

- , 1933a. — Brachyuran Crabs of Porto Rico and the Virgin Islands. In : Scientific Survey of Porto Rico and the Virgin Islands. New York, Acad. Sci., vol. 15, pt 1, p. 1-121, fig. 1-107.
- , 1933b. — Descriptions of new species of crabs from the Gulf of California. *Proc. biol. Soc. Wash.*, vol. 46, p. 147-149.
- , 1937. — The oxystomatous and allied crabs of America. *Bull. U. S. natn. Mus.*, n° 166, p. vi-278, fig. 1-47, pl. 1-86, tabl. 1-87.
- , 1945. — Decapod Crustacea. In : H. S. LADD et J. E. HOFFMEISTER, Geology of Lau, Fiji. *Bull. Bernice P. Bishop Mus.*, vol. 181, p. 373-383, pl. 54-62.
- RAW, F., 1955. — The Malacostraca : their origin, relationships and phylogeny. *Ann. Mag. nat. Hist.*, sér. 12, vol. 8, p. 731-756, fig. A-E, 1 tabl.
- REMANE, A., 1952. — Die Grundlagen des Naturlichen Systems, der Vergleichenden Anatomie und der Phylogenetik. Leipzig. (2^e édition, 1956).
- , 1961. — Gedanken zum Problem : Homologie und Analogie, Praeadaptation und Parallelität. *Zool. Anz.*, vol. 166, p. 447-465.
- RENSCH, B., 1954. — Neuere Probleme der Abstammungslehre. Die Transspezifische Evolution. Stuttgart, 436 p.
- RICE, A. L., 1964. — The metamorphosis of a species of Homola (Crustacea, Decapoda : Dromiacea). *Bull. mar. Sci. Gulf Caribb.*, vol. 14, n° 2, p. 221-238, fig. 1-11, 1 tabl.
- , 1968. — Growth « rules » and the larvae of decapod crustaceans. *Jnl nat. Hist.*, vol. 2, p. 525-530.
- , 1970. — Decapod crustacean larvae collected during the International Indian Ocean Expedition. Families Raninidae and Homolidae. *Bull. Br. Mus. nat. Hist.*, (Zool.), vol. 21, p. 1-24, fig. 1-9.
- , 1971. — Notes on a megalopa and a young crab of the Decapoda Homolidea collected in Sagami Bay. *Researches on Crustacea*, Tokyo, n° 4-5, p. 62-70, fig. 1-3. (En anglais et en japonais).
- , et K. G. von LEVETZOV, 1967. — Larvae of Homola (Crustacea : Dromiacea) from South Africa. *Jnl nat. Hist.*, vol. 1, p. 435-453, fig. 1-9.
- , et A. J. PROVENZANO, Jr., 1970. — The larval stages of Homola barbata (Fabricius) (Crustacea Decapoda, Homolidae) reared in the Laboratory. In : Biological Results of the University of Miami Deep-Sea Expeditions, 55. *Bull. mar. Sci. Gulf Caribb.*, vol. 20, n° 2, p. 446-471, fig. 1-15, tabl. 1-3.
- , R. W. INGLE et E. ALLEN, 1970. — The larval development of the sponge crab, Dromia personata (L.) (Crustacea, Decapoda, Dromiidea), reared in the laboratory. *Vie et Milieu*, sér. A, vol. 21, fasc. 1A, p. 223-240, fig. 1-8, pl. 1, tabl. 1.
- RICHARDSON, E. S., 1954. — Note on an eocene Crab. *Fieldiana, Geol.*, vol. 10, n° 20, p. 219-223, fig. 87-90.
- , et R. K. DELL, 1964. — A New Crab of the genus Trichopeltarion from New Zealand. *Trans. R. Soc. N.Z. (Zool.)*, vol. 4, n° 7, p. 145-151, fig. 1-11.
- RICHER DE FORGES, B., 1976. — Étude du Crabe des îles Kerguelen : Halicarcinus planatus (Fabricius, 1775) (Decapoda, Brachyura, Hymenosomatidae). Thèse de 3^e cycle, Paris, Université Pierre et Marie Curie. (Ronéotypé).
- RICHTERS, F., 1880. — Crustacea Decapoda of Mauritius and the Seychelles. In : K. A. MöBIUS, Beiträge zur Meeresfauna der Insel Mauritius und der Seychellen, Bearbeitet von K. Möbius, F. Richters und E. von Martens..., Berlin, p. 139-178, pl. 15-18.
- ROGER, J., 1976. — Paléontologie évolutive. Paris, Masson, Collection de Biologie évolutive. N° 2, vii + 159 p., 50 fig.
- RYAN, E. P., 1966. — Pheromone : Evidence in a Decapod Crustacean. *Science*, vol. 151, n° 3708, p. 340-341, 2 tabl.
- , 1967a. — Structure and function of the reproductive system of the crab Portunus sanguinolentus (Herbst) (Brachyura : Portunidae). I. The Male System. In : Proceedings of the Symposium on Crustacea, Ernakulam, Jan. 12-15, 1965. Part II. Mandapam Camp, Marine Biological Association, p. 506-521, pl. 1-3. II. The Female System. *Ibid.*, p. 522-544, pl. 1-3, tabl. 1-2.
- , 1967b. — The morphometry of sexually mature instars crabs in the crab Portunus sanguinolentus (Herbst) (Brachyura : Portunidae). In : Proceedings of the Symposium on Crustacea, Ernakulam, Jan. 12-15, 1965. Part II. Mandapam Camp, Marine Biological Association of India, p. 715-723, fig. 1-3, tabl. 1-2.

