et mince dans le chapeau, fibreuse dans le pied. *Odeur* fongique, agréable. *Goût* agréable. *Sporée* blanchâtre à crème.

Microscopie – *Basides* faiblement clavées, (3-)4-spores, 25-35 × 8.5-9.5 µm. *Cheilo-* et *Pleurocystides* similaires, subglobuleuses. *Spores* ellipsoïdes, lisses, hyalines, (5.7-)6.1-7.3-8.5(-8.5) × (3.9-)3.7-4.5-5.3(-5.6) µm, Q = (1.38-)1.38-1.61-1.84(-2.03). *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Symbiotique, obligatoirement associé aux termites, sur termitière épigée; forêt dense humide.

Distribution géographique connue – Bénin (Yorou & De Kesel, 2011), R.D. Congo (Heim, 1951, 1958, ut *T. robustus* var. *fuliginosus*), Gabon (Eyi Ndong & Degreef, 2010), Guinée (Heim, 1951, 1958, ut *T. robustus* var. *fuliginosus*, 1977), Sierra Leone (Heim, 1951, ut *T. robustus* var. *fuliginosus*).

Notes – Certains auteurs considéraient jadis ce taxon comme une variété de *Termitomyces robustus* (Beeli) Heim. Elle s'en distingue pourtant nettement par son perforatorium conique, le revêtement glabre et sillonné de son chapeau et surtout par la présence d'un disque basal, épais et sclérifié, évoquant un 'pied d'éléphant', à l'extrémité de sa pseudorhize.



Fig. 137. *Termitomyces fuliginosus*. **A.** Spores; **B.** Pleurocystides; **C.** Cheilocystides; **D.** Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B-D).

***Termitomyces globulus* Heim & Gooss.-Font.**

Bull. Jard. Bot. État Brux. 21: 216 (1951).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Heim (1951), *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 21: 216, fig. 47, pl. 6, figs A1-3; Heim (1958), *Fl. Icon. Champ. Congo* 7: 148, pl. 23, fig. 2; Heim (1977), *Termites et champ.*: 93, fig. 29; Pegler (1969), *Kew Bull.* 23: 374, fig. 5/2; Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*: 289, fig. 60/1; Zoberi (1972), *Tropical macrofungi*: 91, fig. 23; Zoberi (1973), *Niger. Field* 38: 82, pl. 1a.

Macroscopie – En groupe. *Chapeau* 11-20 cm diam., d'abord globuleux à campanulé, obtus au sommet, puis s'étalant, à perforatorium peu différencié, conique-obtus, continu avec le chapeau; marge longtemps involutée puis infléchie, fissurée; revêtement subglabre, très finement fibrilleux-vergeté radialement, ocracé brunâtre pâle, jaune plus intense vers le centre à l'état jeune, perforatorium concolore à maturité. *Pied* 10-20 × 1.5-2 cm, assez robuste, élancé, cylindrique à peine renflé au collet, plein, fibreux, torsadé, blanchâtre à grisâtre, glabre, se prolongeant en longue pseudorhize grêle, ferme, fauvâtre. *Lamelles* libres, assez serrées, étroites, minces, blanches à reflet rosâtre très pâle; lamellules en deux séries régulières; arête concolore. *Chair* mince, ferme puis spongieuse, finalement molle dans le chapeau. *Odeur* agréable. *Goût* agréable. *Sporée* crème incarnat.

Microscopie – *Basides* clavées, 4-spores, 18-22 × 7-8.5 µm. *Cheilocystides* globuleuses ou lagéniformes-appendiculées. *Pleurocystides* cylindracées-septées. *Spores* ellipsoïdes, lisses, hyalines, (5.0-)5.1-6.1-7.1(-7.6) × (3.3-)3.3-4.0-4.6(-4.6) µm, Q = (1.22-)1.32-1.54-1.76(-1.81). *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Symbiotique, obligatoirement associé aux termites, sur termitière hypogée; forêt dense humide, forêt dense sèche, savane.

Distribution géographique connue – Cameroun (Douanla-Meli, 2007; van Dijk *et al.*, 2003), R. Centrafricaine (Heim, 1977), R.D. Congo (Heim, 1951, 1958, 1977), Gabon (Eyi Ndong & Degreef, 2010), Kenya (Pegler, 1969, 1977; Pegler & Rayner, 1969), Nigeria (Oso, 1975, 1977a; Zoberi, 1972, 1973).

Notes – Cette espèce est très proche de *Termitomyces striatus* (Beeli) Heim dont elle diffère néanmoins par sa taille plus importante, son perforatorium obtus et par l'absence de stries radiales à la surface de son chapeau.

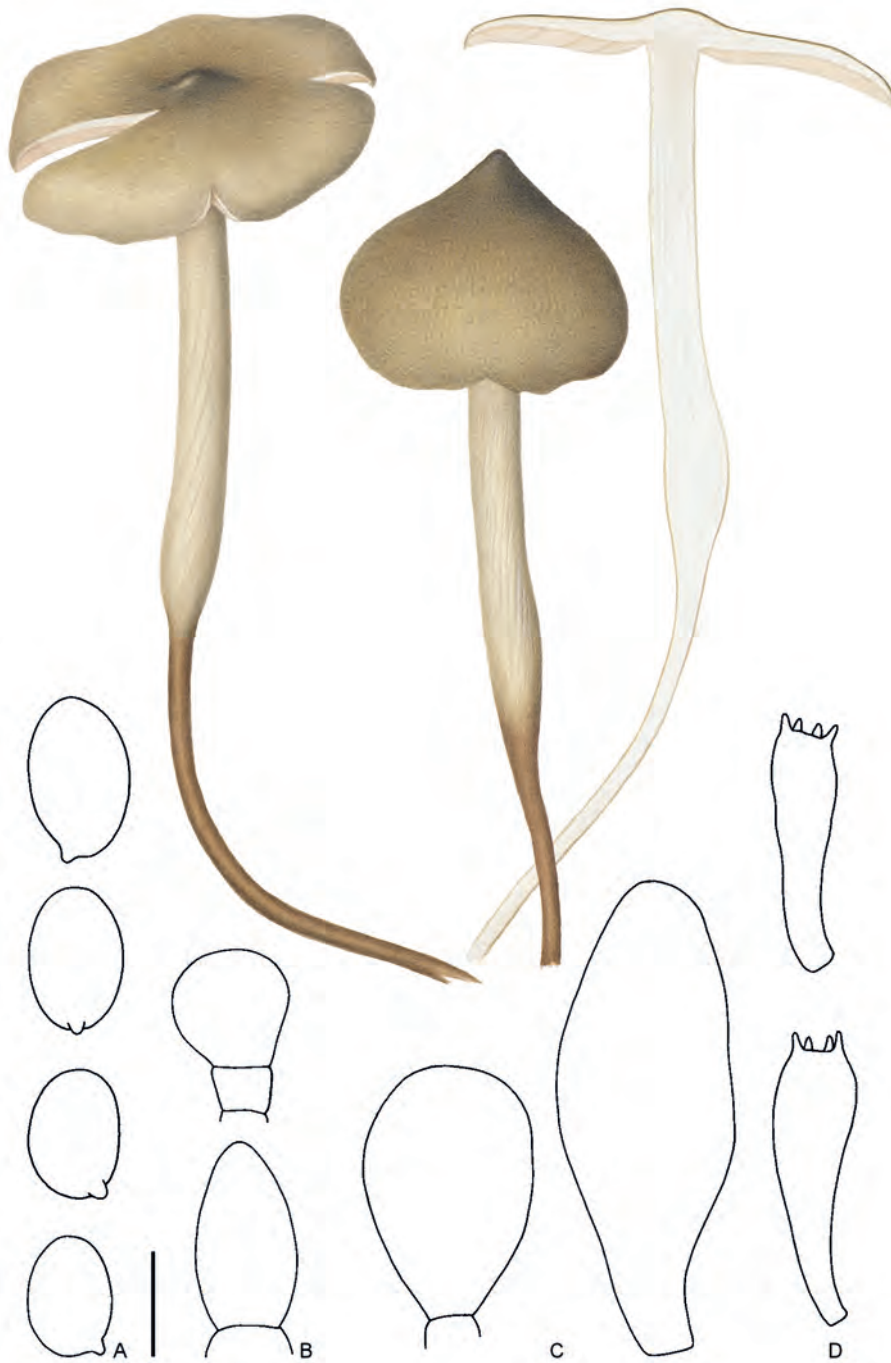


Fig. 138. *Termitomyces globulus*. **A.** Spores; **B.** Pleurocystides; **C.** Cheilocystides; **D.** Basides. Echelle = 5 μm (A), 10 μm (B-D).

Termitomyces letestui* (Pat.) HeimArch. Mus. Hist. Nat. Paris*, sér. 6, 18: 109 (1942).

SYNONYMES:

Lepiota letestui* Pat.**, *Bull. Soc. Mycol. Fr.* 32: 61 (1916).Lepiota congolensis* Beeli**, *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 59: 109 (1927).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Beeli (1927a), *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 59: 109, pl. 2, fig. 25 (*ut Lepiota congolensis*); Buyck (1994a), *Ubwoba*: 40, figs 9, 16, 17; De Kesel *et al.* (2002), *Guide champ. com. Bénin*: 222, photo 62, 63; Härkönen *et al.* (2003), *Tanzanian mushrooms*: 108, figs 115-117; Heim (1942a), *Arch. Mus. Hist. Nat.*, sér. 6, 18: 109, figs 1-7, pl. 9, figs B,C, pl. 10, fig. 4; Heim (1942b), *Extr. Rev. Scient.* 3205: figs 16, 16bis, 22; Heim (1951), *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 21: 209, pl. 6, fig. B; Heim (1952), *Mém. Soc. Helv. Sc. Nat.* 80: 16, pl. 7, figs g, h; Heim (1958), *Fl. Icon. Champ. Congo* 7: 150, pl. 25, figs 2, 3; Heim (1963c), *Cah. Maboké* 1: 22, fig. 1/2; Heim (1963d), *Sciences* 26: 32, fig. 21b; Heim (1977), *Termites et champ.*: 70, figs 18-21, pl. 3, fig. 1; Malaisse (1997), *Se nourrir en forêt claire africaine*: 41, fig. 2.1.4; Malaisse *et al.* (2008), *Geo-Eco-Trop* 32: 4, pl. 2B; Parent & Thoen (1977), *Econ. Bot.* 31: 440, figs 3, 4, 7; Patouillard (1916), *Bull. Soc. Mycol. Fr.* 32: 59, pl. 1; Pegler (1969), *Kew Bull.* 23: 222, fig. 2/2; Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*: 286, fig. 62/1.

Macroscopie – En groupe. *Chapeau* 13-20(-26) cm diam., d'abord globuleux puis plano-convexe à étalé, sec, mat, à perforatorium 0.8-1.2 cm diam., cylindrico-convexe, non pointu, très démarqué, feutré, se craquelant en périphérie; marge lisse, droite, régulière, parfois légèrement fimbriée-appendiculée; revêtement non séparable, tomenteux-feutré, brun clair [6C3-6E4], devenant plus clair vers la marge, se fragmentant dès le début en écailles innées sur fond blanchâtre, perforatorium brun foncé [6E8]. *Pied* 7-15(-18) × 1.5-2 cm, ferme, élancé, lisse, cylindrique, plein ou submédulleux, blanc, couvert de restes de voile assez fragiles, formant un anneau et des bourrelets encerclant partiellement la zone située sous l'anneau, se prolongeant en très longue (-50 cm) pseudorhize parfois ramifiée au niveau de la meule, fibreuse, cassante, blanche; anneau large, épais, fixe, double, blanc, composé de tissu feutré-fibreux, strié dans sa partie supérieure, souvent aussi en dessous, à marge munie de flocons brun foncé, concolores au revêtement piléique. *Lamelles* libres, serrées, étroites (-1 cm large), blanchâtres; lamellules nombreuses, inégales, irrégulières; arête lisse, subsinueuse, concolore. *Chair* ferme, blanche, immuable. *Odeur* fongique, agréable. *Goût* faible, légèrement piquant. *Sporée* blanchâtre légèrement rosée.

Microscopie – *Basides* clavées, 4-spores, 20-25 × 6.5-7.5 µm. *Cheilo-* et *Pleurocystides* similaires, clavées. *Spores* ellipsoïdes, lisses, hyalines, (5.5-)-5.6-6.3-7.0(-7.1) × (3.5-)-3.5-4.0-4.5(-4.8) µm, Q = (1.35)-1.37-1.57-1.77(-1.83). *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Symbiotique, obligatoirement associé aux termites, sur termitière hypogée; forêt dense sèche, forêt galerie, savane.

Distribution géographique connue – Bénin (De Kesel *et al.*, 2002; Yorou & De Kesel, 2011), Burundi (Buyck, 1994a), Cameroun (Heim, 1942a, 1952, 1958, 1977; Pegler, 1969), R. Centrafricaine (Heim, 1963c,d; Malaisse *et al.*, 2008), R. Congo (Patouillard, 1916, *ut Lepiota letestui*; Heim, 1936, *ut Lepiota letestui*, 1958, 1977), R.D. Congo (Beeli, 1927a, *ut Lepiota congolensis*; Degreef *et al.*, 1997; De Kesel & Malaisse, 2010; Heim, 1951, 1958; Malaisse, 1997; Parent & Thoen, 1977; Thoen *et al.*, 1973), Côte d'Ivoire (Heim, 1958, 1977), Ghana (Holden, 1970; Pegler,

1969), Guinée (Heim, 1942a, 1952, 1958, 1977), Kenya (Pegler, 1977), Tanzanie (Härkönen *et al.*, 2003), Zambie (Pearce, 1981).

Notes – La combinaison d'un anneau ample et persistant, d'une grande taille du sporophore, de la présence d'un perforatorium brun, cylindrique, feutré et bien différencié et d'un revêtement piléique ponctué-velouté-feutré ne permet aucune confusion avec une autre espèce de *Termitomyces*.



Fig. 139. *Termitomyces letestui*.



Fig. 140. *Termitomyces letestui*. **A.** Spores; **B.** Pleurocystides; **C.** Cheilocystides; **D.** Basides. Echelles = 5 μ m (A), 10 μ m (B-D).

Termitomyces mammiformis* HeimArch. Mus. Hist. Nat. Paris*, Sér. 6, 18: 147 (1942).

SYNONYME:

***Termitomyces mammiformis* f. *albus* Heim**, *Denkschr. Schweiz. Naturf. Ges.* 80(1): 23 (1952).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Heim (1941), *Mém. Acad. Sc. Inst. Fr.* 64: 53, pl. 10, fig. E; Heim (1952), *Mém. Soc. Helv. Sc. Nat.* 80: 9, figs 3, 4, pl. 3, pl. 7, figs c, e, f; Heim (1958), *Fl. Icon. Champ. Congo* 7: 149, pl. 25, fig. 1; Heim (1963c), *Cah. Maboké* 1: 22, fig. 1/3; Heim (1963d), *Sciences* 26: 32, fig. 21d; Heim (1977), *Termites et champ.*: 61, figs 13, 14, pl. 2, fig. 2 e-i; Mossebo *et al.* (2002), *Bull. Soc. Mycol. Fr.*, 118(3): 197, figs 1, 16A, pl. 1; Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*: 281, fig. 61/1; Zoberi (1972), *Tropical macrofungi*: 92, fig. 24; Zoberi (1973), *Niger. Field* 38: 82, pl. 1b.

Macroscopie – *Chapeau* 6-7(-8.5) cm diam., d’abord hémisphérique puis conique à fortement convexe, enfin plan, à perforatorium cylindro-conique, très différencié, souvent pointu au sommet, scrobiculé-ridé à tuberculeux-rugueux, dur; marge incurvée, sinueuse, finalement réfléchie, non ou à peine striée radialement; revêtement séparable jusqu’à la base du mamelon, marron très foncé [9F4] surtout au centre, ponctué de pustules farineuses concentriques fugaces, perforatorium brun foncé à brun noir. *Pied* 10 × 0.7-1.2 cm, cylindracé, fibreux, plein, blanc, légèrement renflé et marqué de bourrelets farineux au niveau du collet, se prolongeant en pseudorhize cylindrique, très fragile, blanc pur; anneau fugace, subsistant sur le pied sous forme de débris appendiculés, blanc. *Lamelles* sublibres, échancrées, serrées, assez larges, minces, blanc carné sale; lamellules en deux séries; arête entière, concolore. *Chair* ferme, cassante, blanche. *Odeur* agréable de levain. *Goût* agréable de noisette. *Sporee* crème incarnat.

Microscopie – *Basides* clavées, 4-spores, 20-28 × 6-7.5 µm. *Cheilo-* et *Pleurocystides* similaires, largement clavées à utrifformes pédonculées. *Spores* ellipsoïdes, (4.8-)5.1-5.8-6.6(-6.8) × (2.7-)2.8-3.2-3.7(-3.9) µm, Q = (1.44-)1.49-1.80-2.11(-2.30). *Anses d’anastomose* absentes.

Ecologie – Symbiotique, obligatoirement associé aux termites, sur termitière hypogée; forêt dense sèche, plantation.

Distribution géographique connue – Cameroun (Mossebo *et al.*, 2002), R. Centrafricaine (Heim, 1963c,d), R. Congo (Heim, 1952, 1958, 1977), R.D. Congo (Heim, 1951, 1958, 1977), Gabon (Eyi Ndong, 2009; Eyi Ndong & Degreef, 2010), Guinée (Heim, 1941, 1942a, 1952, 1958, 1977), Nigeria (Oso, 1975; Zoberi, 1972, 1973), Zanzibar (Pegler, 1977, *ut T. mammiformis* f. *albus*).

Notes – Cette espèce est immédiatement et très facilement reconnaissable à son perforatorium hautement individualisé et scrobiculé, à l’inverse de celui de *Termitomyces robustus* (Beeli) Heim qui est moins démarqué voire en continuité avec le profil du chapeau.