- SAKAI, T., 1936. — Crabs of Japan. Tokyo, 66 pl.
- , 1937. — Studies on the Crabs of Japan. II. Oxystomata. *Sci. Rep. Tokyo Bunrika Daig.*, sect. B, vol. 3, suppl. n° 2, p. 67-192, 45 fig., pl. 10-19.
- , 1938. — Studies on the Crabs of Japan, III. Brachygnatha, Oxyrhyncha. Tokyo, Yokendo, p. 193-364, fig. 1-55, pl. 20-41.
- , 1939. — Studies on the Crabs of Japan. IV. Brachygnatha, Brachyrhyncha. Tokyo, Yokendo, p. 365-741, fig. 1-129, pl. 42-111, tabl. 1.
- , 1961. — New species of Japanese crabs from the collection of His Majesty the Emperor of Japan. *Crustaceana*, vol. 3, pt 2, p. 131-150, fig. 1-4, pl. 3-4.
- , 1965. — The Crabs of Sagami Bay collected by His Majesty the Emperor of Japan. Tokyo, Maruzen Co, p. 1-xvi, 1-206, fig. 1-27, (en anglais), p. 1-92 (en japonais), p. 1-32, pl. 1-100, 1 carte.
- , 1969. — Two new genera and twenty new species of crabs from Japan. *Proc. biol. Soc. Wash.*, vol. 82, p. 243-280, fig. 1-20, pl. 1-2.
- , 1971. — Notes from the Carcinological Fauna of Japan (IV). *Researches on Crustacea, Tokyo*, n° 4-5, p. 138-156, fig. 1-5. (En anglais et en japonais).
- , 1976. — Crabs of Japan and adjacent seas. Volume en anglais, p. xxix-773, fig. 1-379. Volume de planches, pl. 1-251. Volume en japonais, p. 1-461. Tokyo, Kodansha Ltd.
- SAKAI, K., et M. TÜRKAY, 1976. — Bemerkungen zu einigen Ocypoden-Arten (Crustacea Decapoda). *Senckenberg. biol.*, vol. 57, n° 1-3, p. 81-96, fig. 1-16, 1 carte.
- SALMON, M., 1965. — Waving Display and Sound Production in the Courtship Behavior of *Uca pugilator*, with Comparisons to *U. minax* and *U. pugnax*. *Zoologica, N.Y.*, vol. 50, n° 3, p. 123-150, fig. 1-7, pl. 1-5, tabl. 1-17.
- , 1967. — Coastal distribution, display and sound production by Florida fiddler crabs (Genus *Uca*). *Anim. Behav.*, vol. 15, n° 4, p. 449-459, fig. 1-7, pl. 9-10, tabl. 1-2.
- , et S. P. ARTSAIDES, 1968a. — Visual and Acoustical Signalling during Courtship by Fiddler Crabs (Genus *Uca*). *Am. Zool.*, vol. 8, p. 623-639, fig. 1-10, tabl. 1.
- , —, 1968b. — Behavioral, morphological and ecological evidence for two new species of fiddler crabs (genus *Uca*) from the Gulf coast of the United States. *Proc. biol. Soc. Wash.*, vol. 81, p. 275-290, fig. 1-7, tabl. 1-2.
- , et J. F. STOUT, 1962. — Sexual discrimination and sound production in *Uca pugilator* Bosc. *Zoologica, N.Y.*, vol. 47, p. 15-20.
- SANKARANKUTTY, C., 1966. — On Decapoda Brachyura from the Gulf of Mannar and Palk Bay. In : Proceedings of the Symposium on Crustacea, Ernakulam, Jan. 12-15, 1965. Part I. Mandapam Camp, Marine Biological Association of India, p. 347-362, fig. 1-33, pl. 1-2, 1 carte.
- , 1968. — The first male pleopod in Norwegian Decapoda Brachyura. *Sarsia*, n° 31, p. 43-56, fig. 1-6.
- , 1975. — On a new species of *Hexapus* De Haan (Decapoda, Gonoplacidae) from Cochin. *Crustaceana*, vol. 28, pt 1, p. 1-5, fig. 1-2.
- SAROJINI, S., 1961. — The Androgenic Organ in Some Indian Crustacea. I. *J. zool. Soc. India*, vol. 13, n° 2, p. 188-193, fig. 1-2, tabl. 1.
- SAVAGE, T., 1971. — Mating of the Stone Crab, *Menippe mercenaria* (Say) (Decapoda, Brachyura). *Crustaceana*, vol. 20, pt 3, p. 315-316, pl. 1.
- SCHÄFER, W., 1954. — Form und Funktion der Brachyuren-Schere. *Abh. Senckenb. naturforsch. Ges.*, n° 489, p. 1-65, fig. 1-128.
- SCHELLENBERG, A., 1928. — Krebstiere oder Crustacea, II. Decapoda, Zehnfüßer (14. Ordnung). In : F. DAHL, Die Tierwelt Deutschlands und der eingrenzenden Meeresteile. Jena, G. Fischer, 10, 146 p., 110 fig.
- SCHMINKE, H. K., 1976. — The ubiquitous telson and the deceptive furca. *Crustaceana*, vol. 30, pt 3, p. 292-300, fig. 1-13.
- SCHMITT, W. L., 1921. — The Marine Decapod Crustacea of California with special reference to the Decapod Crustacea collected by the United States Bureau of Fisheries Steamer « Albatross » in connection with the Biological Survey of San Francisco Bay during the years 1912-1913. *Univ. Calif. Publs Zool.*, vol. 23, p. 1-469, fig. 1-165, pl. 1-50.

- SCHÖNE, H., 1961. — Complex behavior. In : T. H. WATERMAN, ed., *The Physiology of Crustacea*, vol. II. New York, Academic Press, chap. 13, p. 465-520, fig. 1-22, tabl. 1-3.
- , 1968. — Agonistic and sexual Display in Aquatic and Semi-Terrestrial Brachyuran Crabs. *Am. Zoologist*, vol. 8, n° 3, p. 641-654, fig. 1-9.
- , et H. SCHÖNE, 1963. — Balz und andere Verhaltensweisen der Mangrovekrabbe *Goniopsis cruentata* Latr. *Z. Tierpsychol.*, vol. 20, p. 641-656.
- SECRETAN, S., 1964. — Les Crustacés Décapodes du Jurassique supérieur et du Crétacé de Madagascar. *Mém. Mus. natn. Hist. nat., Paris*, sér. C, vol. 14, p. 1-223, fig. 1-114, tabl. 1-2, pl. 1-20. [Thèse Fac. Sci., Univ. Paris].
- , 1966. — Transformations squelettiques liées à la céphalisation chez les Crustacés Décapodes. *C. r. hebd. Séanc. Acad. Sci., Paris*, vol. 262, sér. D, p. 1062-1065.
- , 1972. — L'évolution segmentaire squelettique des Crustacés supérieurs. *24th Intern. Geol. Congr. Montreal*, sect. 7, p. 612-620, 8 fig.
- SERÈNE, R., 1961-1962. — Les espèces indo-pacifiques d'*Actea* [sic] et celles des genres *Pseudactea* [sic] et *Banareaia*. *Bull. Soc. zool. Fr.*, vol. 86, n° 2-3, p. 195-212. *Id.* (2^e partie), *ibid.*, vol. 86, n° 6, 1961 (1962), p. 673-693, fig. 1-2, pl. 1.
- , 1964. — *Goneplacidae* et *Pinnotheridae*. In : *Papers from Dr Th. Mortensen's Pacific Expedition 1914-1916. 80. Vidensk. Meddr dansk naturh. Foren.*, vol. 126, p. 181-282, fig. 1-22, pl. 16-24.
- , 1965. — Guide for curators of Brachyuran collections in Southeast Asia. Bangkok Applied Scientific Research Corporation of Thailand, 1965, p. 3-65.
- , 1968. — The Brachyura of the Indo-West Pacific region. In : *Prodromus for a Check List of the (non-planctonic) Marine Fauna of Southeast Asia*. Unesco, Singapore, Spécial publication n° 1, Fauna III Ce3, p. 33-112. (Ronéotypé).
- , 1969. — Notes on two rare species of Brachyura in the Colombo Museum. *Spolia zeylan.*, vol. 31, pt 2, p. 1-9, fig. 1-7, pl. 1.
- , 1974. — Note on the genera and species of the Camptandriinae Stimpson 1858 (Decapoda, Brachyura : Ocypodidae). *Treubia*, vol. 38, pt 3, p. 59-68, fig. 1-5.
- SERÈNE, R., et BUI THI LANG, 1959. — Observations sur les premiers pléopodes mâles d'espèces d'*Actaea* (Brachyures) du Viêt-Nam. *Annls Fac. Sci. Saigon*, p. 285-300 fig. 1-4.
- , et S. KUMAR, 1971. — Rediscovery of Three Species of Brachyura in Malaysia. *Federation Mus. J.*, vol. 16, N.S., p. 75-84, fig. 1-11, pl. 9-10.
- , et P. LOHAVANIJAYA, 1973. — The Brachyura (Crustacea : Decapoda) collected by the Naga Expedition, including a review of the Homolidae. In : *Scientific Results of Marine Investigations of the South China Sea and the Gulf of Thailand 1959-1961. Naga Report*, vol. 4, pt 4, p. 1-186, fig. 1-186, pl. 1-21, 1 carte.
- , et S. LUNDOER, 1974. — Observations on the male pleopod of the species of *Ilyoplax* Stimpson with a key to the identification of the species. *Res. Bull. Phuket Mar. biol. Center*, n° 3, p. 1-10, fig. 1-11.
- , et K. ROMIMOHTARTO, 1969. — Observations on the species of *Dorippe* from the Indo-Malayan region. *Mar. Res. Indonesia*, n° 9, p. 1-35, fig. 1-29, pl. 1-6.
- , et C. L. SOH, 1970. — New indo-pacific genera allied to *Sesarma* Say 1817 (Brachyura, Decapoda, Crustacea). *Treubia*, vol. 27, pt 4, p. 387-416, pl. 1-8.
- , et —, 1976. — Brachyura collected during the Thai Danish Expedition (1966). [Description du genre *Drachiella* Guinot gen. nov.]. *Res. Bull. Phuket Mar. biol. Center*, n° 12, p. 1-37, fig. 1-28, pl. 1-8.
- , et A. F. UMALI, 1972. — The family Raninidae and other new and rare species of Brachyuran Decapods from the Philippines and adjacent regions. *Philipp. J. Sci.*, vol. 99, n° 1-2, 1970 (1972), p. 21-105, fig. 1-131, pl. 1-9.
- SHAROV, A. G., 1966. — Basic Arthropodan Stock with Special Reference to Insects. Intern. Ser. Monogr. in pure and applied Biology, Div. : Zoology, vol. 30. Oxford, Pergamon Press, xii + 271 p., 89 fig., 4 tabl.
- SHEN, C-J., 1931. — The Crabs of Hong Kong. Part I. *HongKong Nat.*, vol. 2, n° 2, p. 92-110, fig. 1-11, pl. 4-10.
- SIBLEY, C. G., 1961. — Hybridization and isolating mechanism. In : W. F. BLAIR (ed.), *Vertebrate Speciation*, p. 69-88. Austin, Univ. Texas Press.

- SIEWING, R., 1956. — Untersuchungen zur Morphologie der Malacostraca (Crustacea). *Zool. Jb.*, (Anat. Ontog.), vol. 75, n° 1, p. 39-176, 72 fig.
- SIMPSON, G. G., 1945. — The principles of Classification and a classification of mammals. *Bull. Am. Mus. nat. Hist.*, vol. 85, p. 1-350.
- , 1959. — Mesozoic mammals and the polyphyletic origin of mammals. *Evolution, Lancaster, Pa.*, vol. 13, p. 405-414.
- , 1961. — Principles of animal taxonomy. New York, Columbia University Press, 247 p.
- , 1971. — Concluding remarks : Mesozoic mammals revisited. In : D. M. KERMACK, et K. A. KERMACK, Early Mammals. *Zool. J. Linn. Soc.*, vol. 50, suppl. 1, p. 181-198.
- , 1971a. — Methods and strategies in taxonomic research. *Syst. Zool.*, vol. 20, n° 3, p. 426-433.
- SMALLEY, A. E., 1964. — A Terminology for the Gonopods of the American River Crabs. *Syst. Zool.*, vol. 13, n° 1, p. 28-31, fig. 1.
- SNODGRASS, R. E., 1936. — The male genitalia (including arthropods other than insects). In : Morphology of the insect abdomen. Part III. *Smithson. misc. Collns*, vol. 95, n° 14, p. 1-19, 38-48, fig. 1-4, 14-18.
- , 1938. — Evolution of the Annelida, Onychophora and Arthropoda. *Smithson. misc. Collns*, vol. 97, n° 6, p. 1-159.
- , 1950. — Comparative studies on the jaws of mandibulate arthropods. *Smithson. misc. Collns*, vol. 116, n° 1, p. 1-85, fig. 1-25.
- , 1951. — Comparative studies on the head of mandibulates Arthropods. Ithaca, N.Y., Comstock Publ. Co, 181 p., 37 fig.
- , 1952. — A textbook of Arthropod anatomy. Ithaca, N.Y., Comstock Publ. Ass., 363 p., 86 fig.
- , 1956. — Crustacean metamorphoses. *Smithson. misc. Collns*, vol. 131, n° 10, p. 1-78, fig. 1-28.
- , 1965. — A Textbook of Arthropod Anatomy. New York and London, Hafner, 363 p., 88 fig.
- SNOW, C. D., et J. R. NEILSEN, 1966. — Premating and Mating behavior of the Dungeness Crab (*Cancer magister Dana*). *J. Fish. Res. Bd Can.*, vol. 23, n° 9, p. 1319-1323, fig. 1-8.
- SPALDING, J. F., 1942. — The Nature and Formation of the Spermatophore and Sperm Plug in *Carcinus Maenas*. *Q. Jl microsc. Sci.*, n.s., vol. 83, fig. 1-8, pl. 18.
- STEBBING, T. R. R., 1920. — South African Crustacea (Part X of S.A. Crustacea, for the Marine Investigations of South Africa). *Ann. S. Afr. Mus.*, vol. 17, pt 4, p. 231-272, pl. 18-27.
- , 1921. — South African Crustacea (Part XI of S.A. Crustacea, for the Marine Investigations of South Africa). *Ann. S. Afr. Mus.*, vol. 18, pt 4, p. 453-468, pl. 13-20.
- STAUBER, L. A., 1945. — Pinnotheres ostreum, parasitic on the American oyster, *Ostrea (Gryphaea) virginica*. *Biol. Bull. mar. biol. Lab., Woods Hole*, vol. 88, n° 3, p. 269-291, pl. 1-4.
- STEPHENSEN, K., 1945. — The Brachyura of the Iranian Gulf. With an Appendix : The Male Pleopoda of the Brachyura. In : Danish scientific Investigations in Iran, Part IV. Copenhagen, E. Munksgaard, p. 57-237, fig. 1-60.
- STEPHENSON, W., 1961. — The Australian portunids (Crustacea : Portunidae). V. Recent collections. *Aust. J. mar. Freshwat. Res.*, vol. 12, n° 1, p. 92-128, fig. 1-4, pl. 1-5.
- , 1966. — A morphometric analysis of certain western American swimming crabs of the genus *Portunus* Weber, 1795. In : Proceedings of the Symposium on Crustacea, Ernakulam, Jan. 12-15-1965. Part I. Mandapam Camp, Marine Biological Association of India, p. 363-386, fig. 1-13, 1 carte, pl. 2.
- , 1975. — The Portunidae (Decapoda Brachyura) of the Snellius Expedition (Part II). In : Biological Results of the Snellius Expedition, XXVI. *Zool. Meded.*, Leiden, vol. 75, n° 14, p. 173-206, fig. 1-7, pl. 1-3.
- , et B. CAMPBELL, 1959. — The Australian portunids (Crustacea : Portunidae). III. The genus *Portunus*. *Aust. J. mar. Freshwat. Res.*, vol. 10, n° 1, p. 84-124, fig. 1-3, pl. 1-5.
- , —, 1960. — The Australian portunids (Crustacea : Portunidae). IV. Remaining genera. *Aust. J. mar. Freshwat. Res.*, vol. 11, n° 1, p. 73-122, fig. 1-3, pl. 1-6.
- , et S. COOK, 1970. — New records of portunids from Southern Queensland. *Mem. Qd. Mus.*, vol. 15, pt 4, p. 331-334.
- , —, 1973. — Studies of « *Portunus gladiator* complex » and related species of *Portunus* (Crustacea : Decapoda). *Mem. Qd. Mus.*, vol. 16, n° 3, p. 415-424, fig. 1-10.