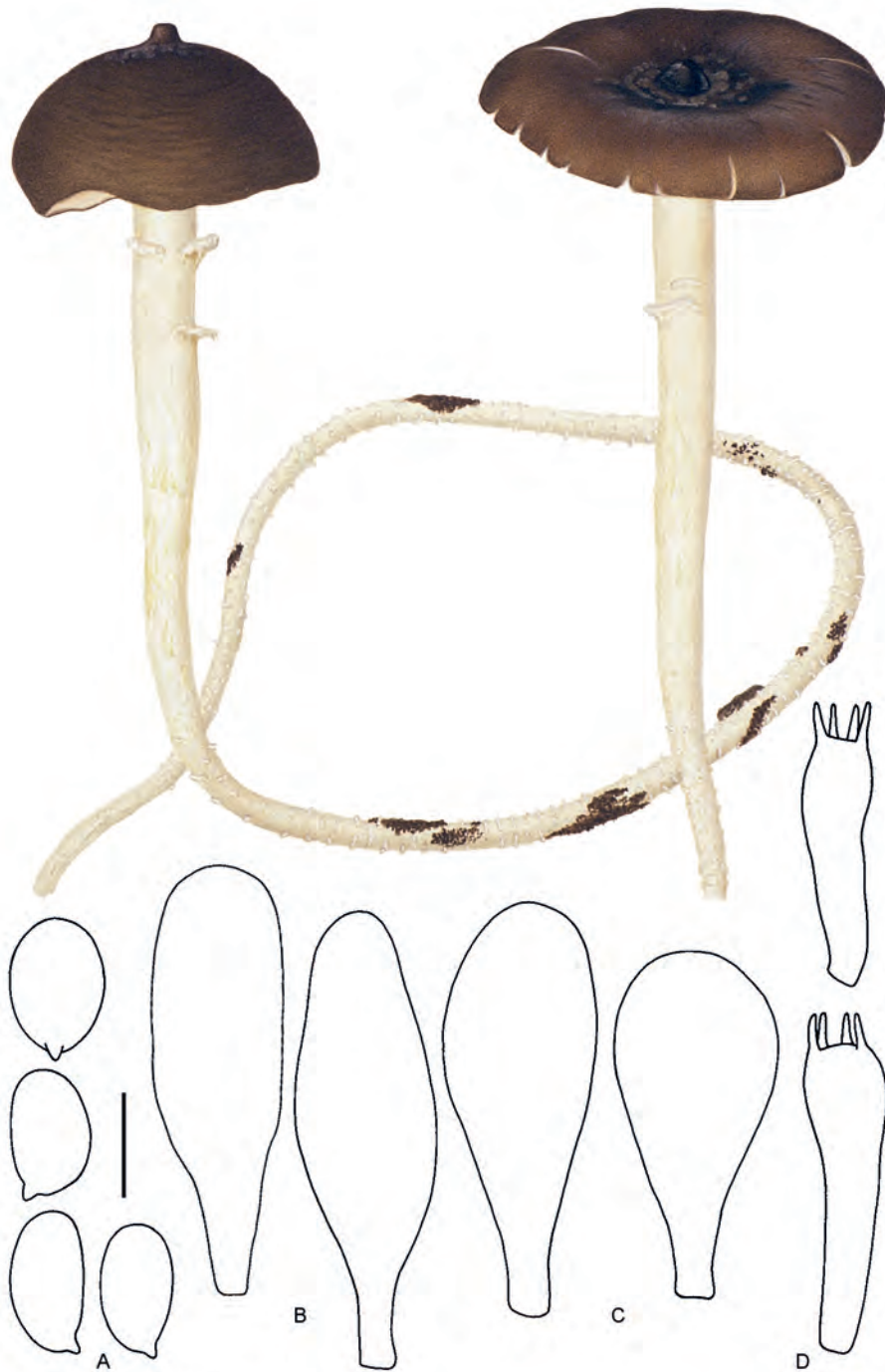


Fig. 141. *Termitomyces mammiformis*. **A.** Spores; **B.** Pleurocystides; **C.** Cheilocystides; **D.** Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B-D).

Termitomyces microcarpus* (Berk. & Br.) HeimArch. Mus. Hist. Nat. Paris*, Sér. 6, 18: 128 (1942).

SYNONYMES:

***Agaricus microcarpus* Berk. & Br.**, *J. Linn. Soc.*, London 11: 537 (1871); ***Termitomyces microcarpus* (Berk. & Br.) Heim**, *C. R. Acad. Sci. Paris* 213: 147 (1941).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Buyck (1994a), *Ubwoba*: 47, figs 25, 26; De Kesel & Malaisse (2010), *How to live and survive in Zambezi open forest*: 40, fig.; Härkönen *et al.* (2003), *Tanzanian mushrooms*: 110, fig. 118; Heim (1942a), *Arch. Mus. Hist. Nat.*, sér. 6, 18: 128, figs 16-19, pl. 9, fig. E, pl. 12, figs 1-5; Heim (1942b), *Extr. Rev. Scient.* 3205: fig. 22; Heim (1958), *Fl. Icon. Champ. Congo* 7: 142, pl. 23, fig. 3; Heim (1963c), *Cah. Maboké* 1: 22, fig. 1/5; Heim (1963d), *Sciences* 26: 32, fig. 21f; Malaisse (1997), *Se nourrir en forêt claire africaine*: 41, figs 2.1.3, 2.1.7, 2.1.13; Malaisse *et al.* (2008), *Geo-Eco-Trop* 32: 4, pl. 2A; Mossebo *et al.* (2002), *Bull. Soc. Mycol. Fr.* 118(3): 235, fig. 12, pl. 11D; Parent & Thoen (1977), *Econ. Bot.* 31: 440, figs 1,24, 7; Pegler (1969), *Kew Bull.* 23: 223, fig. 2/3; Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*: 280, fig. 59/1; Rammeloo & Walley (1993), *Scripta Bot. Belg.* 5: 51, fig. 5a; Ryvardeen *et al.* (1994), *Introd. Larger Fungi S. Centr. Afr.*: 85 + fig.; van der Westhuizen & Eicker (1994), *Field Guide Mush. S. Afr.*: 76 + figs; Yorou & De Kesel (2011), *Liste Rouge champ. sup. Bénin*: 58, fig. 5.14; Zoberi (1972), *Tropical macrofungi*: 90, fig. 22; Zoberi (1973), *Niger. Field* 38: 84, pl. 1f.

Macroscopie – En groupe, très nombreux. *Chapeau* 1-1.5 cm diam., d'abord conique puis plano-conique à perforatorium aigu; marge d'abord enroulée puis incurvée ou droite, lobulée-crênelée, irrégulière à petites déchirures radiales jusqu'à mi-rayon; revêtement sec, lisse, radialement sillonné jusqu'à mi-rayon, blanc pur à crème, perforatorium gris clair, plus foncé que le chapeau. *Pied* 1-4 × 0.1-0.2 cm, cylindrique, droit, élancé, plein, soyeux, longitudinalement fibreux, souvent un peu torsadé, non prolongé en pseudorhize; revêtement blanc pur. *Lamelles* libres, 1-2 mm de large, peu serrées, inégales, blanches à faible reflet incarnat; arête entière, concolore. *Chair* très mince, fibreuse, blanche, immuable. *Odeur* faible. *Goût* agréable. *Sporée* blanchâtre.

Microscopie – *Basides* clavées, 4-spores, 20-28 × 8.5-10 µm. *Cheilo-* et *Pleurocystides* similaires, clavées à subpédunculées. *Spores* ellipsoïdes à ovoïdes, hyalines, lisses, (5.6-)5.5-6.2-7.0(-7.1) × (3.8-)3.8-4.3-4.8(-5.0) µm, Q = (1.20-)1.22-1.43-1.64(-1.66). *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Symbiotique, obligatoirement associé aux termites, sur déchets de meule éjectés à la surface de la termitière; forêt dense humide, forêt claire.

Distribution géographique connue – R. Afrique du sud (van der Westhuizen & Eicker, 1994), Bénin (De Kesel *et al.*, 2002; Yorou & De Kesel, 2011), Burundi (Buyck, 1994a), Cameroun (Heim, 1942a; Mossebo *et al.*, 2002), R. Centrafricaine (Heim, 1963c,d; Malaisse *et al.*, 2008), R.D. Congo (Degreef *et al.*, 1997; De Kesel & Malaisse, 2010; Heim, 1958; Malaisse, 1997; Parent & Thoen, 1977), Gabon (Eyi Ndong, 2009; Eyi Ndong & Degreef, 2010), Kenya (Pegler, 1968, 1969, 1977; Pegler & Rayner, 1969; Zoberi, 1972), Malawi (Morris, 1984, 1990; Williamson, 1975), Nigeria (Oso, 1975, 1977a; Pegler, 1969; Zoberi, 1972, 1973), Ouganda (Pegler, 1977), Sierra Leone (Pegler, 1969; Zoberi, 1972), Tanzanie (Härkönen *et al.*, 2003; Pegler, 1969, 1977; Zoberi, 1972), Zambie (Pegler & Pearce, 1980; Pearce, 1981).

Notes – Cette espèce est facilement reconnaissable à sa petite taille, sa couleur blanc pur à crème, son pied dépourvu de pseudorhize et sa fructification abondante à partir de gâteaux mycotiques éjectés par les termites à la surface de leur termitière.

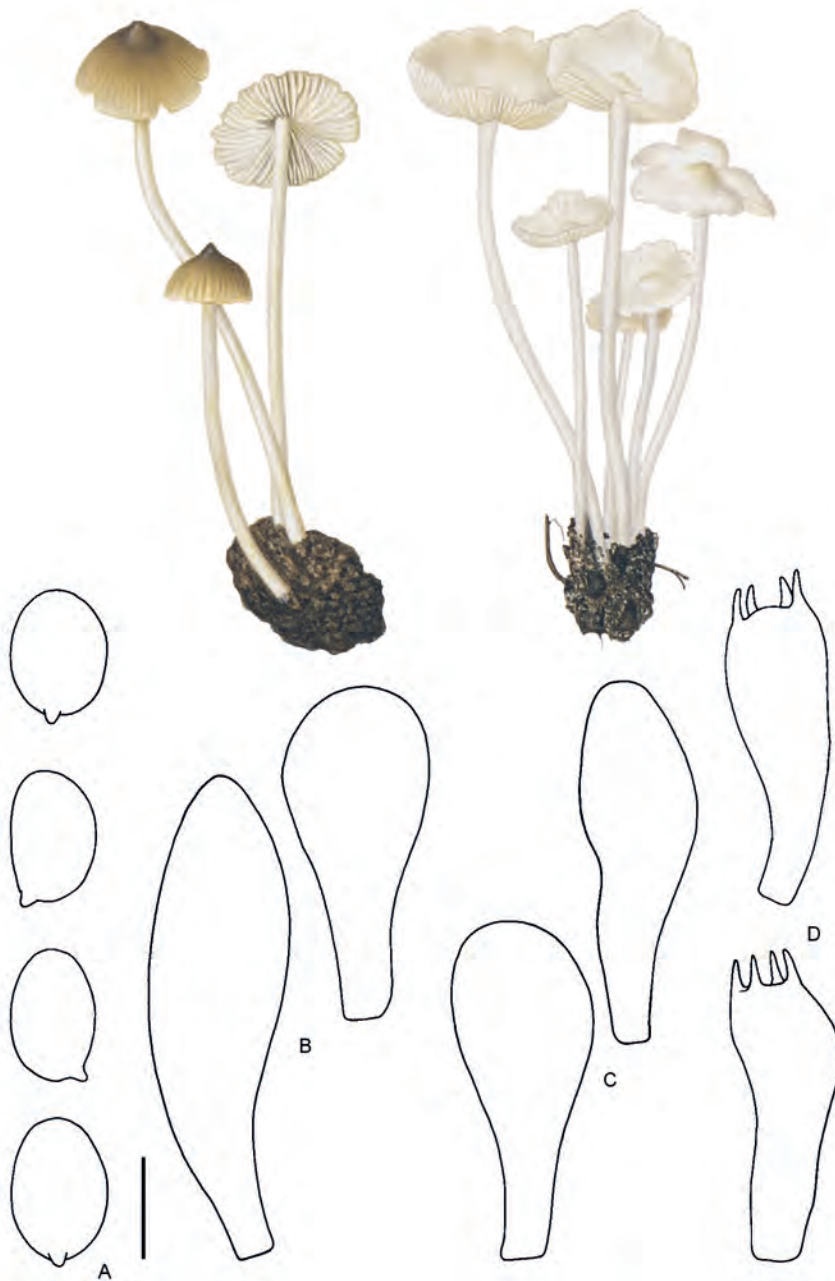


Fig. 142. *Termitomyces microcarpus*. **A.** Spores; **B.** Pleurocystides; **C.** Cheilocystides; **D.** Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B-D).



Fig. 143. *Termitomyces microcarpus*.



Fig. 144. *Termitomyces robustus*.

Termitomyces robustus* (Beeli) HeimBull. Jard. Bot. État, Brux.* 21: 210 (1951).

SYNONYMES:

***Schulzeria robusta* Beeli**, *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 75 (1927); ***Termitomyces robustus* var. *robustus* (Beeli) Heim**, *Bull. Jard. Bot. État, Brux.* 21: 210 (1951).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Beeli (1927b), *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 75, pl. 1, fig. 2 (*ut Schulzeria robusta*); Buyck (1994a), *Ubwoba*: 41, figs 18, 19; De Kesel *et al.* (2002), *Guide champ. com. Bénin*: 229, photo 66; Heim (1951), *Bull. Jard. Bot. État Brux.* 21: 210, figs 44-46, pl. 5, fig. A; Heim (1952), *Mém. Soc. Helv. Sc. Nat.* 80: 13, fig. 5, pl. 4, pl. 7, fig. d, pl. 9, fig. b; Heim (1958), *Fl. Icon. Champ. Congo* 7: 147, pl. 24, figs 1, 3; Heim (1963d), *Sciences* 26: 32, fig. 21a; Heim (1977), *Termites et champ*: 79, figs 22, 23, pl. 3, fig. 2c, d; Rammeloo & Walley (1993), *Scripta Bot. Belg.* 5: 51, fig. 5b; Zoberi (1972), *Tropical macrofungi*: 88, fig. 21; Zoberi (1973), *Niger. Field* 38: 82, pl. 1c.

Macroscopie – *Chapeau* 8-11(-20) cm diam., ferme, charnu, conique puis plano-convexe à étalé, à perforatorium faiblement démarqué, aigu, large de 1-1.5 cm; marge d'abord incurvée puis révolutée, souvent finement striée, finalement à déchirures radiales -2 cm; revêtement entièrement séparable, légèrement visqueux et luisant par temps humide, sinon sec, subsoyeux, mat, radialement sillonné, muni de multiple bourrelets et sillons concentriques vers la marge, de brun foncé à brun clair [6C-E4, 5C4-5], progressivement plus clair vers la marge, perforatorium brun noirâtre [6F5] plus foncé que le chapeau. *Pied* 10-23 × 1.5-3 cm, central, massif, cylindrique, lisse, crème à brun ocracé pâle, s'épaississant graduellement pour atteindre 3 cm au collet, se prolongeant ensuite en longue pseudorhize cylindrique (-40 cm), brun foncé en haut, graduellement blanche vers l'extrémité. *Lamelles* libres, serrées, -1 cm de large, inégales, blanchâtres à crème incarnat; lamellules nombreuses, de longueur variable; arête irrégulière, érodée, concolore. *Chair* peu épaisse et molle dans le chapeau, fibreuse et ferme dans le pied, blanche, immuable. *Odeur* fongique agréable. *Goût* fort, de noisette. *Sporée* crème incarnat.

Microscopie – *Basides* clavées, 4-spores, 13.5-24 × 4.7-8.7 µm. *Cheilocystides* très abondantes, clavées, septées à petites cellules basales. *Pleurocystides* très abondantes, largement clavées. *Spores* subglobuleuses à ellipsoïdes, hyalines, lisses, (6.4-)6.4-7.6-8.8(-8.7) × (3.8-)3.9-4.5-5.2(-5.4) µm, Q = (1.47-)1.45-1.67-1.89(-2.02). *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Symbiotique, obligatoirement associé aux termites, sur termitière hypogée; forêt dense humide, forêt claire, savane, plantation.

Distribution géographique connue – Bénin (De Kesel *et al.*, 2002; Yorou & De Kesel, 2011), Burundi (Buyck, 1994a), Cameroun (Berthet & Boidin, 1966), R. Centrafricaine (Heim, 1963d), R. Congo (Heim, 1951, 1952, 1977), R.D. Congo (Beeli, 1927b, *ut Schulzeria robusta*; De Kesel & Malaisse, 2010; Heim, 1951, 1958, 1977; Malaisse, 1997), Gabon (Eyi Ndong, 2009; Eyi Ndong & Degreef, 2010), Guinée (Zoberi, 1972), Malawi (Morris, 1990), Nigeria (Oso, 1977a; Zoberi, 1972, 1973), Ouganda (Pegler, 1969, 1977; Zoberi, 1972), Sierra Leone (Zoberi, 1972).

Notes – Cette espèce est souvent confondue avec *Termitomyces fuliginosus* Heim (Pegler, *A preliminary agaric flora of East Africa*: 287, fig. 60/2 (1977)) mais s'en distingue par son revêtement piléique bosselé, veiné et sillonné et par l'absence de disque basal à l'extrémité de sa pseudorhize. Elle diffère de *T. mammiformis* Heim par son perforatorium lisse en continuité avec le profil du chapeau.



Fig. 145. *Termitomyces robustus*. **A.** Spores; **B.** Pleurocystides; **C.** Cheilocystides; **D.** Basides. Echelle = 5 μm (A), 10 μm (B-D).

***Termitomyces schimperi* (Pat.) Heim**

Arch. Mus. Hist. Nat. Paris, Sér. 6, 18: 114 (1942).

SYNONYME:

***Lepiota schimperi* Pat.**, *Rev. Mycol.* 13: 135 (1891).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: De Kesel *et al.* (2002), *Guide champ. com. Bénin*: 231, photos 67, 68; Heim (1942a), *Arch. Mus. Hist. Nat.*, sér. 6, 18: 114, pl. 9, fig. D; Heim (1952), *Mém. Soc. Helv. Sc. Nat.* 80: 17, figs 6, 7, pl. 5, pl. 9, fig. C, pl. 10, figs 10-17; Heim (1963d), *Sciences* 26: 33, photo; Heim (1977), *Termites et champ*: 66, figs 15-17; Malaisse *et al.* (2008), *Geo-Eco-Trop* 32: 4, pl. 2D-E; Mossebo *et al.* (2002), *Bull. Soc. Mycol. Fr.* 118(3): 220, fig. 8, pl. 6; Pegler (1969), *Kew Bull.* 23: 225, fig. 2/5; Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*: 287, fig. 63/1; Ryvarde *et al.* (1994), *Introd. Larger Fungi S. Centr. Afr.*: 85 + fig.; van der Westhuizen & Eicker (1991), *S. Afr. J. Bot.* 57(1): 67-70, figs 1-7; Yorou & De Kesel (2011), *Liste Rouge champ. sup. Bénin*: 58, fig. 5.11.