- , et J. J. HUDSON, 1957. — The Australian portunids (Crustacea : Portunidae). I. The genus Thalamita. *Aust. J. mar. Freshwat. Res.*, vol. 8, n° 3, p. 312-368, fig. 1-5, pl. 1-10.
- , —, et B. CAMPBELL, 1957. — The Australian portunids (Crustacea, Portunidae). II. The genus Charybdis. *Aust. J. mar. Freshwat. Res.*, vol. 8, n° 4, p. 491-507, fig. 1-3, pl. 1-5.
- , et M. REES, 1967. — Some portunid crabs from the Pacific and Indian Oceans in the collections of the Smithsonian Institution. *Proc. U.S. natn. Mus.*, vol. 120, n° 3556, p. 1-114, fig. 1-38, pl. 1-2.
- , —, 1968. — A revision of the genus Ovalipes Rathbun, 1898 (Crustacea, Decapoda, Portunidae). *Rec. Aust. Mus.*, vol. 27, n° 11, p. 213-261, fig. 1-4, pl. 35-42.
- ŠTEVCIC, Z., 1971a. — Šistematski položaj porodice Tymolidae (Decapoda, Brachyura). [Systematic position of the family Tymolidae (Decapoda, Brachyura)]. *Arhiv Biol. Nauka*, vol. 21, n° 1-4, 1969 (1971), p. 71-80. (Existe en croate et en anglais).
- , 1971b. — The main features of brachyuran evolution. *Syst. Zool.*, vol. 20, n° 3, p. 331-340.
- , 1971c. — The pathways of brachyuran evolution. Sarajevo, p. 187-193.
- , 1973. — The systematic position of the family Raninidae. *Syst. Zool.*, vol. 22, n° 4, p. 625-632.
- , 1974. — La structure céphalique et la classification des Décapodes Brachyours. *Biol. Vest.* (Ljubljana), vol. 22, n° 2, p. 211-250.
- , 1975. — Strujanja u suvremenoj sistematici [Tendances de la systématique moderne]. *Biosistematička*, vol. 1, n° 1, p. 1-13.
- STIMPSON, W., 1858a. — Prodromus descriptionis animalium evertebratorum, quae in Expeditione ad Oceanum Pacificum Septentrionalem, a Republica Federata missa, Cadwaladaro Ringgold et Johanne Rodgers ducibus, observavit et descripsit W. Stimpson. Pars IV. Crustacea Cancroidea et Corystoidea. *Proc. Acad. nat. Sci. Philad.*, vol. 10, p. 31-40 [29-37].
- , 1858b. — Prodromus descriptionis animalium evertebratorum, quae in Expeditione ad Oceanum Pacificum Septentrionalem, a Republica Federata missa, Cadwaladaro Ringgold et Johanne Rodgers Duci- bus, observavit et descripsit W. Stimpson. Pars V. Crustacea Ocypodoidea. *Proc. Acad. nat. Sci. Philad.*, vol. 10, p. 93-110 [39-56].
- , 1858c. — Prodromus descriptionis animalium evertebratorum, quae in Expeditione ad Oceanum Pacificum Septentrionalem, a Republica Federata missa, Cadwaladaro Ringgold et Johanne Rodgers Duci- bus, observavit et descripsit W. Stimpson. Pars VI. Crustacea Oxystomata. *Proc. Acad. nat. Sci. Philad.*, vol. 10, p. 159-163 [57-61]. Pars VII. Crustacea Anomoura. *Ibid.*, p. 225-252 [63-90].
- , 1859. — Notes on North American Crustacea, № 1. *Ann. Lyc. nat. Hist. N.Y.*, vol. 7, p. 49-93 [4-47], pl. 1.
- , 1860. — Prodromus descriptionis animalium evertebratorum, quae in Expeditione ad Oceanum Pacificum Septentrionalem, a Republica Federata missa, Cadwaladaro Ringgold et Johanne Rodgers Duci- bus, observavit et descripsit W. Stimpson. Pars VIII. Crustacea Macrura. *Proc. Acad. nat. Sci. Philad.*, p. 22-47 [91-116], 1 fig.
- , 1863. — On the classification of the Brachyura, and on the homologies of the antennary joints in Decapod Crustacea. *Am. J. Sci.*, 2^e sér., vol. 35, p. 139-142. *Ann. Mag. nat. Hist.*, 3^e sér., vol. 11, p. 233-237.
- , 1871a. — Preliminary Report on the Crustacea dredged in the Gulf Stream in the Straits of Florida, by L. F. de Pourtales... Part I. — Brachyura. *Bull. Mus. comp. Zool. Harv.*, vol. 2, n° 2, p. 109-160.
- , 1871b. — Notes on North American Crustacea, in the Museum of the Smithsonian Institution. № III. *Ann. Lyc. nat. Hist. N.Y.*, vol. 10, p. 92-136.
- , 1907. — Report on the Crustacea (Brachyura and Anomura) collected by the North Pacific Exploring Expedition, 1853-1856. *Smithson. misc. Collns.*, vol. 49, n° 1717, p. 1-240, pl. 1-26.
- STRAELEN, V., VAN, 1923. — Note sur la position systématique de quelques Crustacés décapodes de l'époque crétacée. *Bull. Acad. r. Belg. Class. Sci.*, 5^e sér., vol. 9, p. 116-125, fig. 1-6.
- , 1925. — Contribution à l'étude des Crustacés décapodes de la période Jurassique. *Mém. Acad. r. Belg. Class. Sci.*, sér. 2, vol. 7, 462 p., 170 fig., 10 pl.
- , 1928. — Sur les Crustacés Décapodes Triasiques et sur l'origine d'un phylum de Brachyours. *Bull. Acad. r. Belg. Class. Sci.*, sér. 5, vol. 14, n° 10-11, p. 496-516, 3 fig.

- SUGIYAMA, Y., 1961. — The social structure of a sand crab *Scopimera globosa* de Haan, with special reference to its population. *Seiro-seitai, Kyoto*, vol. 10, p. 10-17. (Non consulté).
- TAKAHASI, S., 1935. — Ecological notes on the ocypodian crabs (Ocypodidae) in Formosa, Japan. *Annotations zool. jap.*, vol. 15, p. 78-87, pl. 6, tabl. 1-3.
- TAKASHIBA, A., 1934. — Biology of *Neptunus trituberculatus* Miers, with special reference to the weight changes in relation to lunar cycle. *Proc. scient. Fishery Ass., Tokyo*, vol. 6, p. 86-96. (En japonais).
- TAKEDA, M., 1973. — Studies on the Crustacea Brachyura of the Palau Islands. I. Dromiidae, Dynomenidae, Calappidae, Leucosiidae, Hymenosomatidae, Majidae and Parthenopidae. *Bull. Lib. Arts & Sci. Course, Nihon Univ. Sch. Med.*, vol. 1, p. 75-122, fig. 1-6, pl. 2-3.
- , et S. MIYAKE, 1968a. — Pilumnid crabs of the family Xanthidae from the West Pacific. I. Twenty-three species of the genus *Pilumnus*, with description of four new species. *Occ. Pap. zool. Lab. Fac. Agric., Kyushu*, vol. 1, n° 1, p. 1-60, fig. 1-13, pl. 1-3.
- , —, 1968b. — Crabs from the East China Sea. I. Corystoidea and Brachygnatha Brachyrhyncha. *J. Fac. Agric. Kyushu Univ.*, vol. 14, n° 4, p. 541-582, fig. 1-11, pl. 6.
- , —, 1969a. — Crabs from the East China Sea. II. Addition to Brachygnatha Brachyrhyncha. *J. Fac. Agric. Kyushu Univ.*, vol. 15, n° 4, p. 449-468, fig. 1-4.
- , —, 1969b. — Crabs from the East China Sea. III. Brachygnatha Oxyrhyncha. *J. Fac. Agric. Kyushu Univ.*, vol. 15, n° 4, p. 469-521, fig. 1-12, pl. 17-18.
- , —, 1969c. — A small collection of crabs from New Zealand. *Occ. Pap. zool. Lab. Fac. Agric., Kyushu*, vol. 2, n° 8, p. 157-193, fig. 1-7, pl. 1-3.
- , —, 1969d. — Pilumnid crabs of the family Xanthidae from the West Pacific. II. Twenty-one species of four genera, with description of four new species. *Occ. Pap. zool. Lab. Fac. Agric., Kyushu*, vol. 2, n° 7, p. 93-156, fig. 1-18.
- , —, 1970. — Crabs from the East China Sea, IV. Gymnopleura, Dromiacea and Oxystomata. *J. Fac. Agric. Kyushu Univ.*, vol. 16, n° 3, p. 193-235, fig. 1-6. pl. 1.
- , 1972. — New Crabs from the Sea around the Tsushima Islands. *Bull. natn. Sci. Mus., Tokyo*, vol. 15, n° 2, p. 253-265, fig. 1-5.
- TEISSIER, G., 1928. — Sur quelques dysharmonies de croissance des Crustacés Brachyures. *C. r. Séanc. Soc. Biol.*, vol. 99, p. 1934-1935.
- , 1933a. — Étude de la croissance de quelques variants sexuels chez *Macropodia rostrata* L. *Bull. biol. Fr. Belg.*, vol. 67, p. 401-444, 2 fig., 16 graph., 2 tabl.
- , 1933b. — Les Lois élémentaires de la Croissance. *Ann. Soc. r. Sci. méd. nat.*, n° 3-4, 42 p., 9 fig.
- , 1934a. — Sur la croissance du céphalothorax des Portunus. *Bull. Soc. zool. Fr.*, vol. 59, p. 200-203.
- , 1934b. — Description quantitative de quelques croissances complexes. *Ann. physiol.*, vol. 10, p. 359-376.
- , 1935a. — Les procédés d'études de la croissance relative. Signification de la loi de dysharmonie. *Bull. Soc. zool. Fr.*, vol. 60, p. 292-307.
- , 1935b. — La loi de Dyar et la croissance des Arthropodes. Volume jubilaire du Professeur E.-L. Bouvier, p. 335-342.
- , 1936a. — Comparaison biométrique de deux espèces du genre Maïa (Crustacés Brachyoures). *C. r. hebd. Séanc. Acad. Sci., Paris*, vol. 204, p. 67-70.
- , 1936b. — Croissance comparée des formes locales d'une même espèce. *Mém. Mus. r. Hist. nat. Belg.*, vol. 2, p. 627-634.
- , 1936c. — Les lois quantitatives de la croissance. *Ann. Physiol.*, vol. 12, p. 527-573.
- , 1937a. — Allométrie de taille et variabilité. *C. r. Séanc. Soc. Biol.*, vol. 124, p. 1071.
- , 1937b. — Sur la variabilité du taux d'accroissement lors de la mue des Crustacés Décapodes. Soixante-dixième Congrès des Sociétés Savantes, p. 303-305.
- , 1938. — Sur le mécanisme de l'évolution. Revue trimestrielle de l'Encyclopédie française, n° 3, p. 11-14.
- , 1948. — La relation d'allométrie. Sa signification statistique et biologique. *Biometrics*, vol. 11, p. 344-357.
- , 1955. — Allométrie de taille et variabilité chez *Maïa squinado*. *Archs Zool. exp. gén.*, vol. 92, p. 221-264.