Macroscopie – *Chapeau* 6-25 cm diam., ferme, charnu, massif, d'abord hémisphérique-globuleux, puis plano-convexe à étalé, surmonté d'écaillés, à perforatorium peu développé; marge d'abord infléchie puis droite, lisse, non striée; revêtement sec, soyeux, blanc, presque entièrement séparable, surmonté d'écaillés et blocs polyédriques foncés [5-6D4], grands au centre du chapeau, plus petits et en rangées concentriques vers la marge, persistants en épaisses écaillés semi-retroussées au centre à l'état adulte. *Pied* 6-15 × 2-4 cm, central, massif, cylindrique, blanc, lisse à finement squamuleux au-dessus de l'anneau, en dessous de l'anneau entièrement couvert de grossières écaillés foncées [5-6D4] et retroussées, progressivement moins grossières vers la base, s'épaississant au collet, se prolongeant ensuite en longue pseudorhize atténuée (-50 cm), fibreuse, cassante, couverte de petites écaillés blanches; anneau large, épais, fixe, simple, récurvé, fibreux-soyeux, blanc, à marge rarement garnie de petits flocons brun foncé. *Lamelles* libres, subéchancrées, serrées, -1.2 cm de large, inégales, blanches à teinte rosâtre; lamellules nombreuses, de longueur variable; arête lisse, concolore. *Chair* épaisse dans le chapeau, continue avec le pied, blanche, immuable. *Odeur* faible. *Goût* faible. *Sporee* rose incarnat.

Microscopie – *Basides* clavées, 4-spores, 24-30 × 6-8 µm. *Cheilo-* et *Pleurocystides* similaires, très abondantes, cylindriques à lagéniformes ou fusiformes, 2-3-cloisonnées transversalement. *Spores* ellipsoïdes, hyalines, lisses, (5.7-)-5.7-6.9-8.2(-8.9) × (3.5-)-3.7-4.6-5.5(-6.3) µm, Q = (1.28-)-1.27-1.51-1.75(-1.94). *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Symbiotique, obligatoirement associé aux termites, sur termitière épigée; forêt dense humide, forêt claire, savane.

Distribution géographique connue – Bénin (De Kesel *et al.*, 2002; Yorou & De Kesel, 2011), Cameroun (Heim, 1952, 1958, 1977; Mossebo *et al.*, 2008), R. Centrafricaine (Heim, 1963c,d, 1977; Malaisse *et al.*, 2008), R.D. Congo (Degreef *et al.*, 1997; De Kesel & Malaisse, 2010; Heim, 1952, 1958, 1977; Malaisse, 1997; Parent & Thoen, 1977), Côte d'Ivoire (Heim, 1942a, 1952, 1958, 1977), Ethiopie (Heim, 1952, 1958, 1977; Pegler, 1969, 1977), Guinée (Heim, 1952, 1958, 1977), Malawi (Morris, 1990), Namibie (van der Westhuizen & Eicker, 1991), Tanzanie (Pegler, 1969, 1977), Zambie (Pegler & Pearce, 1980).

Notes – Cette espèce peu fréquente est très facilement reconnaissable à ses sporophores massifs, à revêtement blanc d’abord entièrement couvert d’une couche squamuleuse brunâtre, ne subsistant finalement que sous forme d’une plaque détachable au sommet du chapeau et en dessous de l’anneau.



Fig. 146. *Termitomyces schimperi*.



Fig. 147. *Termitomyces schimperi*. **A.** Spores; **B.** Pleurocystides; **C.** Cheilocystides; **D.** Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B-D).

Termitomyces striatus* (Beeli) Heim s.l.Mém. Acad. Sci. Paris* 44: 72 (1942).

SYNONYME:

***Schulzeria striata* Beeli**, *Bull. Jard. Bot. État Brux.* 15(1): 29 (1938).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Beeli (1938), *Bull. Jard. Bot. État Brux.* 15(1): 29, pl. 1, fig. 6 (*ut Schulzeria striata*); Buyck (1994a), *Ubwoba*: 43, figs 20, 21; De Kesel *et al.* (2002), *Guide champ. com. Bénin*: 235, photo 69; Heim (1942b), *Extr. Rev. Scient.* 3205: fig. 22; Heim (1958), *Fl. Icon. Champ. Congo* 7: 144, 145, pl. 23, fig. 1 (*ut T. striatus* var. *aurantiacus*); Heim (1963c), *Cah. Maboké* 1: 22, figs 1/1, 3 & 4; Heim (1977), *Termites et champ*: 51, figs 7-9, pl. 1, fig. 1 a,b; Malaisse *et al.* (2008), *Geo-Eco-Trop* 32: 4, pl. 1C-F; Mossebo *et al.* (2002), *Bull. Soc. Mycol. Fr.* 118(3): 207, pl. 4, fig. 4, 15d (*ut T. striatus* var. *bibasidiatus*); Pegler (1969), *Kew Bull.* 23: 225, fig. 2/6; Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*: 291, fig. 64; Yorou & De Kesel (2011), *Liste Rouge champ. sup. Bénin*: 58, fig. 5.13; Zoberi (1972), *Tropical macrofungi*: 87, fig. 20; Zoberi (1973), *Niger. Field* 38: 84, pl. 1e.

Macroscopie – *Chapeau* 4-12 cm diam., ferme, relativement charnu, conique puis entièrement aplani, déprimé autour d'un perforatorium aigu, dur, 1-1.5 cm de large; marge souvent sillonnée, d'abord incurvée puis étalée, flexueuse, parfois subrévoluée, à multiples déchirures radiales jusqu'à mi-rayon; revêtement séparable jusqu'au bord du perforatorium, subluisant, sec, lisse, sillonné au moins de sa partie moyenne jusqu'au bord, ocre blanchâtre à ocre jaunâtre ou grisâtre voire ocre brunâtre [5C3-7], perforatorium plus foncé que le chapeau [5D3-7]. *Pied* 6-12 × 0.8-1.5 cm, central, massif, cylindrique, lisse, fibreux, presque blanc pur à crème, à peine renflé au collet, se prolongeant ensuite en longue pseudorhize cylindrique (-40 cm), blanche. *Lamelles* libres, très serrées, -0.6 cm de large, inégales, blanchâtres à crème incarnat; lamellules nombreuses, de longueur variable; arête subrégulière, concolore. *Chair* molle dans le chapeau, épaisse uniquement au centre, fibreuse et ferme dans le pied, blanche, immuable. *Odeur* forte, subfarineuse. *Goût* fort, agréable. *Sporée* crème incarnat.

Microscopie – *Basides* clavées, 4-spores, 17-24.5 × 6.5-7.5 µm. *Cheilo-* et *Pleurocystides* similaires, très abondantes, clavées à ovoïdes ou piriformes, habituellement pédicellées. *Spores* ellipsoïdes, hyalines, lisses, (5.5-)4.9-6.4-7.9(-8.8) × (3.6-)3.2-4.1-5.0(-5.7) µm, Q = (1.37-)1.31-1.56-1.81(-1.86). *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Symbiotique, obligatoirement associé aux termites, sur termitière épigée; forêt dense humide, forêt claire, savane, plantation.

Distribution géographique connue – Bénin (De Kesel *et al.*, 2002; Yorou & De Kesel, 2011), Burundi (Buyck, 1994a), Cameroun (Mossebo *et al.*, 2002, *ut T. striatus* var. *bibasidiatus*; Zoberi, 1972), R. Congo (Zoberi, 1972), R. Centrafricaine (Heim, 1963c; Malaisse *et al.*, 2008), R.D. Congo (Degreef *et al.*, 1997; De Kesel & Malaisse, 2010, *ut T. striatus* & var. *aurantiacus*; Malaisse, 1997, *ut T. striatus* & var. *aurantiacus*; Parent & Thoen, 1977, *ut T. striatus* f. *aurantiacus*), Côte d'Ivoire (Zoberi, 1972), Gabon (Eyi Ndong, 2009; Eyi Ndong & Degreef, 2010), Ghana (Pegler, 1969, *ut T. striatus* var. *aurantiacus* & f. *griseus*), Guinée (Zoberi, 1972), Kenya (Pegler, 1977), Malawi (Morris, 1990), Nigeria (Zoberi, 1972), Ouganda (Pegler, 1969, *ut T. striatus* f. *griseus*, 1977), Sierra Leone (Beeli, 1938, *ut Schulzeria striata*; Pegler, 1969, *ut T. striatus* var. *striatus* & f. *annulatus*, 1977; Zoberi, 1972).

Notes – Une grande variabilité dans la coloration du revêtement piléique est observée chez *Termitomyces striatus* (Beeli) Heim et a conduit certains auteurs à distinguer de nombreuses variétés et formes au sein de cette espèce, non reprises ici dans la liste des synonymes.



Fig. 148. *Termitomyces striatus* s.l.

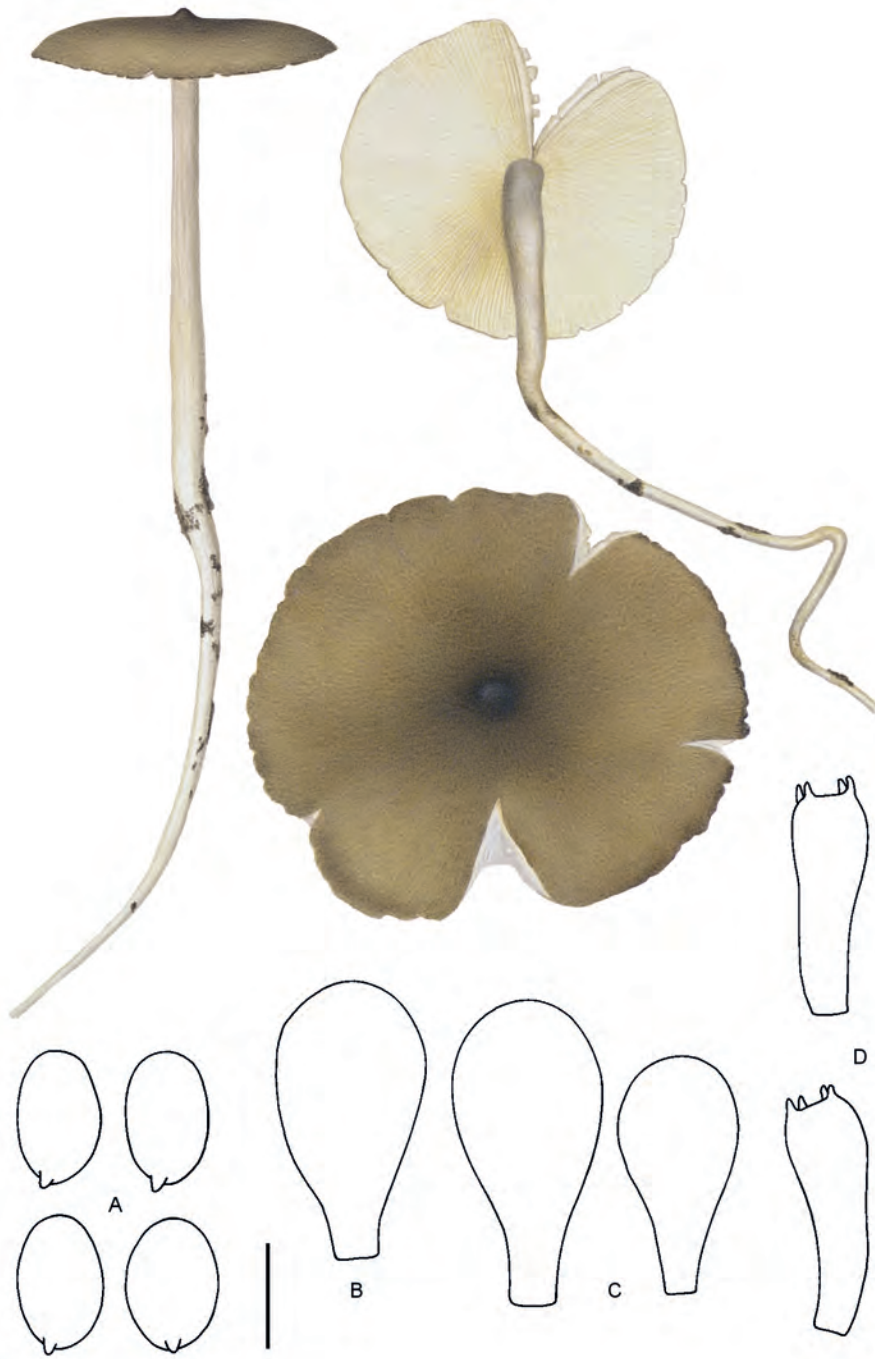


Fig. 149. *Termitomyces striatus* s.l. **A.** Spores; **B.** Pleurocystides; **C.** Cheilocystides; **D.** Basides. Echelle = 5 μ m (A), 10 μ m (B-D).

***Trogia infundibuliformis* Berk. & Br.**

J. Linn. Soc., Bot. 14: 45 (1875).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: Corner (1966), *Monogr. Cantharelloid fungi*: 220, fig. 115a, pl. 5H; Pegler (1972), *Fl. Ill. Champ. Afr. Cent.* 1: 22, pl.5, fig. 4; Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*: 132, fig. 25/3.

Macroscopie – En groupe. *Chapeau* 2-6 cm diam., profondément infundibuliforme, flabelliforme, souvent radialement fendu presque jusqu'au centre, mou et flasque à l'état frais, dur et coriace en séchant; marge mince, irrégulière, parfois lobée, droite ou légèrement récurvée; revêtement lisse, brillant, glabre, sec, gris isabelle uniforme ou pourpre pâle, parfois aussi saumoné à orange ocracé. *Pied* 1-4 × 0.2-0.4 cm, cylindrique, central, fistuleux, glabre, concolore au chapeau, à base strigieuse. *Lamelles* longuement décurrentes, assez espacées, étroites (0.1-1 mm de large), linéaires, pliciformes, concolores au chapeau; arête entière. *Chair* très mince (0.3-0.5 mm au centre), élastique, coriace, blanche. *Odeur* faible. *Goût* doux. *Sporée* blanche.

Microscopie – *Basides* longuement clavées, 4-spores, 30-45 × 6-8.5 µm. *Cheilocystides* sinueuses à sommet obtus. *Spores* ellipsoïdes, hyalines, lisses, (5.9-)6.2-7.6-8.9(-8.9) × (3.4-)3.6-4.2-4.7(-4.8) µm, Q = (1.28-)1.36-1.82-2.28(-2.40). *Anses d'anastomose* présentes.

Ecologie – Saprotrophe, sur bois mort ou branches tombées au sol; forêt dense humide.

Distribution géographique connue – Angola (Pegler, 1972), R. Congo (Pegler, 1972), R.D. Congo (Pegler, 1972, 1977), Gabon (Eyi Ndong, 2009), Ouganda (Pegler, 1977).

Notes – Cette espèce poussant en groupe sur bois mort présente une gamme de colorations variées allant du blanc à l'orangé brunâtre foncé. Sa chair mince, élastique et coriace, ses sporophores translucides infundibuliformes à hyménium pliciforme bas en permettent une identification aisée.



Fig. 150. *Trogia infundibuliformis*. **A.** Spores; **B.** Basides. Echelle = 5 μm (A), 10 μm (B).

***Volvariella volvacea* (Bull.) Singer s.l.**

Lilloa 22: 401 ('1949', 1951).

SYNONYME:

***Agaricus volvaceus* Bull.**, *Herb. Fr.* 6: tab. 262 (1786).

RÉFÉRENCES ILLUSTRÉES: De Kesel *et al.* (2002), *Guide champ. com. Bénin*: 238, photo 71; Härkönen *et al.* (2003), *Tanzanian mushrooms*: 113, fig. 121; Pegler (1977), *A preliminary agaric flora of East Africa*: 260, fig. 52/2.

Macroscopie – *Chapeau* 6-9(-10) cm diam., ovoïde, convexe puis convexe-subumboné; marge incurvée puis droite, courtement déchirée à subappendiculée, laissant apparaître la chair blanche sous-jacente; revêtement sec, lisse, radialement fibrilleux-soyeux, à fibrilles couchées, radialement fissuré-sillonné à partir du centre du chapeau, gris vers la marge, presque noir au centre. *Pied* 4-7 × 0.5-1 cm, central, droit à légèrement courbé, cylindrique à subbulbeux, plein, fistuleux, sec, mat ou soyeux, fibrilleux, blanc à blanchâtre, parfois brunâtre pâle; volve en forme de sac profond, 0.5-1 mm épaisseur, irrégulièrement lobée, non apprimée, à surface externe tomenteuse et veloutée, mat, gris-brun foncé, à surface interne lisse, blanchâtre. *Lamelles* libres, inégales, ventruées, 3-7 mm de large, assez espacées, d'abord blanches puis roses [7AB3]; lamellules irrégulières; arête entière à sinueuse, concolore. *Chair* ferme, mince dans le chapeau, fibrilleuse dans le pied, blanche, immuable. *Odeur* faible, agréable. *Goût* doux, agréable. *Sporée* rose à brun orangé [7AB3].

Microscopie – *Basides* clavées, 4-spores, 20-30 × 9-12 µm. *Cheilo-* et *Pleurocystides* similaires, lancéolées à lagéniformes, parfois pointues. *Spores* lisses, hyalines, ellipsoïdes à subovoïdes, (6.5-)6.5-7.5-8.4(-8.6) × (4.7-)4.7-5.6-6.5(-6.7) µm, Q = (1.18-)1.20-1.33-1.46(-1.54). *Anses d'anastomose* absentes.

Ecologie – Saprotrophe, sur déchets ligneux à un stade avancé de putréfaction; forêt dense humide, plantation.

Distribution géographique – Probablement très répandue en Afrique tropicale. Bénin (De Kesel *et al.*, 2002), Cameroun (Douanla-Meli, 2007; van Dijk *et al.*, 2003), R. Centrafricaine (Heim & Cailleux, 1965), Gabon (Eyi Ndong, 2009), Ghana (Dade, 1940; Holden, 1970), La Réunion (Peerally & Sutra, 1972), Madagascar (Heim, 1936; Peerally, 1979), Malawi (Morris, 1990; Williamson, 1975), Maurice (Peerally, 1979), Nigeria (Oso, 1975; Zoberi, 1972), Tanzanie (Härkönen *et al.*, 2003), Togo, Zanzibar (Peerally & Sutra, 1972).