- , 1960. — Relative growth. In : T. H. WATERMAN, ed., The Physiology of Crustacea. Vol. I. New York and London, Academic Press, chap. 16, p. 537-560, fig. 1-5.
- TESCH, J. J., 1915. — The Catometopous genus Macrophthalmus as represented in the Collection of the Leiden Museum. XII. *Zoöl. Meded.*, *Leiden*, vol. 1, n° 3-4, p. 149-204, pl. 5-9.
- , 1918. — The Decapoda Brachyura of the Siboga Expedition. I, Hymenosomatidae, Retroplumidae, Ocyopidae, Grapsidae and Gecarcinidae. In : Siboga-Expedition, Monogr. XXXIXc, livr. 82, févr. 1918, p. 1-148, pl. 1-6. Id. II, Goneplacidae and Pinnotheridae. *Ibid.*, Monogr. XXXIXc¹, livr. 84, août 1918, p. 149-295, pl. 7-18.
- , 1918a. — The Decapoda Brachyura of the Siboga Expedition. I, Hymenosomatidae, Retroplumidae, Ocyopidae, Grapsidae and Gecarcinidae, In : Siboga-Expedition, Monogr. XXXIXc, livr. 82, févr. 1918, p. 1-148, pl. 1-6.
- , 1918b. — The Decapoda Brachyura of the Siboga Expedition. II, Goneplacidae and Pinnotheridae. In : Siboga-Expedition, Monogr. XXXIXc¹, livr. 84, août 1918, p. 149-295, pl. 7-18.
- TINBERGEN, N., 1952. — « Derived » activities ; their causation, biological significance, origin, and emancipation during evolution. *Q. Rev. Biol.*, vol. 27, n° 1, p. 1-32, fig. 1-11.
- TÜRKAY, M., 1970. — Die Gecarcinidae Amerikas. Mit einem Ahhang über Ucides Rathbun (Crustacea : Decapoda). *Senckenberg. biol.*, vol. 51, n° 5-6, p. 333-354, fig. 1-11, 2 cartes.
- , 1973. — Die Gecarcinidae Afrikas (Crustacea Decapoda). *Senckenberg. biol.*, vol. 54, n° 1-3, p. 81-103, fig. 1-18, 2 cartes.
- , 1974. — Die Gecarcinidae Asiens und Ozeaniens. (Crustacea : Decapoda). *Senckenberg. biol.*, vol. 55, n° 4/6, p. 223-259, fig. 1-19.
- , 1975. — Zur Kenntnis der Gattung Euchirograpsus mit Bemerkungen zu Brachygrapsus und Litocheira. *Senckenberg. biol.*, vol. 56, n° 1/3, p. 103-132, fig. 1-29.
- , 1975a. — Statement : Die Bedeutung des Gonopodenaufbaus für die Aufklärung von Verwandtschaftsverhältnissen bei dekapoden Crustaceen. In : Ontogenetische und konstruktive Gesichtspunkte bei phylogenetischen Rekonstruktionen. *Aufs. Reden Senckenberg. naturforsch. Ges.*, vol. 27, p. 114-115.
- , 1976. — Decapoda Reptantia von der portugiesischen und marokkanischen Küste Auswertung der Fahrten 8, 9c (1967), 19 (1970), 23 (1971) und 36 (1975) von F.S. « Meteor ». « Meteor » Forsch.-Ergebnisse, D, n° 23, p. 23-44, fig. 1-35.
- , et K. SAKAI, 1976. — Die Gecarcinidae von Japan (Crustacea Decapoda). *Researches on Crustacea, Tokyo*, n° 7, p. 11-22, fig. 1-22, pl. 1, 2. (En anglais et en japonais).
- TWEEDIE, M. W. F., 1950a. — A Collection of Crabs from Aor Island, South China Sea. *Bull. Raffles Mus.*, n° 21, p. 83-96, fig. 1-3.
- , 1950b. — The fauna of Cocos-Keeling Islands, Brachyura and Stomatopoda. *Bull. Raffles Mus.*, n° 22, p. 105-148, fig. 1-4, pl. 16-17.
- , 1950c. — Grapsoid crabs from Labuan and Sarawak. *Sarawak Mus. J.*, vol. 5, n° 2, p. 338-369, fig. 1-9.
- , 1952. — Two crabs of the sandy shores. *Malay. Nat. J.*, vol. 7, p. 3-10, fig. 1-2.
- TYNDALE-BISCOE, M., et R. W. GEORGE, 1962. — The Oxystomata and Gymnopleura (Crustacea, Brachyura) of Western Australia with Descriptions of Two New Species from Western Australia and One from India. *J. Proc. R. Soc. West. Aust.*, vol. 45, pt 3, p. 65-96, fig. 1-9, pl. 1-3.
- URITA, T., 1936. — Dimensional, morphological and zoogeographical study of Japanese Crabs of the genus Telmessus. *Scient. Rep. Tōhoku Univ.*, vol. 11, n° 1, p. 69-89, fig. 1-7, tabl. 1-9.
- VACHON, M., 1975. — Concept et rôle du caractère en classification. Proc. 6th Intern. Congr., 1974, p. 3-6.
- , G. ROUSSEAU et Y. LAISSUS, 1972. — Inédits de Lamarck. Paris, Masson, 311 p.
- VERNET-CORNUBERT, G., 1957. — Note préliminaire sur la transformation de la pince des mâles du Crabe Oxyrhynque Pisa tetraodon (Pennant). *C. r. hebd. Séanc. Acad. Sci. Paris*, vol. 244, n° 8, p. 1085-1087, fig. A.
- , 1958. — Recherches sur la sexualité du Crabe Pachygrapsus marmoratus (Fabricius). *Archs Zool. exp. gén.*, vol. 96, n° 3, p. 101-276, fig. 1-49, tabl. 1-29.
- VERWEY, J., 1930. — Einiges über die Biologie ost-indischer Mangrovekrabben. *Treubia*, vol. 12, livr. 2, p. 167-261, fig. 1-20, pl. 6-14.