Notes – *Volvariella volvacea* (Bull.) Singer est envisagé ici au sens large. L'espèce présente une grande plasticité phénotypique et ressemble macroscopiquement à *V. congolensis* Pathak et à *V. parvispora* Heinem., toutes deux néanmoins à spores plus petites.

La révision des espèces de R.D. Congo (Heinemann, 1975, 1978) présente une clé d'identification de 18 taxons du genre *Volvariella*, dont certains recombinaés récemment sous *Volvoluteus* (Justo *et al.*, 2011).



Fig. 151. *Volvariella volvacea* s.l. **A.** Spores; **B.** Pleurocystides; **C.** Cheilocystides; **D.** Basides. Echelle = 5 μm (A), 10 μm (B-D).



Fig. 152. *Volvariella volvacea* s.l.

11. Glossaire

Ce glossaire non-exhaustif rassemble les termes employés dans notre modèle de fiche de description (annexe) et est complété par le vocabulaire mycologique le plus couramment utilisé en microscopie. Il est très largement inspiré de l'ouvrage de référence de Josserand (1983).

acerbe: (goût) (= âpre, astringent, styptique) rrapeux sur la langue (peau de banane).

acide: (goût) (= aigre, acidulé) rappelant le citron, le vinaigre dilué.

acidulé: cf. acide

âcre: (goût) (= piquant) rappelant le poivre.

aculé: cf. échiné

acuminé: (cystide) (= cuspidé) terminé en pointe allongée.

adné: (lamelle) entièrement et largement attaché au pied.

aigre: cf. acide

aigu: (cystide) pointu.

aiguillon: élément de l'hyménophore en forme de pointe.

aiguillonné: (hyménophore) composé d'aiguillons.

allantoïde: (spore) en forme de saucisse (*Auricularia*).

alliacé: (odeur) rappelant l'ail.

alvéolé: (spore) à paroi garnie d'alvéoles.

amande amère: (odeur) rappelant le massépain.

amanitoïde: (habitus) sporophore à lamelles libres ou sublibres, stipe central et séparable du chapeau, avec volve et anneau.

amarescent: cf. amer

amer: (goût) (= amarescent) rappelant la quinine ou l'intérieur de la peau d'une orange.

amorphe: (hyménophore) sans forme particulière, enfermé dans le sporophore (*Scleroderma* et espèces sécotioïdes).

ampullacé: (cystide) en forme d'ampoule.

amygdaliforme: (spore) en forme d'amande.

amyloïde: (paroi cellulaire) se colorant en gris-noir au contact d'une solution iodée (p. ex. du réactif de Melzer).

anastomosé: (lamelle) formant un réseau issu de la fusion multiple de lamelles voisines.

anguleux: (pore) constitué d'angles et de côtés (5 ou 6) de longueur constante; (spore) en forme de polygone.

anneau: restes du voile partiel reliant le pied au chapeau, puis subsistant le plus souvent sur le pied, parfois à la marge (dite appendiculée).

anse d'anastomose: (= boucle) excroissance latérale au niveau des cloisons des hyphes.

apical: (pore, voile partiel) situé au sommet.

apicule: appendice sporique des basidiospores à la partie inférieure duquel aboutit le stérigmate.

appendiculé: (cystide) muni d'un ou deux appendices; (marge) prolongé par une frange irrégulière provenant des débris du voile universel.

âpre: cf. acerbe

arachnoïde: (pileipellis, stipitipellis) couvert de poils fins, longs, entrecroisés ou parallèles.

aréolé: cf. guttulé

arête: bord des lames.

armillarioïde: (habitus) sporophore à lamelles attachées (non libres-sublibres), stipe central ou faiblement excentrique, charnu (chair fibreuse ou cassante) et non séparable du chapeau, sans volve, avec anneau.

arqué: (lamelle) courbé comme un arc, légèrement concave.

arrondi: (sommet de cystide) à profil courbe.

ascendant: (anneau) (= d'origine infère) remontant à partir de son point d'attache sur le pied.

Ascomycètes: classe de champignons dont les spores sont produites dans des asques.

asque: cellule de l'hyménium des Ascomycètes à l'intérieur de laquelle sont produites 8 (plus rarement 2, 4 ou un multiple de 8) ascospores.

astringent: cf. acerbe

atténué: (pied) rétréci vers le bas ou vers le haut; (sommet ou base de cystide) rétréci progressivement.

basal: (voile partiel) situé à la base.

baside: cellule de l'hyménium des Basidiomycètes sur laquelle sont produites 4 (plus rarement 2 ou 3) basidiospores.

Basidiomycètes: classe de champignons dont les spores sont produites sur des basides.

bifurqué: (cystide) divisé en deux branches.

bisporique: (baside) à 2 stérigmates.

bolétoïde: (habitus) sporophore à hyménophore tubulé, contexte putrescible et mou, stipe central, sans anneau ni volve.

boucle: cf. anse d'anastomose

bourrelet: anneau à aspect de fine dentelle simple et membraneuse.

boutonné: (sommet de cystide) muni d'un bouton sommital.

(en) **brosse:** (cystide, hyphe) hérissé de diverticules.

bulbeux: (pied) à base élargie; (cystide) renflé à la base.

bulbilleux: (pied) à base en forme de bulbe de petite taille.

campanulé: (chapeau) en forme de cloche.

cannelé: cf. strié

cantharelloïde: (habitus) sporophore à hyménophore fortement décurrent, rugueux-veineux ou avec des plis à arêtes arrondies, stipe central ou faiblement excentrique, charnu, non séparable du chapeau, sans volve ni anneau.

capité: (cystide) terminé par un brusque renflement arrondi.

carpophore: cf. fructification

cartilagineux: (contexte) ferme, tenace mais très souple, élastique et flexible.

cassant: cf. fragile

caulocystide: cystide localisée à la surface du pied.

caverneux: (pied) (= lacuneux) à partie centrale creusée de cavités irrégulières.

celluleux: (trame) composé d'hyphe à cellules arrondies et sphérocystes.

central: (chapeau) dont le pied est attaché au milieu du chapeau.

céracé: (aiguillon, lamelle, pileipellis, stipitipellis, tube) à consistance de cire.

cespiteux: (mode de croissance) en touffe avec les bases des pieds courtement connectées.

chair: (chapeau, pied) (= contexte, trame) tissu constituant le chapeau et le pied.

chapeau: (= pileus) structure portant l'hyménium du champignon.

charnu: (chair, tube) (= mou, spongieux) épais, mou et putrescible.

cheilocystide: cystide localisée à l'arête des lames.

chiné: (pied) garni de zonations horizontales et irrégulières d'aspect zébré.

circulaire: (pied) (= téréte) à section ronde.

circumsessile: (volve) fin, étroitement serré à la base du pied, formant un petit bourrelet au sommet de la partie bulbeuse du pied.

clavé: cf. claviforme

claviforme: (baside, cystide, pied) (= clavé) en forme de massue.

clitocyboïde: (habitus) sporophore à lamelles décurrentes (subdécurrentes à profondément décurrentes), stipe central ou faiblement excentrique, charnu (chair fibreuse ou cassante) et non séparable du chapeau, sans volve ni anneau.

clivé: cf. fissuré

cloison: (baside, cystide, hyphe, spore) (= septum) paroi transversale délimitant les cellules.

cloisonné: (baside, cystide, hyphe, spore) divisé par une ou plusieurs cloisons.

collarié: (lamelle) soudée en forme de bourrelet annulaire entourant le sommet du pied.

collybioïde: (habitus) sporophore fin à lamelles attachées non décurrentes, chapeau convexe, marge incurvée (enroulée au début), stipe central, fin, fibreux à cartilagineux, non séparable du chapeau, sans volve, généralement sans anneau.

composé: (pore) caractérisé par la présence de cloisons.

comprimé: (pied) à section elliptique, aplati.

concave: (chapeau) en forme de coupe; (lame, spore) à courbure rentrante.

concolore: de la même couleur.

conique: (chapeau, sommet de cystide) en forme de cône.

conné: cf. fasciculé

contexte: cf. chair

convexe: (chapeau) bombé; (spore) à courbure sortante.

coralloïde: (cystide) de forme irrégulière rappelant le corail.

coriace: (contexte, tube) tenace, résistant, solide comme du cuir et peu putrescible.

cortinarioïde: (habitus) sporophore à lamelles attachées (non libres-sublibres), stipe central ou faiblement excentrique et non séparable du chapeau, sans volve, avec voile partiel fibrilleux lâche.

cortine: restes du voile subsistant sur le pied sous forme de fibrilles lâches, espacées ou apprimées d'aspect parfois arachnoïde.

costé: (chapeau, lamelle ou pli, marge, pied, spore) couvert de côtes, de saillies linéaires.

courbé: (pied) cintré.

craquelé: cf. rimeux

crénélé: (arête, marge) bordé de dentelures obtuses arrondies.

crénulé: (arête, marge) finement crénélé.

creux: (pied) comportant une cavité centrale continue, parfois remplie de liquide.

crevassé: cf. rimeux

cuspidé: cf. acuminé

cuticule: pellicule superficielle recouvrant le chapeau.

cylindrique: (baside, cystide, pied, spore) droit, circulaire et de diamètre constant sur presque toute sa longueur.

cystide: cellule stérile de l'hyménium, parfois observée aussi à la surface du chapeau ou du pied.

déchiré: cf. lacéré

décurrent: (lamelle) adhérent au pied et se prolongeant le long de celui-ci.

délicat: cf. filiforme

déliquescent: (contexte, lamelle) se liquéfiant durant le développement.

denticulé: cf. serrulé

déprimé: (chapeau) à dépression centrale modérée et progressive.

dermatocystide: cf. pilocystide

descendant: (anneau) (= pendant, d'origine supère) descendant à partir de son point d'attache sur le pied.

dextrinoïde: (spore, hyphe) réagissant au réactif de Melzer par une coloration rouge ou brun-rouge.

digité: (cystide) muni de nombreux appendices en forme de doigts.

dilaté: (cystide) élargi sur une partie de sa longueur.

dimitique: (structure) constitué d'hyphes squelettiques (à paroi épaisse) et d'hyphes génératifs (à paroi mince).

divergent: (trame) composé d'hyphes parallèles au centre, d'hyphes divergents vers les côtés.

diverticulé: (hyphe, cystide) muni de nombreux appendices de forme irrégulière.

doux: (goût) agréable, sucré.

droit: (pied) non courbé; (marge) ni infléchi, ni réfléchi.

dur: (aiguillon, contexte, lamelle, tube) (= ligneux) rappelant le bois, non putrescible.

duveteux: cf. pubescent

écailleux: (volve) constitué de plaques; (pileipellis, stiptipellis) orné de plaques, plaquettes régulières d'origine superficielle.

échancré: cf. émarginé

échiné: (pileipellis, spore, stiptipellis, voile universel, volve) (= épineux, aculé) garni d'épines ou de flocons en forme de pointes.

échinulé: (anneau, pileipellis, stiptipellis, voile universel, volve) (= spinuleux) hérissé de petites pointes, finement échiné.

effiloché: cf. laciné

élancé: (baside, cystide) de forme très allongée.

ellipsoïde: (cystide, spore) en forme d'ellipse.

émarginé: (lamelle) (= échancré) non entièrement attaché au pied du fait de la présence d'une encoche.

émergente: (cystide) sortant de l'hyménium.

enroulé: (marge) (= involuté) roulé en dedans.

encapuchonné: (spore) enrobé de mucilage.

entier: cf. lisse

épais: (anneau, volve) dont le tissu est consistant et charnu.

éperonné: (spore) muni d'un éperon basal.

épigé: formant un sporophore à la surface du sol.

épineux: cf. échiné

érodé: (arête, pore, volve) (= irrégulier) garni d'incisions irrégulières donnant un aspect rongé, effiloché ou déchiré.

étalé: (connexion au substrat) entièrement appliqué sur le substrat; cf. plan

étalé-réfléchi: (connexion au substrat) résupiné à bords redressés.

étranglé: (cystide) présentant localement un resserrement.

étroit: (cystide) de largeur réduite; (lamelle) à profil régulier et de hauteur réduite et constante.

évanescent: cf. fugace

excédant: (pileipellis) débordant de la marge et présentant un bourrelet parfois d'aspect appendiculé ou engainant le pied du sporophore à l'état jeune.

excentrique: (chapeau) attachement du pied décalé par rapport au centre du chapeau.

farci: (pied) plein, mais à chair de consistance moins compacte, cotonneuse au centre.

fasciculé: (mode de croissance) (= conné) en touffe avec les bases des pieds longuement connectées.

fascié: cf. rayé

fendillé: cf. fissuré

fendu: (arête) subtilement découpé.

feutre: cf. tomentum

feutré: (anneau, pileipellis, stipitipellis, volve) densément couvert de fibrilles courtes, entremêlées et compactes rendant la surface mate et subglabre.

fibreux: (anneau, chair, volve) formé de fibres longitudinales ou radiales.

fibrilleux: (pileipellis, stipitipellis, voile universel, volve) (= filamenteux) couvert de fibrilles couchées plus ou moins parallèles.

filamenteux: cf. fibrilleux

filiforme: (cystide, pied) (= ténu, délicat) fin et de diamètre constant sur toute sa longueur.

fimbrié: cf. lacinié

fissuré: (arête, chapeau, marge, pied, volve) (= clivé, découpé, fendillé, incisé) garni de fissures, de fentes, d'incisions.

fistuleux: (pied) (= tubulé) à chair creusée d'une étroite cavité au centre.

fixe: (anneau) ne coulissant pas le long du pied.

flexible: (aiguillon, lamelle) (= souple) reprenant sa position initiale après ploiement.

flexueux: (cystide) ondulé, sinueux.

floconneux: (anneau, pileipellis, stipitipellis, volve) couvert de très longs poils fins formant des flocons.

flocon: (voile universel) amas individualisé et léger.

fongique: (odeur, goût) caractéristique du champignon de Paris (*Agaricus bisporus*).

fourchu: (cystide, hyphe, lamelle) divisé à son extrémité en deux (ou davantage) branches.

fovéolé: cf. scrobiculé

fragile: (aiguillon, contexte, lamelle, pied, voile partiel, voile universel) (= cassant) non flexible et se brisant aisément au ploiement.

froncé: cf. pliciforme

fructification: (= carpophore, sporophore) structure plus ou moins complexe produisant des spores.

fugace: (voile partiel, voile universel) (= évanescent) non persistant, disparaissant rapidement au cours du développement.

furfuracé: (pileipellis, stipitipellis) couvert de petites écailles plates.

fusifforme: (cystide, pied, spore) en forme de fuseau.

galérinoïde: (habitus) sporophore fin à lamelles attachées, décurrentes à subdécurrentes, chapeau convexe, conique à campanulé, stipe

central, fin, fragile ou cartilagineux et non séparable du chapeau, sans volve, avec anneau.

gibbeux: (spore) à profil bosselé.

glabre: (pileipellis, stiptipellis) dépourvu de poils ou de toute autre ornementation.

globuleux: (chapeau, spore) sphérique.

granuleux: (spore, voile universel) composé ou présentant de petits grains.

gras: (pileipellis, stiptipellis) d'aspect huileux et onctueux.

grégaire: (mode de croissance) en groupe mais sans connexion entre les spécimens.

grêle: (cystide, pied) étroit et allongé.

guttulé: (spore, pileipellis, stiptipellis) (= aréolé) présentant des taches plus ou moins rondes et régulières, évoquant des gouttes.

habitus: aspect macroscopique général d'un champignon basé sur la combinaison de caractères tels que présence ou absence d'anneau ou de cortine, présence ou absence de volve, consistance du contexte du pied, attachement du pied au chapeau, attachement des lamelles, forme du chapeau, forme de la marge du chapeau, présence ou absence de lamelles cirieuses mais sans tenir compte de la couleur de la sporée.

hérissé: (mycélium, pileipellis, stiptipellis) (= strigieux) couvert de poils raides et dressés, pas nécessairement perpendiculaires à la surface.

hirsute: (pileipellis, stiptipellis) couvert de poils raides et dressés, perpendiculaires à la surface.

humique: (odeur) évoquant la terre et l'humus.

hyalin: (spore) rappelant l'aspect du verre, incolore, homogène et translucide.

hygrophane: (pileipellis) s'opacifiant et s'éclaircissant à la dessiccation, souvent révélé par une zonation au centre ou à la marge du chapeau.

hygrophoroïde: (habitus) sporophore à lamelles épaisses et cirieuses, attachées (non libres-sublibres), stipe central ou faiblement excentrique, charnu et non séparable du chapeau, sans volve, avec ou sans voile partiel.

hyménium: tissu du chapeau portant des cellules fertiles produisant les spores (basides ou asques) et des cellules stériles (cystides).

hyménophore: structure portant l'hyménium (plis, dents, lames, tubes).

hyphe: filament constituant les tissus des champignons.

hypogé: formant un sporophore sous la surface du sol.

imbriqué: (connexion au substrat) formant plusieurs chapeaux sessiles se recouvrant partiellement comme les tuiles d'un toit.

incisé: cf. fissuré

incrusté: (cystide) dont la paroi présente des amas amorphes ou cristallins.

incurvé: cf. infléchi

(d'origine) infère: cf. ascendant

infléchi: (marge) (= incurvé) courbé vers l'intérieur.

infundibuliforme: (chapeau) en forme d'entonnoir.

inséré: (connexion au substrat) directement fixé au substrat sans hyphes visibles à la base.

in situ: sur place.

intercellulaire: (pigment) disposé entre les cellules ou les hyphes, à l'extérieur des parois.

intermédiaire: (anneau) combinant l'aspect ascendant et descendant.

interveiné: (lamelle) présentant une veination se prolongeant dans le sinus interlamellaire.

intracellulaire: (pigment) disposé à l'intérieur des cellules ou des hyphes.

inverse: (trame) composé d'hyphes convergeant vers le centre.

involuté: cf. enroulé

irrégulier: (arête) cf. érodé; (trame) composé d'hyphes emmêlés.

labyrinthiforme: (pore) tortueux, contourné et interconnecté.

lacéré: (arête) (= déchiré) irrégulièrement découpé, déchiré, déchiqueté.

lacinié: (anneau, arête, volve) (= fimbrié, effiloché) divisé en lanières, en lambeaux étroits.

lacrymoïde: (spore) en forme de larme, de goutte d'eau.