- VÍA, L., 1969. — Crustáceos Decápodos del Eoceno Español. (Nº 91-94 de *Pirineos*, Inst. Est. Pirenaicos). Jaca, 479 p., 41 fig., pl. 1-39, encadrés 1-16.
- WAGNER, W., 1955. — Die Bewertung morphologischer Merkmale in den unteren taxonomischen Kategorien aufgezeigt an Beispielen aus der Taxonomie der Zikaden. *Mitt. hamb. zool. Mus. Inst.*, vol. 53, p. 75-108.
- WALKER, A. O., 1887. — Notes on a Collection of Crustacea from Singapore. *J. Linn. Soc. (Zool.)*, vol. 20, p. 107-117, pl. 6-9.
- WARD, M., 1942. — Notes on the Crustacea of the Desjardins Museum, Mauritius Institute, with descriptions of new genera and species. *Bull. Maurit. Inst.*, vol. 2, pt 2, p. 49-113, pl. 5-6.
- WARNER, G. F., 1967. — The life history of the mangrove tree crab, *Aratus pisoni*. *J. Zool., Lond.*, vol. 153, p. 321-335, fig. 1-6.
- , 1969. — The occurrence and distribution of crabs in a jamaican mangrove swamp. *J. Anim. Ecol.*, vol. 38, p. 379-389, fig. 1-3, tabl. 1.
- , 1970. — Behaviour of two species of grapsid crab during intraspecific encounters. *Behaviour*, Netherl., vol. 36, n° 1-2, p. 9-19, fig. 1.
- WATERMAN, T. H. (Edit.), 1960-1961. — The Physiology of Crustacea. New York and London, Academic Press. 1960, vol. 1; 1961, vol. 2.
- , et F. A. CHACE Jr., 1960. — General Crustacea Biology. In : T. H. WATERMAN, ed., The Physiology of Crustacea, vol. I. New York and London, Academic Press, chap. 1, p. 1-33, pl. 1-6, 1 tabl.
- WEAR, R. G., 1968. — Life-history studies on New Zealand Brachyura. 2. Family Xanthidae larvae of *Heterozius rotundifrons* A. Milne Edwards, 1867, *Ozius truncatus* H. Milne Edwards, 1834, and *Heteropanope (Pilumnopeus) serratifrons* (Kinahan, 1856). *N.Z. Jl mar. Freshw. Res.*, vol. 2, n° 2, p. 293-332, fig. 1-88. *Id.* 3. Family Ocypodidae. First stage zoea larva of *Hemiplax hirtipes* (Jacquinot, 1853). *Ibid.*, vol. 2, n° 4, p. 698-707, fig. 1-9, 1 tabl.
- , 1970. — Notes and Bibliography on the Larvae of Xanthid Crabs. *Pacific Sci.*, vol. 24, n° 1, p. 84-89.
- , et E. J. BATHAM, 1975. — Larvae of the deep sea crab *Cymonomus bathamae* Dell, 1971 (Decapoda, Dorippidae) with observations on larval affinities of the Tymolinae. *Crustaceana*, vol. 28, pt 2, p. 113-120, fig. 1-8.
- WERNER, F. C., 1968. — Wortelemente. Lateinisch-grieschischer Fachausdrücke. Veb Max Niemayer Verlage-Halle.
- , 1970. — Die Benennung der Organismen und Organe. Veb Max Niemayer Verlage-Halle.
- WERNER, Y. L., 1969. — Some Suggestions for the Standard Expression of Measurements. *Syst. Zool.*, vol. 20 n° 2, p. 249-252, 1 fig.
- WEYMOUTH, F. W., 1914. — Contribution to the life-history of the Pacific coast edible crab (*Cancer magister*). *Rep. Br. Columbia Commn Fish.*, p. 123-129, fig. 1-8.
- WIERSMA, C. A. G., et S. H. RIPLEY, 1952. — Innervation patterns of crustaceans limbs. *Physiologia comp. Oecol.*, vol. 2, n° 4, p. 391-405, fig. 1-6.
- WILLIAMS, A. B., 1965. — Marine decapod crustaceans of the Carolinas. *Fishery Bull. Fish Wildl. Serv. U.S.*, vol. 65, n° 1, p. i-xi, 1-298, fig. 1-252.
- , 1974a. — The swimming crabs of the genus *Callinectes* (Decapoda : Portunidae). *Fishery Bull. Fish Wildl. Serv. U.S.*, vol. 72, n° 3, p. 685-798, fig. 1-27.
- , 1974b. — A new species of *Hypsophrys* (Decapoda : Homolidae) from the Straits of Florida, with notes on related crabs. *Proc. biol. Soc. Wash.*, vol. 87, n° 42, p. 485-492, fig. 1-12.
- WILLIAMS, G., et A. E. NEEDHAM, 1938. — On relative growth in *Pinnotheres pisum*. *Proc. zool. Soc. Lond.*, vol. 108, sér. A, p. 539-556, fig. 1-9.
- WILLIAMSON, D. I., 1965. — Some larval stages of three Australian crabs belonging to the families Homolidae and Raninidae, and observations on the affinities of these families (Crustacea : Decapoda). *Aust. J. mar. Freshw. Res.*, vol. 16, p. 369-398, fig. 1-7, tabl. 1.
- , 1974. — Larval characters and the origin of crabs (Crustacea, Decapoda, Brachyura). *Thalassia*, vol. 10, n° 1-2, p. 401-414, fig. 1-5.
- WILLIAMSON, H. C., 1904. — Contribution to the life-histories of the edible crab (*Cancer pagurus*) and of other decapod Crustacea : Impregnation, spawning, casting, distribution, rate of growth. *Rep. Fish. Scott.*, vol. 22, n° 3, p. 100-140.