lacuneux: cf. caverneux

lagéniforme: (cystide) en forme de bouteille.

laineux: (anneau, arête, pileipellis, pore, stiptipellis, volve) (= lanugineux) couvert de

poils fins, souples, très longs, entremêlés et peu compactés.

lamelle: élément de l'organisation de l'hyménophore chez la plupart des Basidiomycètes, souvent à trame différenciée.

lamellé: (hyménophore) organisé en lames radiales.

lamellule: lamelle n'atteignant pas le pied.

lamprocystide: cystide à paroi épaisse et réfringente.

lancéolé: (cystide) en forme de fer de lance acuminé.

lanugineux: cf. laineux

large: (lamelle) (= subventru) à arête légèrement convexe.

latéral: (pied) attachement du pied au bord ou sur le côté du chapeau.

latex: suc ou liquide laiteux s'écoulant d'un sporophore coupé, blessé ou froissé.

lécythiforme: (cystide) en forme de quille.

lépiotoïde: (habitus) sporophore à lamelles libres ou sublibres, stipe central et séparable du chapeau, sans volve, avec anneau.

leptocystide: cystide à paroi mince.

libre: (lamelle) non attaché au pied.

liégeux: cf. subéreux

ligneux: cf. dur

limbus internis: bord ou margelle située à l'intérieur de la volve.

lisse: (anneau, arête, lamelle, pore, volve) (= entier) sans ondulations, ni incisions, ni fentes, ni encoches, ni aspérités, ni rugosités.

lobé: (marge, volve) présentant des parties arrondies, séparées par des sillons ou des sinus plus ou moins profonds.

losangique: (spore) (= rhomboïdal) en forme de losange à sommets arrondis.

macrocystide: cystide de grande taille provenant des profondeurs de la trame et à contenu pailleté.

mamelonné: (chapeau) orné d'une protubérance centrale en forme de mamelon.

marbré: (contexte, lamelle, pileipellis, stiptipellis) présentant des taches irrégulières et partiellement contiguës rappelant le marbre.

marge: bord du chapeau.

marginé: (pied) à base élargie abruptement formant une marge bien marquée.

médiostrate: tissu central de la trame.

membraneux: (anneau, chair, volve) mince et peu charnu.

métuloïde: (cystide) (= muriqué) à paroi épaisse, souvent ornée au sommet d'une masse cristalline.

micacé: (voile universel) poudré de très petits grains brillants.

mobile: (anneau) coulissant librement le long du pied.

moniliforme: (cystide) à multiple renflements et étranglements successifs.

monomitique: (structure) constitué uniquement d'hyphes génératifs (à paroi mince), mous et souvent très putrescibles.

mou: cf. charnu

mucilagineux: (pileipellis, stiptipellis) (= muqueux, visqueux) recouvert d'une couche de mucus, souvent fugace.

mucroné: (sommet de cystide) brusquement terminé par une courte pointe obtuse.

muqueux: cf. mucilagineux

muriqué: cf. métuloïde

mycélium: ensemble des hyphes constituant la partie végétative d'un champignon.

mycenoïde: (habitus) sporophore fin à lamelles attachées non décurrentes, chapeau conique à campanulé, marge pendante au début, stipe central, fin, fibreux à cartilagineux et non séparable du chapeau, sans volve ni anneau.

mycorhize: cf. mycorrhize

mycorrhize: (= mycorhize) association symbiotique des hyphes de champignons avec les radicelles de végétaux supérieurs permettant des échanges réciproques de substances.

naucorioïde: (habitus) sporophore à lamelles adnées ou émarginées (attachées, mais non sinuées ou décurrentes), stipe central ou faiblement excentrique, charnu (chair fibreuse ou cassante) et non séparable du chapeau, sans volve ni anneau.

noduleux: (cystide) présentant des nodules, des bosses ou des dilatations irrégulières.

obclavé: (cystide) clavé à rebours.

obèse: cf. ventru

obovoïde: (cystide, spore) en forme d'œuf renversé.

obpiriforme: (cystide) en forme de poire renversée, attaché par sa base élargie.

obtus: (chapeau, cystide) à sommet arrondi.

oléifère: (hyphe, spore) à contenu d'apparence huileuse.

ombiliqué: (chapeau) à dépression centrale nette et brusque évoquant un nombril.

omphalinoïde: cf. omphaloïde

omphaloïde: (habitus) sporophore fin, à lamelles subdécurrentes à décurrentes, chapeau plan-convexe à plan, souvent ombiliqué, stipe central, fin, fibreux à cartilagineux et non séparable du chapeau, sans volve ni anneau.

ondulé: (arête, chapeau, marge) présentant des ondulations, des sinuosités.

ornementation: ensemble des ornements de la surface d'un organe (verruques, aiguillons, crêtes, ...).

ovoïde: (spore) en forme d'œuf.

papillé: (chapeau, spore) orné d'une saillie, d'une petite protubérance centrale semblable à un étirement.

papyracé: (chair) à structure évoquant le papier et se déchirant facilement.

parabolique: (chapeau) en forme de parabole étroite.

pectiné: (marge) régulièrement et fortement strié-cannelé.

pédonculé: (cystide) à base atténuée en forme de pied grêle.

pelucheux: cf. poilu

pendant: (marge) orienté vers le bas.

perforatorium: (chapeau) structure pointue souvent dure située au centre du chapeau des *Termitomyces*.

persistant: (voile partiel, voile universel) subsistant longtemps en l'état, ni délicat, ni facilement endommagé.

phaséoliforme: (spore) en forme de haricot.

phragmobaside: baside cloisonnée longitudinalement ou transversalement, formée de 2 à 4 cellules.

Phragmobasidiomycètes: (= Hétérobasidiomycètes) Basidiomycètes à basides cloisonnées (*Auricularia*).

ped: (= stipe) structure supportant le chapeau.

pileipellis: (= revêtement du chapeau) couche externe recouvrant la surface du chapeau.

pileus: cf. chapeau

piliforme: (cystide) en forme de poil allongé très grêle.

pilocystide: (= dermatocystide) cystide localisée à la surface du chapeau.

piquant: cf. âcre

piriforme: (cystide) en forme de poire, attaché par son sommet atténué.

plage supra-apiculaire: (spore) portion circulaire ou elliptique située au-dessus de l'apicule et parfois différenciée.

plan: (chapeau) (= étalé, plat) dont la surface est plate.

plat: cf. plan

plan-convexe: (chapeau) plan à légèrement convexe.

plaques: (voile universel) flocons individualisés, plats et apprimés.

plein: (pied) à chair homogène sur toute sa longueur, sans vide ni fistule.

pleurocystide: cystide localisée sur la face des lames.

pleurotoïde: (habitus) sporophore à lamelles attachées, stipe excentrique, latéral ou absent. Groupe hétérogène regroupant *Schizophyllum*, *Pleurotus*, *Paxillus* spp.

pli: (hyménophore) saillie irrégulière en forme de veine atrophiée et rudimentaire, sans trame différenciée.

pliciforme: (chapeau, marge) (= plié, froncé, ridé-plissé) irrégulièrement plissé; (hyménophore) costé-veiné.

plié: cf. pliciforme

plissé: cf. pliciforme

plutéoïde: (habitus) sporophore à lamelles libres ou sublibres, stipe central et séparable du chapeau, sans volve ni anneau.

poilu: (pileipellis, stipitipellis) (= vilieux, velu, pelucheux) pubescent, garni de poils longs et entremêlés.

polyporoïde: (habitus) sporophore à contexte dur ou subéreux, imputrescible, tubes courts non séparables, stipe excentrique, latéral ou absent, sans anneau ni volve.

ponctué: (anneau, spore) marqué de nombreuses ponctuations.

pore: extrémité libre du tube de l'hyménophore chez les bolets et les polypores.

pore germinatif: zone à paroi amincie, claire et parfois aplatie située au sommet d'une spore à l'opposé de l'apicule et d'où émerge un hyphe lors de la germination.

poudreux: (arête) à aspect de poudre; (volve) à consistance de poudre.

pruineux: (pileipellis, pore, stipitipellis) (= pulvérulent) recouvert d'une couche poudreuse très fine s'enlevant par frottement.

pseudocystide: extrémité de laticifère venant des profondeurs de la trame et dressée dans l'hyménium.

pseudorhize: (= pseudorrhize) prolongement radiciforme du pied.

pseudorrhize: cf. pseudorhize

pubérulent: cf. pubescent

pubescent: (pileipellis, stipitipellis) (= pubérulent, duveteux) couvert de poils fins, courts et souples.

pulvérulent: (pileipellis, stipitipellis) recouvert d'une couche poudreuse.

pulviné: (chapeau) bombé, en forme de coussin.

pustuleux: (chapeau, marge, pied, spore) orné de pustules ou de petites verrues arrondies.

radial: (pore) alignement régulier du centre vers l'extérieur, souvent plus prononcé autour du pied qu'à la marge du chapeau.

radicant: (pied) atténué à sa base et pénétrant dans le substrat.

ramifié: (cystide) présentant des ramifications.

rance: (odeur) de vieux beurre.

râpeux: cf. scabre

rayé: (contexte, pileipellis, stipitipellis) (= vergeté, fascié) orné de traits ou de décolorations longitudinales.

recourbé: cf. réfléchi

récurvé: cf. réfléchi

réfléchi: (marge) (= recourbé, récurvé) courbé vers l'extérieur, retroussé.

régulier: (trame) composé d'hyphe parallèles.

renflé: (cystide, pied) élargi sur une portion quelconque de sa longueur.

rénilorme: (spore) en forme de rein.

résupiné: (connexion au substrat) sessile, adhérent et plaqué à son support.

réticulé: (spore, stipitipellis) orné d'un réseau.

revêtement: ensemble des couches cellulaires externes du chapeau ou du pied.

révoluté: (marge) enroulé en dehors et vers le haut.

rhizoïde: filament radicelliforme à la base du pied.

rhizomorphe: mycélium organisé en pseudo-radicelle, en cordon ou en faisceau d'hyphe différenciés.

rhomboïdal: cf. losangique

ridé: cf. rugueux

ridé-plissé: cf. pliciforme

ridulé: cf. rugueux

rimeux: (marge, pied) (= crevassé, craquelé) à surface fendillée en toutes directions; (chapeau) griffé par des fissures radiales laissant apparaître la chair.

rimeux aréolé: (chapeau, marge) divisé en petites surfaces délimitées par des crevasses.

rivuleux: (chapeau, marge) creusé de sillons longitudinaux ou radiaux et bifurqués comme le delta d'un fleuve.

rond de sorcière: (mode de croissance) sporophores d'un seul mycélium disposés en cercle.

rostré: (sommets de cystide) brusquement terminé par une pointe obtuse assez longue.

rugueux: (chapeau, hyménophore, marge, pied, spore) (= ridé) à surface non lisse, raboteuse.

rugueux: (chapeau, marge, pied) (= ridulé) couvert de fines rides.

(en) sac apprimé: (volve) restes du voile universel engaïnants, déchirés uniquement

au sommet et adhérent au pied sur toute sa longueur à l'exception de sa partie apicale.

(en) sac attaché: (volve) (= épais) restes du voile universel relativement épais, libres et fermement attachés à la base du pied.

(en) sac libre: (volve) (= fin) restes du voile universel membraneux, libres et quasiment pas attachés à la base du pied.

scabre: (chapeau, marge, pied) (= râpeux) rude au toucher.

sclérote: organe de survie souterrain formé par une condensation de mycélium, de consistance dure et à écorce souvent foncée.

scrobiculé: (chapeau, marge, pied) (= fovéolé) orné de petites dépressions ou de fossettes.

séparabilité: (pileipellis, hyménophore) propriété à se dissocier de la chair du chapeau; (pied) propriété à se détacher du chapeau.

septé: (cystide, hyphe, spore) cloisonné.

septum: cf. cloison

serrulé: (arête, marge) (= denticulé) dentelé régulièrement comme une lame de scie.

sessile: (connexion au substrat) dépourvu de pied.

sétacé: cf. sétiforme

sète: cf. sétule

sétiforme: (cystide) (= sétacé) de la forme d'un poil raide ou dressé.

sétule: (= sète) soie minuscule, souvent colorée et dressée à l'intérieur de l'hyménium ou à la surface des revêtements.

sillonné: cf. strié

sinué: (lamelle) caractérisé par une profondeur augmentant graduellement du pied vers la marge du chapeau.

sinueux: (cystide) ondulé.

solitaire: (mode de croissance) isolé.

souple: cf. flexible

soyeux: (pileipellis, stipitipellis, volve) couvert de très fines fibrilles couchées et luisantes d'aspect satiné.

spermatique: (odeur) de sperme.

sphérocyste: cellule globuleuse du contexte ou de la trame.

sphéropédonculé: (cystide) globuleux à base mince et allongée.

spinuleux: cf. échinulé

spongieux: (contexte) mou et très aéré comme une éponge.

spore: cellule reproductrice chez les cryptogames.

sporée: amas de spores tombées de l'hyménium d'un sporophore mûr.

sporophore: cf. fructification

squameux: (pileipellis, stipitipellis) garni de fibrilles rompues et convergentes formant des squames couchées.

squamuleux: (pileipellis, stipitipellis) (= loqueteux, méchuleux, subsquameux) garni de minuscules squames apprimées, finement squameux.

squarreux: (pileipellis, stipitipellis) hérissé de fibrilles rompues et convergentes formant des écailles grossières ou des squames dressées.

squarruleux: (pileipellis, stipitipellis) garni de minuscules squames dressées, finement squarreux.

stellé: (spore) en forme d'étoile.

stérigmate: excroissance digitée d'une baside à l'extrémité de laquelle se forme une spore.

stipe: cf. pied

stipité: (connexion au substrat) pourvu d'un pied.

strié: (anneau, chapeau, marge, pied, spore, volve) (= cannelé, sillonné) orné de rainures assez profondes.

strigueux: cf. hérissé

strobilacé: (chapeau, volve) semblable à la surface d'un cône de *Pinus* ou d'*Encephalartos*.

styptique: cf. acerbe

subadné: cf. sublibre

subclavé: (pied) légèrement en forme de massue.

subdécurrent: (lamelle) entièrement attaché et légèrement descendant le long du pied.

subdéprimé: (chapeau) plan mais pourvu d'une légère dépression centrale.

subéreux: (chair, tube) (= liégeux) solide, sec, de consistance dure-élastique.

subglobuleux: (chapeau, spore) presque sphérique.

sublibre: (lamelle) (= subadné) étroitement attaché au pied, sans zone libre autour de celui-ci.

subporoïde: (hyménophore) intermédiaire entre tubulé et lamellé.

substipité: (connexion au substrat) pourvu d'un pied très court.

subumboné: (chapeau) pourvu d'une protubérance centrale peu marquée.

subventru: cf. large

(d'origine) supère: cf. descendant

tenace: (pileipellis) résistant à la rupture, non élastique ni déchirable.

ténu: cf. filiforme

tératologique: forme aberrante.

térète: cf. circulaire

tétrasporique: (baside) à 4 stérigmates.

tibiiforme: (cystide) renflé brièvement aux deux extrémités, en forme d'os.

tomenteux: (pileipellis, stipitipellis, volve) densément couvert de minuscules fibrilles entremêlées.

tomentum: (= feutre) structure d'un champignon résupiné feutrée-veloutée recouvrant le chapeau ou la face adhérente au substrat.

topographie: (chapeau, pied) relief, élévations ou inégalités de la surface.

torsadé: (pied) caractérisé par des hyphes longitudinaux s'enroulant autour de son axe.

trame: cf. chair

triangulaire: (lamelle) profondément adnée et à arête droite.

tricholomatoïde: (habitus) sporophore à lamelles sinuées ou émarginées (attachées), stipe central ou faiblement excentrique, charnu (chair fibreuse ou cassante) et non séparable du chapeau, sans volve ni anneau.

trimitique: (structure) constitué d'hyphes génératifs (à paroi mince), conjonctifs et squelettiques (à paroi épaisse).

tronqué: (pied) à base abruptement élargie; (cystide, spore) à apex aplati.

tube: (hyménophore) structure fertile de l'hyménium chez les bolets et les polypores.

tubulé: (hyménophore) constitué de tubes; (pied) cf. fistuleux

umboné: (chapeau) orné d'une protubérance centrale large.

uniforme: (chapeau, marge, pied, pore) sans élévation ni dépression, ni crevasse, ni veine, ni trou; (pied) à base régulière.

utriforme: (cystide) élargi au centre à sommet obtus délimité par une constriction plus ou moins nette.

vaginatoïde: (habitus) sporophore à lamelles libres ou sublibres, stipe central et séparable du chapeau, sans anneau, avec volve.

veiné: (chapeau, hyménophore, lamelle, marge, pied) orné d'élévations en forme de veines.

velouté: (pileipellis, stipitipellis, volve) densément couvert de minuscules et courtes fibrilles dressées.

velu: cf. poilu

ventru: (pied) (= obèse) particulièrement gros et souvent en forme de poire; (baside, cystide, hyménophore) élargi dans sa partie centrale.

vergeté: cf. rayé

verrues: (voile universel) flocons irréguliers, individualisés et élevés.

verruqueux: (chapeau, cystide, marge, pied, spore) orné de verrues.

villeux: cf. poilu

visqueux: cf. mucilagineux

voile partiel: structure s'étendant à l'état jeune entre la marge du chapeau et le pied, se déchirant durant l'épanouissement du sporophore et dont les restes subsistent sur le pied sous la forme d'un anneau ou de cortine.

voile universel: structure entourant totalement ou partiellement le sporophore à l'état jeune et dont les restes subsistent sous forme d'anneau, de volve, de flocons ou de membranes à la marge de chapeau.

volve: structure membraneuse ou poudreuse issue du voile universel, disposée à la base du pied et généralement en forme de sac.

zébré: (spore) couvert de côtes, de saillies linéaires et parallèles.

zoné: (pileipellis, stipitipellis, volve) (= zonulé) à motif concentrique alternant deux teintes.

zonulé: cf. zoné

12. Bibliographie

- ABATE, D. 1999. *Agaricus campestris* in upland Ethiopia. *Mycologist* 13: 28.
- ABOMO-NDONGO, S., TOURVIELLE, J. & GUILLAUMIN, J.J. 2002. The Buller phenomenon in *Armillaria heimii* Pegler, a bipolar diploid basidiomycete. *Crypto. Mycol.* 23: 335-347.
- ADEWUSI, S.R.A., ALOFE, F.V., ODEYEMI, O., AFOLABI, O.A. & OKE, O.L. 1993. Studies on some edible wild mushrooms from Nigeria: Nutritional, teratogenic and toxic considerations. *Pl. Foods Hum. Nutr.* 43: 115-121.
- ALASOADURA, S.O. 1966. Studies in the Higher Fungi of Nigeria II. Macrofungi associated with termites. *Nova Hedwigia* 11: 387-393.
- ALASOADURA, S.O. 1967. Studies in the Higher Fungi of Nigeria III. Fruiting in *Pleurotus squarrosulus* (Mont.) Sing. *Nova Hedwigia* 14: 327-337.
- ALASOADURA, S.O. 1972. Studies in the Higher Fungi of Nigeria IV. Some operculate Discomycetes. *Nova Hedwigia* 23: 767-780.
- ALIBERT, H. 1944. Note sur les champignons poussant dans le Bas-Dahomey et sur deux agaricinées estimées des indigènes de cette même région. *Not. Afr.* 22: 11-12.
- ALOFE, F.V., ODEYEMI, O. & OKE, O.L. 1996. Three edible wild mushrooms from Nigeria: their proximate and mineral composition. *Pl. Foods Hum. Nutr.* 49: 63-73.
- ANTONIN, V. 2007. Monograph of *Marasmius*, *Gloiocephala*, *Palaeocephala* and *Setulipes* in Tropical Africa. *Fungus Fl. Trop. Afr.* 1: 177 pp. + 19 pl.
- ANTONIN, V. & FRAITURE, A. 1998. *Marasmius heinemannianus*, a new edible species from Benin, West Africa. *Belg. J. Bot.* 131: 127-132.
- BAHUCHET, S. 1985. Les Pygmées Aka et Baka. Contribution de l'ethnolinguistique à l'histoire des populations forestières de l'Afrique centrale. Thèse de doctorat. Université Descartes, Paris V.
- BEELI, M. 1927a. Contribution à l'étude de la flore mycologique du Congo 2. *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 59: 101-112.
- BEELI, M. 1927b. CONTRIBUTION À L'ÉTUDE DE LA FLORE MYCOLOGIQUE DU CONGO 4. *BULL. SOC. ROY. BOT. BELG.* 60: 75-87.
- BEELI, M. 1928. Contribution à l'étude de la flore mycologique du Congo. Champignons récoltés par Mme Goossens et déterminés par M. Beeli. *Fungi Goossensiani* 5. *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 60: 153-174.
- BEELI, M. 1932. *Fungi Goossensiani* 9. Genre *Lepiota*. *Bull. Soc. Roy. Bot. Belg.* 64: 206-222.
- BEELI, M. 1935. *Amanita-Amanitopsis*. *Fl. Icon. Champ. Congo* 1: 1-27, pl. 1-4.
- BEELI, M. 1936a. Contribution à l'étude de la flore mycologique du Congo 11. *Fungi Goossensiani*. *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 19(1): 83-91.
- BEELI, M. 1936b. *Lepiota*. *Fl. Icon. Champ. Congo* 2: 29-45, pl. 5-8.
- BEELI, M. 1938. Etude de la flore mycologique africaine. Notes sur des Basidiomycètes récoltés à Sierra Leone par F.C. Deighton. *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 15(1): 25-53.
- BERTHET, P. & BODIN, J. 1966. Observations sur quelques hyménomycètes récoltés en République camerounaise. *Cah. Maboké* 4: 27-54.

- BOA, E.R. 2006. Champignons comestibles sauvages: vue d'ensemble sur leur utilisation et leur importance pour les populations. *Produits forestiers non ligneux* 17. Rome, FAO: 157 pp.
- BOA, E.R., NGULUBE, M., MEKE, G. & MUNTHALI, C. 2000. *Miombo Wild Edible Fungi*. First Regional Workshop on Sustainable Use of Forest Products. Zomba, Forest Research Institute of Malawi & CABI: 61 pp.
- BOURIQUET, G. 1970. Les principaux champignons de Madagascar. *Terre Malgache* 7: 10-37.
- BUYCK, B. 1989a. New taxa of Central African Russulaceae. *Bull. Jard. Bot. Nat. Belg.* 59: 241-253.
- BUYCK, B. 1989b. Révision du genre *Russula* en Afrique centrale. PhD thesis, Ghent University: 318 pp. + 590 pp.
- BUYCK, B. 1990. Nouveaux taxons infragénériques dans le genre *Russula* Persoon en Afrique centrale. *Bull. Jard. Bot. Nat. Belg.* 60: 191-211.
- BUYCK, B. 1993. *Russula* 1 (Russulaceae). *Fl. Ill. Champ. Afr. Centr.* 15: 337-407, pl. 55-68.
- BUYCK, B. 1994a. Ubwoba. Les champignons comestibles de l'Ouest du Burundi. Bruxelles, AGCD: 123 pp.
- BUYCK, B. 1994b. *Russula* 2 (Russulaceae). *Fl. Ill. Champ. Afr. Centr.* 16: 411-542, pl. 69-87.
- BUYCK, B. 1997. *Russula* 3 (Russulaceae). *Fl. Ill. Champ. Afr. Centr.* 17: 545-598, pl. 89-93.
- BUYCK, B. 2008. The edible mushrooms of Madagascar: An evolving enigma. *Econ. Bot.* 62(3): 509-520.
- BUYCK, B., EYSSARTIER, G. & KIVAIISI, A. 2000. Addition to the inventory of the genus *Cantharellus* (Basidiomycota, Cantharellaceae) in Tanzania. *Nova Hedwigia* 71(3-4): 491-502.
- BUYCK, B. & NZIGIDAHERA, B. 1995. Ethnomycological notes from Western Burundi. *Belg. J. Bot.* 128(2): 131-138.
- BUYCK, B., LAESSOE, T., MEYER, M. & HOFSTETTER, V. 2010. Chapter 12. Collecting the neglected kingdom: Guidelines for the field mycologist with emphasis on the larger fungi. In: EYMANN, J., DEGREEF, J., HÄUSER, C., MONJE, J.C., SAMYN, Y. & VANDENSPIEGEL, D. (Eds). *Manual on field recording techniques and protocols for All Taxa Biodiversity Inventories (ATBIs)*. *Abc Taxa* 8: 308-330.
- CASTELLANI, E. & CHIFFERI, R. 1937. *Prodromus mycoflorae Africa orientalis italicae*. Firenze, Istituto Agri. Colon. Ital.
- CHARTERS, A.D. 1957. Mushroom poisoning in Kenya. *Trans. Roy. Soc. Trop. Med. Hyg.* 51: 265-270.
- CHIPOMPHA, N.W.S. 1985. *Some mushrooms of Malawi*. Zomba, Forest Research Institute of Malawi Government 63: 54 pp.
- CLÉMENÇON, H. 2004. Cytology and Plectology of the Hymenomycetes. *Bibl. Mycol.* 199: 488 pp.

- CORNER, E.J.H. 1966. *A monograph of cantharelloid fungi*. London, Oxford Univ. Press: 255 pp. + 5 pl.
- DADANT, R. 1963. Contribution à l'étude du pourridié du Caféier causé par le *Clitocybe elegans* Heim à Madagascar - Ses relations avec le *Trichoderma viride* Pers. *Revue Mycol.*, Paris 28(2): 95-168.
- DADE, H.A. 1940. A revised list of Gold Coast fungi and plant diseases. *Bull. Misc. Inf.*, Kew: 205-247.
- DEGREEF, J. & EYI NDONG, H. 2007. *Gerronema hungo*, a comb. nov. for a poorly known central African edible mushroom. *Crypto. Myco.* 28(3): 171-176.
- DEGREEF, J., MALAISSE, F., RAMMELOO, J. & BAUDART, E. 1997. Edible mushrooms of the Zambezi woodland area: a nutritional and ecological approach. *Biotechnol. Agron. Soc. Environ.* 1: 221-231.
- DE KESEL, A. 2001. A mushrooms dryer for the travelling mycologist. *Field Mycol.* 2(4): 131-133.
- DE KESEL, A., CODJIA, J.C. & YOROU, S.N. 2002. *Guide des champignons comestibles du Bénin*. Cotonou, Jardin Botanique National de Belgique et CECODI: 275 pp.
- DE KESEL, A., GUELLEY, N.S., YOROU, N.S. & CODJIA, J.C. 2008. Ethnomycological notes on *Marasmiellus inoderma* from Benin and Togo. *Crypto. Myco.* 29(4): 313-319.
- DE KESEL, A. & MALAISSE, F. 2010. Edible Wild Food: Fungi. In: MALAISSE, F. How to live and survive in Zambezi Open Forest (Miombo Ecoregion): 41-56. Gembloux, Presses agronomiques.
- DENNIS, R.W.G. 1994. Plumier's "Discomycetes". *Mycotaxon* 51: 237-239.
- DIBALUKA MPULUSU, S., LUKOKI LUYEYE, F., DE KESEL, A. & DEGREEF, J. 2010. Essais de culture de quelques champignons lignicoles comestibles de la région de Kinshasa (R.D. Congo) sur divers substrats lignocellulosiques. *Biotechnol. Agron. Soc. Environ.* 14(3): 417-422.
- DOIDGE, E.M. 1950. The South African fungi and lichens. *Bothalia* 5: 1-1094.
- DOUANLA-MELI, C. 2007. Fungi of Cameroon. Ecological diversity with emphasis on the taxonomy of non-gilled Hymenomycetes from the Mbalmayo forest reserve. *Bibl. Mycol.* 202: 410 pp.
- DUCOUSSO, M., BA, A.M. & THOEN, D. 2003. Les champignons ectomycorhiziens des forêts naturelles et des plantations d'Afrique de l'Ouest: une source de champignons comestibles. *Bois Forêts Trop.* 275(1) : 51-63.
- DUFOUR, L. 1913. Quelques champignons de Madagascar. *Rev. Gén. Bot.* 25 : 497-502.
- DUFOUR, L. & POISSON, H. 1926. Notes sur quelques champignons de Madagascar. *Bull. Acad. Malgache* 9 : 29-32.
- EICHELBAUM, F. 1906. Beiträge zur Kenntnis der Pflanzflora des Ostusambaragebirges. *Verh. Naturwiss. Vereins Hamburg* III, 14: 1-92.
- EYI NDONG, H. 2009. Etude des champignons de la forêt dense humide consommés par les populations du nord du Gabon. PhD thesis, Université Libre de Bruxelles: 271 pp.

- EYI NDONG, H. & DEGREEF J. 2010. Diversité des espèces de *Cantharellus*, *Lentinus* et *Termitomyces* consommées par les Pygmées du Nord du Gabon. In: VAN DER BURGT, J., VAN DER MAESEN, J. & ONANA, J.-M. (Eds). *Systématique et Conservation des Plantes africaines*. Kew, Royal Botanic Gardens: 133-141.
- EYSSARTIER, G. & BUYCK, B. 1998. Contribution à la systématique du genre *Cantharellus* en Afrique tropicale: étude de quelques espèces rouges. *Belg. J. Bot.* 131(2): 139-149.
- FA, J.E., CURRIE, D. & MEEUWIG, J. 2003. Bushmeat and food security in the Congo Basin: linkages between wildlife and people's future. *Envir. Cons.* 30: 71-78.
- FRIES, E.M. 1821. *Systema mycologicum* 1: 1-520. Lundae.
- GEZAHGNE, A., COETZEE, M.P.A., WINGFIELD, B.D., WINGFIELD, M.J. & ROUX, J. 2004. Identification of the *Armillaria* root rot pathogen in Ethiopian plantations. *For. Path.* 34: 133-145.
- GILLET, J. & PÂQUE, E. 1910. Plantes principales de la région de Kisantu, leur nom indigène, leur nom scientifique, leurs usages. *Ann. Mus. Congo, Sér. Bot.* 5(4): 1-120.
- GORTER, G.J.M.A. & EICKER, A. 1988. Gewone Afrikaanse en Engelse name vir die meer algemene Suid-Afrikaanse sampioene en andere makroswamme. *S. A. Tydsk. Natuur. & Tegn.* 7: 55-64.
- GUILLARMOD, A.J. 1966. A contribution towards the economic botany of Basutoland. *Bot. Not.* 119(2): 209-212.
- GUISSOU, K.M.L., SANKARA, P. & GUINKO, S. 2005. *Phlebopus sudanicus* ou "la viande des Bobos", un champignon comestible dans le département de Satin au Burkina Faso. *Crypto. Myco.* 26(3): 195-204.
- GUISSOU, K.M.L., LYKKE, A.M., SANKARA, P. & GUINKO, S. 2008. Declining wild mushroom recognition and usage in Burkina Faso. *Econ. Bot.* 62(3): 530-539.
- HAMA, O., MAES, E., GUISSOU, M.-L., IBRAHIM, D.M., BARRAGE, M., PARRA SANCHEZ, L.A., RASPE, O. & DE KESEL, A. 2010. *Agaricus subsaharianus*, une nouvelle espèce comestible et consommée au Niger, au Burkina Faso et en Tanzanie. *Crypto. Mycol.* 31(3): 221-234.
- HÄRKÖNEN, M. 1992. Wild mushrooms, a delicacy in Tanzania. *Univ. Helsingensis* 1992(2): 29-31.
- HÄRKÖNEN, M. 1995. An ethnomycological approach to Tanzanian species of *Amanita*. *Symb. Bot. Ups.* 30(3): 145-151.
- HÄRKÖNEN, M., SAARIMÄKI, T., MWASUMBI, L. & NIEMELÄ, T. 1993. Collection of the Tanzanian mushroom heritage as a form of developmental cooperation between the universities of Helsinki and Dar es Salaam. *Aquilo, Ser. Botanica* 31: 99-105.
- HÄRKÖNEN, M., SAARIMÄKI, T. & MWASUMBI, L. 1994a. Edible and poisonous mushrooms of Tanzania. *Afr. J. Mycol. Biotech.* 2(2): 99-123.
- HÄRKÖNEN, M., SAARIMÄKI, T. & MWASUMBI, L. 1994b. Tanzanian mushrooms and their uses 4. Some reddish edible and poisonous *Amanita* species. *Karstenia* 34: 47-60.
- HÄRKÖNEN, M., SAARIMÄKI, T. & MWASUMBI, L. 1995. Edible mushrooms of Tanzania. *Karstenia* 35: 1-92.

- HÄRKÖNEN, M., NIEMELÄ, T. & MWASUMBI, L. 2003. Tanzanian mushrooms - Edible, harmful and other fungi. *Norrlinia* 10: 1-200.
- HEIM, R. 1935. L'olatafa. *Arch. Mus. Nat. Hist. Nat.*, sér. 6, 12: 549-554.
- HEIM, R. 1936. Aperçu sur les champignons toxiques et comestibles des colonies françaises. In: Curasson G. (Ed.) *Pathol. Exot. Vétérin. Comp.* 3: 1-31.
- HEIM, R. 1941. Etudes descriptives et expérimentales sur les agarics termitophiles d'Afrique tropicale. *Mém. Acad. Sc. Inst. Fr.* 64: 1-74.
- HEIM, R. 1942a. Nouvelles études descriptives sur les agarics termitophiles d'Afrique tropicale. *Arch. Mus. Nat. Hist. Nat.*, sér. 6, 18: 107-166.
- HEIM, R. 1942b. Les champignons des termitières. Nouveaux aspects d'un problème de biologie et de systématique générales. *Extr. Rev. Scient.* 3205: 69-86.
- HEIM, R. 1948. Les *Sympodiae* ou marasmes arborescents du Cameroun. *Ann. Sc. Nat., Bot.* 11: 1-8.
- HEIM, R. 1951. Les *Termitomyces* du Congo belge recueillis par Madame M. Goossens-Fontana. *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 21(3-4): 205-222.
- HEIM, R. 1952. Les *Termitomyces* du Cameroun et du Congo Français. *Mém. Soc. Helv. Sc. Nat.* 80(1): 1-41.
- HEIM, R. 1955a. Les Lactaires d'Afrique intertropicale (Congo Belge et Afrique noire Française). *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 25(1): 1-91.
- HEIM, R. 1955b. *Lactarius*. *Fl. Icon. Champ. Congo* 4: 83-97, pl. 13-15.
- HEIM, R. 1958. *Termitomyces*. *Fl. Icon. Champ. Congo* 7: 139-151, pl. 23-25.
- HEIM, R. 1963a. L'*Armillariella elegans* Heim. *Revue Mycol., Paris* 28(2): 89-94.
- HEIM, R. 1963b. La nomenclature mycologique des Lisongos. *Cah. Maboké* 1: 77-85.
- HEIM, R. 1963c. Les *Termitomyces* de la République centrafricaine. *Cah. Maboké* 1: 20-26.
- HEIM, R. 1963d. Signes imprévus de civilisation: Les champignons des Lisongos. *Sciences & Enseign. Sci.* 26: 16-37.
- HEIM, R. 1964. Champignons consommés par les pygmées de République Centrafricaine. *Cah. Maboké* 2 : 93-104.
- HEIM, R. 1967a. Notes sur la flore mycologique des Terres du pacifique Sud. IV. Note complémentaire sur l'*Armillariella elegans*. *Revue Mycol., Paris* 32: 9-11.
- HEIM, R. 1967b. Etudes de mycologie centrafricaine. 2. La grande coulemelle d'Afrique équatoriale. *Cah. Maboké* 5: 63-66.
- HEIM, R. 1968. Breves diagnoses latinae novitatum genericarum specificarumque nuper descriptarum. *Rev. Mycol.* 33(2-3): 211-217.
- HEIM, R. 1977. *Termites et champignons. Les champignons termitophiles d'Afrique noire et d'Asie méridionale*. Paris, Boubée: 207 pp.
- HEIM, R. & CAILLEUX, R. 1965. Culture industrielle d'une psalliote tropicale dans les régions chaudes. *Cah. Maboké* 3: 109-113.
- HEINEMANN, P. 1945. Guide pour l'étude microscopique des Champignons supérieurs. *Bull. mens. Nat. belges* 7-8 (juillet-aôut): 1-8.

- HEINEMANN, P. 1956a. Champignons récoltés au Congo belge par Mme M. Goossens-Fontana 2. *Agaricus* Fries s.s. *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 26(1): 1-127.
- HEINEMANN, P. 1956b. *Agaricus* 1. *Fl. Icon. Champ. Congo* 5: 99-119, pl. 16-19.
- HEINEMANN, P. 1958. Champignons récoltés au Congo belge par Mme M. Goossens-Fontana 3. Cantharellineae. *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 28: 385-437.
- HEINEMANN, P. 1959. Cantharellineae. *Fl. Icon. Champ. Congo* 8: 153-165, pl. 26-28.
- HEINEMANN, P. 1963. Champignons récoltés au Congo belge par Mme M. Goossens-Fontana 5. Hygrophoraceae. *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 33(4): 421-458.
- HEINEMANN, P. 1966. Hygrophoraceae. *Fl. Icon. Champ. Congo* 15: 279-287, pl. 47-48.
- HEINEMANN, P. 1967. *Chlorophyllum*. *Fl. Icon. Champ. Congo* 16: 323-324, pl. 52.
- HEINEMANN, P. 1969. Le genre *Macrolepiota* Sing. (Leucocoprineae) au Congo-Kinshasa. *Bull. Jard. Bot. Nat. Belg.* 39: 201-226.
- HEINEMANN, P. 1970. *Macrolepiota*. *Fl. Icon. Champ. Congo* 17: 332-338, pl. 54-55.
- HEINEMANN, P. 1975. *Volvariella*. *Fl. Ill. Champ. Afr. Centr.* 4: 75-84, pl. 13-14.
- HEINEMANN, P. 1978. *Volvariella* (Pluteaceae). Compléments. *Fl. Ill. Champ. Afr. Centr.* 6: 119-120, pl. 19.
- HEINEMANN, P. & RAMMELOO J. 1985. De la mesure des spores et de son expression. *Agarica* 6(12): 366-380.
- HENDRICKX, F.L. 1948. *Sylloge Congorum Congensium*. Bruxelles, INEAC.
- HENNINGS, P. 1892. Fungi Africani. *Bot. Jahrb. Syst.* 14: 337-373.
- HENNINGS, P. 1895. Fungi Camerunenses I. *Bot. Jahrb. Syst.* 22: 72-111.
- HENNINGS, P. 1905. Fungi Africae Orientalis IV. *Bot. Jahrb. Syst.* 38: 102-118.
- HENNINGS, P. 1908. Fungi von Madagaskar, den Comoren und Ostafrika. Stuttgart, Nadele: 33 pp.
- HJORSTAM, K., RYVARDEN, L. & WATLING, R. 1993. Preliminary checklist of non-agaricoid macromycetes in the Korup National Park, Cameroon and surrounding area. *Edinb. J. Bot.* 50 : 105-119.
- HOLDEN, M. 1970. Notes on the agaric flora of Ghana. *J. W. Afr. Sci. Assoc.* 15: 24-34.
- HOLLAND, J.H. 1915. The useful plants of Nigeria. Mushrooms. *Bull. Misc. Inform. Kew*, addit. ser. 9: 881.
- JOSSERAND, M. 1983. La description des champignons supérieurs. 2ième éd. Paris, Lechevalier: 399 pp.
- JUSTO, A., VIZZINI, A., MINNIS, A.M., MENOLLI JR., N., CAPELARI, M., RODRÍGUEZ, O., MALYSHEVA, E., CONTU, M., GHIGNONE, S. & HIBBETT, D.S. (2011). Phylogeny of the Pluteaceae (Agaricales, Basidiomycota). Taxonomy and character evolution. *Fung. Biol.* 115: 1-20.
- KATENDE, A.B., SEGAWA, P. & BIRNIE, A. 1999. *Wild food plants and mushrooms of Uganda*. Nairobi, Regional Land Management Unit & Swedish Int. Dev. Coop. Agency: 490 pp.

- KORNERUP, A. & WANSCHER, J.H. 1978. *Methuen Handbook of Colour*. London, Methuen & Co Ltd: 252 pp.
- LEBRUN, J. & GILBERT, G. 1954. Une classification écologique des forêts du Congo. *INEAC, Sér. Scient.* 63: 89 pp., 16 pls.
- LE GAL, M. 1953. *Les Discomycètes de Madagascar*. Prodrôme à une Flore mycologique de Madagascar et Dépendances 4. MNHN, Paris: 465 pp.
- LE GAL, M. 1960. Discomycètes. *Fl. Icon. Champ. Congo* 9: 167-183, pl. 29-31.
- LEVIN, H., BRANCH, M., RAPPOPORT, S. & MITCHELL, D. 1987. *A Field Guide to the Mushrooms of South Africa*. Cape Town, C. Struik Ltd.
- LOCQUIN, M. 1954. Une chanterelle comestible de la Côte d'Ivoire: *Hygrophoropsis manganotii* sp. nov. *J. Agric. Bot. Trop. Appl.* 1: 359-361.
- LOWY, B. 1952. The genus *Auricularia*. *Mycologia* 44: 656-692.
- MAITLAND, T.D. & WAKEFIELD, E.M. 1917. Notes on Ugandan fungi I. *Bull. Misc. Inform., Kew* 1917: 1-19.
- MALAISSÉ, F. 1997. *Se nourrir en forêt claire africaine. Approche écologique et nutritionnelle*. Gembloux, Les presses agronomiques & Wageningen, CTA: 384 pp.
- MALAISSÉ, F. 2010. *How to live and survive in Zambezian Open Forest (Miombo Ecoregion)*. Gembloux, Presses agronomiques: 422 pp.
- MALAISSÉ, F., DE KESEL, A., N'GASSE, G. & LOGNAY G. 2008. Diversité des champignons consommés par les pygmées Bofi de la Lobaye en République Centrafricaine. *Geo-Eco-Trop* 28: 1-11.
- MOHAMMED, C. & GUILLAUMIN, J.J. 1994. *Armillaria* in tropical Africa. In: ISAAC, S., FRANKLAND, J.C. & WATLING, R. (Eds). *Aspects of Tropical Mycology*. Cambridge, Cambridge Univ. Press: 207-217.
- MORRIS, B. 1984. Macrofungi of Malawi: some ethnobotanical notes. *Bull. Brit. Mycol. Soc.* 18: 48-57.
- MORRIS, B. 1987. *Common mushrooms of Malawi*. Oslo, Fungiflora: 108 pp.
- MORRIS, B. 1990. An annotated check-list of the macrofungi of Malawi. *Kirkia* 13: 323-364.
- MORRIS, B. 1994. Bowa: Ethnomycological notes on the macrofungi of Malawi. In: SEYANI, J.H. & CHIKUNI, A.C. (Eds). *Proceedings XIIIth Plenary meeting of AETFAT*, vol. 1. Zomba, National Herbarium and Botanic Gardens of Malawi: 635-647.
- MOSSEBO, D.C., AMOUGOU, A. & ATANGANA, R.E. 2002. Contribution à l'étude du genre *Termitomyces* (Basidiomycètes) au Cameroun: écologie et systématique. *Bull. Soc. Mycol. Fr.* 118: 195-249.
- MOSSEBO, D.C., NJOUNKOU, A.L., PIATEK, M., KENGINI AYISSI, B. & DJAMNDO DJASSE, M. 2009. *Termitomyces striatus* f. *pileatus* f. nov. and f. *brunneus* f. nov. from Cameroon with a key to Central African species. *Mycotaxon* 107: 315-329.
- MUKIIBI, J. 1973. The nutritional value of some Ugandan mushrooms. *Acta Hort.* 33: 171-175.

- MUSIBONO, E.E., HABARI, M.H. & PAULUS, J.J. 1991. Essai de culture mycélienne de quelques champignons comestibles zairois sur milieu semi-synthétique. *Tropicultura* 9: 138-139.
- MWENJE, E., WINGFIELD, B.D., COETZEE, M.P.A. & WINGFIELD, M.J. 2003. Molecular characterization of *Armillaria* species from Zimbabwe. *Mycol. Res.* 107: 291-296.
- OGUNDANA, S.K. 1979. Nigeria and the mushrooms. *Mush. Sci.* 10(2): 537-545.
- ONGUENE, N.A. 2000. *Diversity and dynamics of mycorrhizal associations in tropical rain forests with different disturbance regimes in South Cameroun*. Tropenbos Cameroon, Ser. 3: 167 pp.
- OSO, B.A. 1975. Mushrooms and the Yoruba people of Nigeria. *Mycologia* 67(2): 311-319.
- OSO, B.A. 1977a. Mushrooms in Yoruba mythology and medicinal practices. *Econ. Bot.* 31: 367-371.
- OSO, B.A. 1977b. *Pleurotus tuber-regium* from Nigeria. *Mycologia* 69: 271-279.
- PARENT, G. & SKELTON, G.S. 1977. *Termitomyces microcarpus*, champignon comestible et source d'une enzyme protéolytique. *Nat. Belg.* 58: 33-37.
- PARENT, G. & THOEN, D. 1977. Food value of edible mushrooms from Upper Shaba region. *Econ. Bot.* 31: 436-445.
- PATOUILLARD, M.N. 1916. Une Lépiote africaine des nids de termites (*Lepiota Le Testui*). *Bull. Soc. Mycol. Fr.* 32: 59-62.
- PEERALLY, M.A. 1979. *Tricholoma spectabilis* Peerally & Sutra, an excellent giant edible mushroom from Mauritius. *Mush. Sci.* 10(1): 817-828.
- PEERALLY, M.A. & SUTRA, G. 1972. Les champignons supérieurs de l'île Maurice. *Rev. Agr. Sucr. Ile Maurice* 51: 118-123.
- PEGLER, D.N. 1968. Studies on African Agaricales: 1. *Kew Bull.* 21: 499-533.
- PEGLER, D.N. 1969. Studies on African Agaricales: 2. *Kew Bull.* 23: 219-249.
- PEGLER, D.N. 1971. *Lentinus* Fr. and related genera from Congo-Kinshasa (Fungi). *Bull. Jard. Bot. Nat. Belg.* 41: 273-281.
- PEGLER, D.N. 1972. Lentineae (Polyporaceae), Schizophyllaceae et espèces lentinoïdes et pleurotoïdes des Tricholomataceae. *Fl. Ill. Champ. Afr. Centr.* 1: 5-26, pl. 1-6.
- PEGLER, D.N. 1977. A preliminary agaric flora of East Africa. *Kew Bull., Add. Ser.* 6: 615 pp.
- PEGLER, D.N. 1983. The genus *Lentinus*: a World monograph. *Kew Bull., Add. Ser.* 10: 281 pp.
- PEGLER, D.N. 1986. Agaric flora of Sri Lanka. *Kew Bull., Add. Ser.* 12: 81-86.
- PEGLER, D.N. & PEARCE, G.D. 1980. The edible mushrooms of Zambia. *Kew Bull.* 35: 475-491.
- PEGLER, D.N. & RAYNER, R.W. 1969. A contribution to the Agaric flora of Kenya. *Kew Bull.* 23(3): 347-412.
- PÉREZ-SIERRA, A., GUILLAUMIN, J.J., SPOONER, B. & BRIDGE, P.D. 2004. Characterization of *Armillaria heimii* from Africa. *Plant Pathol.* 53: 220-230.

- PETERSEN, R.H. & KRISAI-GREILHUBER, I. 1999. Type specimen studies in *Pleurotus*. *Persoonia* 17(2): 201-219.
- PIEARCE, G.D. 1981. *An introduction to Zambia's wild edible mushrooms and how to use them*. Zambia, Forest Dept.: 28 pp.
- PIEARCE, G.D. & SHARP, C. 2000. Vernacular names of Zimbabwean fungi: a preliminary checklist. *Kirkia* 17(2): 219-228.
- PIENING, L.J. 1962. A check list of fungi recorded from Ghana. *Ghana Min. Agric. Bull.* 2: 130 pp.
- RAMMELOO, J. & WALLEYN, R. 1993. The edible fungi of Africa south of the Sahara: a literature survey. *Scripta Bot. Belg.* 5: 1-62.
- RAPPONDA-WALKER, A. & SILLANS, R. 1961. Les plantes utiles du Gabon. *Encycl. Biol.* 56: 614 pp.
- REDEUILH, G. 2002. Introduction au vocabulaire nomenclatural. *Bull. Soc. Mycol. Fr.* 118(4): 299-326.
- ROBERTS, P. 2001. Heterobasidiomycetes from Korup National Park, Cameroon. *Kew Bull.* 56: 163-187.
- ROULON-DOKO, P. 1998. *Chasse, cueillette et cultures chez les Gbaya de Centrafrique*. Paris, L'Harmattan: 540 pp.
- RYVARDEN, L., PEARCE, G.D & MASUKA, A.J. 1994. *An introduction to the larger fungi of South Central Africa*. Harare, Baobab Books: 200 pp.
- SANON, K.B., BÂ, A.M. & DEXHEIMER, J. 1997. Mycorrhizal status of some fungi fruiting beneath indigenous trees in Burkina Faso. *For. Ecol. Manag.* 98: 61-69.
- SHACKLETON, S.E., SHACKLETON, C.M., NETSHILUVHI, T.R., GEACH, B.S., BALANCE, A. & FAIRBANKS, D.H.K. 2002. Use patterns and value of savanna resources in three rural villages in South Africa. *Econ. Bot.* 56(2): 130-146.
- SINGER, R. 1961. Type studies on Agarics. 4. *Sydowia* 15: 133-158.
- SINGER, R. 1964. *Marasmius* congolais recueillis par Mme Goossens-Fontana et d'autres collecteurs belges. *Bull. Jard. Bot. Etat Brux.* 34: 317-388.
- SINGER, R. 1965. *Marasmius*. *Fl. Icon. Champ. Congo* 14: 253-278, pl. 44-46.
- STACE, C.A. 1989. *Plant Taxonomy and Biosystematics*, 2nd ed. London, Edward Arnold Publ.: 288 pp.
- STEPHENS, E.L. & KIDD, M.M. 1953. *Some South African edible fungi*. Cape Town, Longmans Southern Africa Ltd.
- TAYLOR, F.W., THAMAGE, D.M., BAKER, N., ROTH-BEJERANO, N. & KAGAN-ZUR, V. 1995. Notes on the Kalahari desert truffle, *Terfezia pfeillii*. *Mycol. Res.* 99: 874-878.
- THIERS, B. [continuously updated]. *Index Herbariorum: A global directory of public herbaria and associated staff*. New York Botanical Garden's Virtual Herbarium. <http://sweetgum.nybg.org/ih/>
- THOEN, D. & BÂ, M. 1989. Ectomycorrhizas and putative ectomycorrhizal fungi of *Azelia africana* and *Uapaca senegalensis* in southern Senegal. *New Phytol.* 113: 549-559.

- THOEN, D. & DUCOUSSO, M. 1989. Champignons et ectomycorrhizes du Fouta Djallon. *Bois Forêts Trop.* 221: 45-63.
- THOEN, D., PARENT, G. & LUKUNGU, T. 1973. L'usage des champignons dans le Haut-Shaba (République du Zaïre). *Bull. Trim. Centr. Etudes Probl. Soc. Econ.* 100-101: 69-85.
- TUNO, N. 2001. Mushroom utilization by the Majangir, an Ethiopian tribe. *Mycologist* 15: 78-79.
- VAN DER WESTHUIZEN, G.C.A. 1983. *Mushrooms and toadstools*. Republic of South Africa, Dept Agr. Techn. Serv., Bulletin 396.
- VAN DER WESTHUIZEN, G.C.A. & EICKER, A. 1991. The "Omajowa" or "Termitenpilz", a *Termitomyces* sp. (Agaricales) of Namibia. *S. Afr. J. Bot.* 57(1): 67-70.
- VAN DER WESTHUIZEN, G.C.A. & EICKER, A. 1994. *Mushrooms of Southern Africa (field guide)*. Cape Town, Pippa Parker: 207 pp.
- VANDE WEGHE J.P. 2004. *Forêts d'Afrique Centrale. La Nature et l'Homme*. Bruxelles, Lannoo: 367 pp.
- VAN DIJK, H., ONGUENE, N.A. & KUYPER, T.W. 2003. Knowledge and utilization of edible mushrooms by local populations of the rain forest of South Cameroon. *Ambio* 32(1): 19-23.
- VERBEKEN, A. 1995. Studies in tropical African *Lactarius* species. 1. *Lactarius gymnocarpus* R. Heim ex Singer and allied species. *Mycotaxon* 55: 515-542.
- VERBEKEN, A. 1996a. Studies in tropical African *Lactarius* species. 4. Species described by P. Hennings and M. Beeli. *Edinb. J. Bot.* 53(1): 49-79.
- VERBEKEN, A. 1996b. Biodiversity of the genus *Lactarius* Pers. in tropical Africa. PhD thesis, Ghent University: 342 pp. + 269 pl.
- VERBEKEN, A. & WALLEYN, R. 1999. Studies in tropical African *Lactarius* species. 7. A synopsis of the section *Edule* and a review on the edible species. *Belg. J. Bot.* 132(2): 175-184.
- VERBEKEN, A. & WALLEYN, R. 2010. Monograph of *Lactarius* in Tropical Africa. *Fungus Fl. Trop. Afr.* 2: 161 pp. + 54 pl.
- VUJICIC & VUJICIC 1971. *A biochemical study of Zambian foods*. Lusaka, Univ. Zambia: 28 pp.
- WALKEFIELD, E.M. 1914. Nigerian fungi II. *Bull. Misc. Inform.*, Kew : 253-261.
- WALKER, A.R. 1931. Champignons comestibles de la Basse-Ngounié (Gabon). *Rev. Int. Bot. Appl. Agric. Trop.* 11: 240-247.
- WALLEYN, R. & RAMMELOO, J. 1994. The poisonous and useful fungi of Africa south of the Sahara. *Scripta Bot. Belg.* 10: 1-56.
- WATT, J.M. & BREYER-BRANDWIJK, M.G. 1962. Fungi. Medicinal and poisonous plants of Southern East Africa: 1094-1127. Edinburgh, Livingstone.
- WEHMEYER, A.S., COETZEE, J.C. & EICKER, A. 1981. Nutrient content of *Macrolepiota zeyheri* and *Agaricus brunnescens*. *S. Afr. J. Sc.* 77: 426-427.
- WEINSTEIN, R.N., PFISTER, D.H. & ITURRIAGA, T. 2002. A phylogenetic study of the genus *Cookeina*. *Mycologia* 94: 673-682.

- WHITE, F. 1986. *La végétation de l'Afrique*. Paris, ORSTOM-UNESCO: 384 pp.
- WILKIE, D.S. & CARPENTER, J.F. 1999. Bushmeat hunting in the Congo Basin: an assessment of impacts and options for mitigation. *Biodiv. Cons.* 8: 927-955.
- WILLIAMSON, J. 1973. Preliminary list of some fungi of Malawi. *Soc. Malawi J.* 26: 15-27.
- WILLIAMSON, J. 1975. Fungi. Useful plants of Malawi: 312-336. Zomba, Univ. Malawi.
- WONG, G.J & WELLS, K. 1987. Comparative morphology, compatibility and interfertility of *Auricularia cornea*, *A. polytricha* and *A. tenuis*. *Mycologia* 79: 847-856.
- YOROU, S.N. & DE KESEL, A. 2002. Connaissances ethnomycologiques des peuples Nagot du centre du Bénin (Afrique de l'Ouest). In: ROBBRECHT, E., DEGREEF, J. & FRIIS, I. (Eds). *Plant systematics and phytogeography for the understanding of African biodiversity*. Proceedings XVIth AETFAT Congress, Meise. *Syst. Geogr. Pl.* 71: 627-637.
- YOROU, S.N. & DE KESEL, A. 2011. Champignons supérieurs. In: NEUENSCHWANDER, P., SINSIN, B. & GOERGEN, G. (Eds). *Protection de la nature en Afrique de l'Ouest: Une liste rouge pour le Bénin*. International Institute of Tropical Agriculture, Ibadan: 47-60.
- YOROU, S.N., DE KESEL, A., SINSIN, B. & CODJIA, J.T.C. 2002. Diversité et productivité des champignons comestibles de la forêt classée de Wari Maro (Benin). In: ROBBRECHT, E., DEGREEF, J. & FRIIS, I. (Eds). *Plant systematics and phytogeography for the understanding of African biodiversity*. Proceedings XVIth AETFAT Congress, Meise. *Syst. Geogr. Pl.* 71: 613-625.
- ZOBERI, M.H. 1972. *Tropical macrofungi*. London, MacMillan Press: 158 pp.
- ZOBERI, M.H. 1973. Some edible mushrooms from Nigeria. *Nigerian Field* 38: 81-90.

13. Remerciements

Cet ouvrage n'aurait pu voir le jour sans la collaboration efficace et l'appui des populations locales tant lors des collectes de champignons en forêt qu'à l'occasion des enquêtes ethnomycologiques auxquelles les villageois se sont prêtés avec beaucoup de patience. Que tous en soient ici remerciés.

Nos sincères remerciements vont également à Omer Vande Kerckhove pour ses remarquables aquarelles et à Cyrille Gerstmans pour la mise en forme minutieuse et soignée des planches et des figures.

Enfin, nous tenons à remercier Atsu Guelly et Maba Dao pour leur collaboration à la réalisation de certaines photographies didactiques prises au Togo.

14. Crédit photographique

L'intérêt de cet ouvrage est dû en grande partie à la richesse et à la qualité de ses illustrations, et notamment de ses photographies. Les noms des auteurs des différents clichés sont repris ci-dessous.

Couverture: A. De Kesel
Page des auteurs: J. Degreef
Fig. 1A: J. Degreef
Fig. 1B: J.-P. Vande weghe
Fig. 1C: J.-P. Vande weghe
Fig. 1D: J. Degreef
Fig. 1E: J.-P. Vande weghe
Fig. 1F: J. Mangambu Mokoso
Fig. 1G: J. Mangambu Mokoso
Fig. 1H : J.-P. Vande weghe
Fig. 1I : J.-P. Vande weghe
Fig. 2A: A. De Kesel
Fig. 2B: J. Degreef
Fig. 2C: J. Degreef
Fig. 2D: J. Degreef
Fig. 3A: A. De Kesel
Fig. 3B : J. Degreef
Fig. 3C: J. Degreef
Fig. 3D: J. Degreef
Fig. 4A: J. Degreef
Fig. 4B: J. Degreef
Fig. 5: A. De Kesel
Fig. 6: A. De Kesel
Fig. 7A: A. De Kesel
Fig. 7B: A. De Kesel
Fig. 7C: J. Degreef
Fig. 7D: A. De Kesel
Fig. 8: A. De Kesel
Fig. 9A: J. Degreef
Fig. 9B: J. Degreef
Fig. 10A: A. De Kesel
Fig. 10B: L. Parra
Fig. 11A: J. Degreef
Fig. 11B: A. De Kesel
Fig. 12: A. De Kesel
Fig. 13: A. De Kesel
Fig. 14: A. De Kesel
Fig. 15: A.K. Guelly
Fig. 16: A. De Kesel
Fig. 17: A. De Kesel
Fig. 20: A. De Kesel
Fig. 38: A. Verbeken
Fig. 40: H. Eyi Ndong
Fig. 42: A. De Kesel
Fig. 43: A. De Kesel
Fig. 46: A. De Kesel
Fig. 59A: J. Degreef
Fig. 59B: A. De Kesel
Fig. 62: A. De Kesel
Fig. 63: A. De Kesel
Fig. 65: A. De Kesel
Fig. 67: J. Degreef
Fig. 68: J. Degreef
Fig. 70: J. Degreef
Fig. 73: A. De Kesel
Fig. 74: J. Degreef
Fig. 77: A. De Kesel
Fig. 78: J. Degreef
Fig. 83: A. De Kesel
Fig. 84: J. Degreef
Fig. 98: B. Buyck
Fig. 99: A. De Kesel
Fig. 102: J. Degreef
Fig. 103: J. Degreef
Fig. 105: J. Degreef
Fig. 108: A. De Kesel
Fig. 112: A. De Kesel
Fig. 113: A. De Kesel
Fig. 116: R. Walley
Fig. 117: J. Degreef
Fig. 121: J. Degreef
Fig. 122: A. De Kesel
Fig. 123: J. Degreef
Fig. 139: A. De Kesel
Fig. 143: J. Degreef
Fig. 144: J. Degreef
Fig. 146: A. De Kesel
Fig. 148: J. Degreef
Fig. 152: A. De Kesel

15. A propos des auteurs... et de l'illustrateur



Hugues Eyi Ndong (°1973) est chercheur au Centre National de Recherches Scientifiques et Techniques de Libreville au Gabon (CENAREST). Dans le cadre de son Ph.D. à l'Université Libre de Bruxelles, il a étudié les champignons consommés par les populations pygmées et bantu du Gabon et a réalisé de nombreuses enquêtes ethnomycologiques sur le terrain. Il poursuit ses travaux en s'intéressant non seulement à l'ethnomycologie mais aussi à l'identification et à la mise en culture de souches locales de champignons comestibles. Il est actuellement responsable du département des Biotechnologies appliquées et du laboratoire de mycologie de l'IRT.



Jérôme Degreef (°1966) est chef du département de cryptogamie et curateur des collections cryptogamiques au Jardin botanique national de Belgique à Meise. Ses recherches concernent la taxonomie des macromycètes d'Afrique tropicale et l'ethnomycologie. Au cours des 10 dernières années, son travail de terrain en Afrique centrale a consisté à collecter, décrire et identifier les spécimens consommés par les populations locales. Il organise régulièrement des formations à la mycologie en Afrique centrale. Il est l'éditeur de *Fungus Flora of Tropical Africa* et également co-fondateur et un des éditeurs permanents de *Abc Taxa*.



André De Kesel (°1964) est chercheur en mycologie au Jardin botanique national de Belgique à Meise, taxonomiste spécialisé en macromycètes d'Afrique. Son expérience ethnomycologique en Afrique tropicale a mené entre autres à la publication du *Guide des champignons comestibles du Bénin* dont il est co-auteur. Il y propose notamment des méthodes quantitatives et qualitatives pour la mesure des productions naturelles de champignons comestibles sauvages dans le but d'une meilleure gestion, valorisation et conservation des écosystèmes forestiers. Par ailleurs, il organise régulièrement des formations à la mycologie en Afrique de l'Ouest.



Omer Van de Kerckhove (°1957) est dessinateur scientifique au Jardin botanique national de Belgique à Meise depuis 1989. Ses dessins au trait et à l'encre (e.a. mousses, champignons et phanérogames) ainsi que ses aquarelles ont été publiés dans de nombreuses revues belges et étrangères. Il a à son actif plus de 700 aquarelles de champignons d'un réalisme et d'une qualité remarquables et destinées à illustrer des publications scientifiques. Il travaille également la peinture à l'huile et l'aquarelle vers d'autres horizons artistiques (paysages, natures mortes, ...). Plusieurs expositions ont été consacrées à son travail.

16. Index taxonomique

Les **noms acceptés** des espèces décrites dans ce travail sont figurés en gras. Les synonymes de ces espèces, apparaissant dans la littérature traitant des champignons africains, sont soulignés. Les chiffres en gras indiquent les pages où les taxons sont décrits. Tous les autres taxons mentionnés dans le texte mais non décrits figurent également dans l'index ci-dessous.

A

<i>Agaricus</i>	53, 75, 84
<i>Agaricus crocopeplus</i>	82
<u><i>Agaricus dolichaulus</i></u>	153
<i>Agaricus erythrotrichus</i>	82 , 83
<u><i>Agaricus flabellatus</i></u>	170
<i>Agaricus goossensiae</i>	84 , 85, 86
<u><i>Agaricus microcarpus</i></u>	209
<u><i>Agaricus procerus</i></u>	156
<u><i>Agaricus sajour-caju</i></u>	146
<i>Agaricus trisulphuratus</i>	82
<u><i>Agaricus tuber-regium</i></u>	173
<u><i>Agaricus volvaceus</i></u>	222
<i>Amanita</i>	9, 35, 52
<i>Amanita loosii</i>	33
<i>Amanita phalloides</i>	21
<i>Amanita rubescens</i>	86, 87 , 88, 89
<i>Amanita rubescens</i> var. <i>congolensis</i> ..	87
<i>Armillaria fuscipes</i>	90
<i>Armillaria heimii</i>	90 , 91, 92
<i>Armillaria mellea</i>	90
<u><i>Armillaria pelliculata</i></u>	138
<i>Auricularia cornea</i>	92, 93 , 94, 95
<u><i>Auricularia polytricha</i></u>	93
<u><i>Auricularia tenuis</i></u>	93
Auriculariales	70

B

Boletales.....	9, 17, 52
<i>Boletus</i>	35

C

<i>Camarophyllus subpratensis</i>	96 , 97
<i>Cantharellus</i>	9, 17, 35, 45, 70, 73, 96
<i>Cantharellus addaiensis</i>	101
<i>Cantharellus alboroseus</i>	101
<u><i>Cantharellus aurantiacus</i></u> var. <i>congolensis</i>	108
<i>Cantharellus congolensis</i> ..	98 , 99, 100
<i>Cantharellus densifolius</i>	103

<i>Cantharellus floridulus</i> ..	100, 101 , 102
<u><i>Cantharellus incarnatus</i></u>	114
<i>Cantharellus luteopunctatus</i>	103 104, 105
<i>Cantharellus miniatescens</i>	105, 106 107
<i>Cantharellus platyphyllus</i>	23, 25
<i>Cantharellus pseudofriesii</i>	108
<i>Cantharellus rhodophyllus</i>	109 , 110 114
<i>Cantharellus rufopunctatus</i>	12
<i>Cantharellus rufopunctatus</i> var. <i>ochraceus</i>	111
<i>Cantharellus rufopunctatus</i> var. <i>rufopunctatus</i>	31, 103, 111 , 112 113
<i>Cantharellus subincarnatus</i> ..	109, 113 114 , 115
<i>Chlorophyllum molybdites</i>	154
<i>Chlorophyllum molybdites</i> var. <i>congolense</i>	154
<i>Clathrus</i>	35
<i>Clavaria</i>	35
<i>Clitocybe</i>	53
<u><i>Clitocybe elegans</i></u>	90
<u><i>Collybia arborescens</i></u>	161
<i>Collybia aurea</i>	116
<i>Collybia piperata</i>	116 , 117
<i>Cookeina</i>	69
<i>Cookeina speciosa</i>	118 , 119
<u><i>Cookeina sulcipes</i></u>	118
<i>Cookeina sulcipes</i> var. <i>fusca</i>	118
<i>Coprinus</i>	80
<i>Craterellus aureus</i>	10, 120 , 121, 124
<i>Cyathus</i>	35

E

<u><i>Exidia polytricha</i></u>	93
---------------------------------------	----

F

<u><i>Favolus brasiliensis</i></u>	176
--	-----

Favolus tenuiculus..... 176
Flammula zenkeri 126

G

Geastrum..... 35
Gerronema beninensis 158
Gerronema hungo 122, 123
Goossensia cibarioides 120, **124**
125
Gymnopilus..... 126
Gymnopilus zenkeri **126**, 127

H

Hirneola nigra 93
Hygrophorus subpratensis..... 96

L

Lactarius..... 9, 17, 35, 47, 62
Lactarius acutus..... 12, **128**, 129
Lactarius cinnamomeus..... 136
Lactarius congolensis..... 73, **130**, 131
Lactarius craterelloides..... 130
Lactarius gymnocarpus..... **132**, 133
Lactarius inversus..... 73, **134**, 135
Lactarius latifolius..... **136**, 137
Lactarius pandani f. intermedius..... 138
Lactarius pandani f. pallidus..... 138
Lactarius pelliculatus..... **138**, 139, 140
Lactarius rubroviolascens..... 48
Lactarius sesemotani..... 140, **141**, 142
Lactarius unicolor 130
Lentinus 11
Lentinus bouaya 143
Lentinus brunneofloccosus .. **143**, 144
145
Lentinus incarnatus 114
Lentinus luteopunctatus..... 103
Lentinus rufopunctatus 111
Lentinus sajor-caju..... **146**, 147
Lentinus squarrosulus..... 10, 12, **148**
149, 150
Lentinus tuber-regium..... 173
Lepiota congolensis..... 204
Lepiota gracilentata var. *congolensis* .. 153
Lepiota letestui 204
Lepiota procera var. *goossensiae*..... 153
Lepiota schimperi 214
Lepiotaceae 61
Leucocoprinus africanus..... 151

M

Macrolepiota africana..... **151**, 152, 156
Macrolepiota dolichaula. **153**, 154, 155
Macrolepiota gracilentata var.
goossensiae 153
Macrolepiota procera 151, **156**, 157
Marasmiellus inoderma. **158**, 159, 160
Marasmius 73
Marasmius piperatus 116
Marasmius arborescens 160, **161**, 162
Marasmius bekolacongoli..... **163**, 164
165
Marasmius buzungolo.... 165, **166**, 167
Marasmius hungo..... 122
Marasmius inoderma 158
Marasmius staudtii..... 163
Marasmius zenkeri 163

N

Neonothopanus 168
Neonothopanus hygrophanus 158
168, 169, 170, 176
Nothopanus 168
Nothopanus hygrophanus 168

P

Panus hygrophanus..... 168
Panus piperatus..... 168
Peziza speciosa..... 118
Phallus..... 35
Pholiota..... 126
Pleurotus djamor 170
Pleurotus flabellatus 168, **170**, 171
172
Pleurotus sajor-caju..... 146
Pleurotus squarrosulus..... 148
Pleurotus tuber-regium.... 37, 172, **173**
174, 175
Pluteus..... 73
Polyporus..... 35
Polyporus tenuiculus **176**, 177

R

Ramaria..... 35
Russula..... 9, 17, 47, 53, 62, 73
Russula afronigricans.... **178**, 179, 180
Russula atrovirens 178, **180**, 181
Russula ciliata 186
Russula cyclosperma..... **182**, 183

Russula nigricans 178
Russula pseudostriatoviridis **184**
 185, 194
Russula roseostriata **186**, 187
Russula sese **188**, 189
Russula sesemoindu **190**, 191
Russula sesemotani 141
Russula sesenagula **192**, 193
Russula striatoviridis 184, **194**, 195
 Russulales 61, 62

S

Schizophyllum commune **196**, 197
Schulzeria robusta 212
Schulzeria striata 217
Scleroderma 35
Stropharia ealaensis 82
Stropharia stuhlmannii var. *aurantiaca* ...
 82

T

Termitomyces 9, 11, 37, 205
Termitomyces clypeatus **198**, 199
Termitomyces fuliginosus **200**, 201
 212
Termitomyces globulus **202**, 203
Termitomyces letestui 38, **204**, 205
 206
Termitomyces mammiformis **207**
 208, 212
Termitomyces mammiformis f. *albus*
 207

Termitomyces microcarpus **13**, **209**
 210, 211
Termitomyces robustus. 200, 207, 211
212, 213
Termitomyces robustus var. *fuliginosus*..
 200
Termitomyces robustus var. *robustus*
 212
Termitomyces schimperi 10, **214**
 215, 216
Termitomyces striatus ... 10, 12, 22, 24
 202, **217**, 218, 219
Termitomyces striatus var. *aurantiacus* ..
 217
Termitomyces striatus var. *bibasidiatus*..
 217
Trogia infundibuliformis **220**, 221

V

Volvariella 73, 222
Volvariella congolensis 222
Volvariella parvispora 222
Volvariella volvacea . 12, **222**, 223, 224
Volvopluteus 222

Titres déjà parus dans la série

Taxonomie des holothuries des Comores

Y. Samyn, D. VandenSpiegel and C. Massin
Abc Taxa Vol 1 - 2006

Détérioration des collections de coquilles

R. De Prins and E. Rour (traduction)
Abc Taxa Vol 2 - 2007

Taxonomy of the *Cryptocarya* species of Brazil

P.L.R. De Moraes.
Abc Taxa Vol 3 - 2007

Guía taxonomica de los anfibios de Cuba (with Audio CD)

L.M. Diaz and A. Cadiz
Abc Taxa Vol 4 - 2008

Introduction to the taxonomy of the amphibians of Kaieteur National Park, Guyana

P.J.R. Kok and M. Kalamandeen
Abc Taxa Vol 5 - 2008

Sri Lankan Seaweeds – Methodologies and field guide to the dominant species

E. Coppejans, F. Leliaert, O. Dargent, R. Gunasekara and O. De Clerck
Abc Taxa Vol 6 - 2009

The Bee Genera and Subgenera of sub-Saharan Africa

C. Eardley, M. Kuhlmann and A. Pauly
Abc Taxa Vol 7 – 2010

Manual on field recording techniques and protocols for All Taxa Biodiversity Inventories and Monitoring

J. Eymann, J. Degreef, Ch. Häuser, J.C. Monje, Y. Samyn and D. VandenSpiegel (eds) 2010
Abc Taxa Vol 8 (part 1 & 2) – 2010

Les genres et sous-genres d'abeilles de l'Afrique subsaharienne

C. Eardley, M. Kuhlmann and A. Pauly
Abc Taxa Vol 9 – 2010