- WITHERS, T. H., 1932. — A Liassic Crab the Origin of the Brachyura. *Ann. Mag. nat. Hist.*, 10^e sér., vol. 9, p. 313-323, pl. 9-10.
- , 1951. — Some Jurassic and Cretaceous crabs (Prosoponidae). *Bull. Br. Mus. nat. Hist.*, (Geol.), vol. 6, n° 6, p. 171-186, fig. 1-14, pl. 15-17.
- WOLFF, T., 1961. — Description of a remarkable deep-sea hermit-crab with notes on the evolution of the Paguridea. In : Scientific Results of the Danish Deep-Sea Expedition Round the World 1950-52. *Galathea Report*, vol. 4, p. 11-32, fig. 1-11, 1 tabl.
- WRIGHT, C. W., et J. S. H. COLLINS, 1972. — British Cretaceous crabs. In : Palaeontographical Society Monographs, London, p. 1-114, fig. 1-14, pl. 1-22.
- WYNNE-EDWARDS, V. C., 1962. — Animal dispersion in relation to Social Behaviour. Edinburg and London, Oliver and Boyd, VII + 653 p., 50 fig., 11 pl.
- YAMAGUCHI, T., 1971. — Courtship Behavior of a Fiddler Crab, *Uca lactea*. *Kumamoto J. Sci.*, vol. 10, n° 1, p. 13-37, fig. 1-8, pl. 1-6.
- YANG, W. T., 1967a. — A study of zoeal, megalopal, and early crab stages of some oxyrhynchous crabs (Crustacea : Decapoda). Unpublished Doctoral dissertation, University of Miami, 459 p.
- , 1967b. — The larval and post-larval development of *Parthenope serrata* reared in the laboratory and the systematic position of the Parthenopinae (Crustacea, Brachyura). *Biol. Bull. mar. biol. Lab., Woods Hole*, vol. 140, n° 1, p. 166-189, fig. 1-12, tabl. 1.
- YASUZUMI, G., 1960. — Spermatogenesis in animals as revealed by electron microscopy. VII. Spermatid differentiation in the crab, *Eriocheir japonicus*. *J. biophys. biochem. Cytol.*, vol. 7, n° 1, p. 73-78.
- ZARIQUIEY ALVAREZ, R., 1968. — Crustáceos decápodos ibéricos. *Investigación pesq.*, vol. 32, xv + 510 p., 164 fig.

LISTE DES ABRÉVIATIONS CONCERNANT LES DESSINS ET LES PHOTOGRAPHIES

a, aile de la selle turcique ; ab, abdomen ; a.m., appendix masculina ; an, anus ; ap, apophyse ; ap 3/4, apophyse 3/4 ; av.a., avancée antérieure du sternite 8 ; av.p., avancée postérieure du sternite 8 ; av. 8, avancée du sternite 8 touchant le condyle articulaire de la coxa de p5 ; a1 — a7, segments abdominaux 1 à 7.

b, basis ; b.a., branche arthrodiiale ; b.ab., bord de l'abdomen ; b.a.m., bras antérieur à mxp1 ; b.cp., bord postérieur de la carapace ; b.c.s., bord de la cavité sterno-abdominale ; b.f.c., barre correspondant au fond de la cavité sterno-abdominale ; b.i., basis-ischion ; bo, bourrelet : vestige chez la femelle du crochet sternal du dispositif bouton-pression ; b.p., crochet sternal du dispositif bouton-pression (sternite 5) ; b.p. ?, crochet sternal hypothétique ; b'.p. ?, crochet sternal du dispositif bouton-pression (sternite 6) ; b. p.v., crochet sternal vestigial ; b.s., brosse de soies.

c, condyle articulaire de la coxa sur le sternum ; ca, carène ; c.a., cavité arthrodiiale ; c.a.cx1, c.a.cx2, cavité arthrodiiale de la coxa de p1 et de la coxa de p2 ; c.a.mxp1 — c.a.mxp3, cavité arthrodiiale de mxp1 à mxp3 ; c.a.p1 — c.a.p3, cavité arthrodiiale de la coxa de p1 à p3 ; c.cx1 — c.cx5, condyle articulaire sternal de la coxa de p1 à p5 ; c.i., cavité incubatrice ; cp, carapace ; cr, crête à l'extrémité postérieure de la cavité sterno-abdominale. Sur la figure 30, crête transversale sur le sternite 7 ; cr.r., crête sternale pour la rétention de l'abdomen ; cr.st.4, crête interne correspondant au sillon externe longitudinal médian du sternite 4 (s.l.) ; cr.st.6, crête sur le sternite 6 ; cr. 5/6 — cr. 6/7, crête prolongeant les endophragmes 5/6, 6/7 ; cr. 6/7 — cr. 7/8, crêtes internes correspondant aux sillons externes 6/7 et 7/8 (si 6/7, si 7/8) de la cavité sterno-abdominale ; c.s., cavité sterno-abdominale ; cx, coxa ; (ex1), emplacement de la coxa de p1 ; cx1 — cx5, coxa de p1 à p5.

d. st., dépression sterno-abdominale (ou sternale).

e.a., à la limite du cinquième et du sixième segment abdominal, encoche se coaptant avec l'éperon sternal (epr) ; e.c., encoche de coaptation du sternum avec l'abdomen ; e.m., empreintes d'insertions musculaires ; en, encoche sur le rebord du sixième segment abdominal ; end, endopodite ; endopl., epl, endopleurites ; epa, épaulement du sternite 8 qui maintient l'abdomen au niveau du deuxième segment ; epr, éperon pénien ; epr (plastron), éperon du sternite 5 se coaptant avec l'encoche du bord abdominal ; epr (système endophragmal), éperon saillant à partir de l'endosternite 4/5 ; eps4 — eps8, épisternites 4 à 8 ; eps8 ?, épisternite 8 ? ; e.st., écusson sternal ; e.t., encoche du bord antérieur du plastron sternal ; ex, exopodite ; ex. pl., exopodite du pléopode ; 5 (eps ?), épisternite 5 ?.

f, fossette à la base du sixième segment abdominal ; f.a., fossette abdominale ; f.c.s., fond de la cavité sterno-abdominale ou barre correspondant au fond de la cavité sterno-abdominale ; f.g., fossettes gastriques ; f.p., frange sétifère ; f.tr., fossette creusée sur la tranche de l'abdomen.

g.p., gaine pénienne.

i.m., empreintes d'insertions musculaires ; i. mxp3, ischion du maxillipède externe.

l.ab., lobes du premier segment abdominal ; l.j., lame de jonction ; l.m., ligne médiane.

m, mérus ; m.a., membrane articulaire ; m.e., muraille épisternale ; md, mandibule ; m.t., membranes tympaniques ; mu, muscles ; mxp3, maxillipède externe.

o.i., orifice inspirateur ; o.f., orifice génital femelle ; o.m., orifice génital mâle ; o.sp., orifice de la spermathèque ; o.v., opercule vulvaire.

p, pénis ; p1, chélicède ; p.a., protubérance correspondant à la fossette abdominale ; p.a.pl., pointe antérieure du plastron ; p.a.pt., pointe antérieure dirigée vers l'arrière du plastron sternal ; pb5, pb6, protubérances de rétention de l'abdomen sur les sternites 5 et 6 ; p.c., protubérances du bord de la cavité sterno-abdominale correspondant à des concavités de l'abdomen ; pg, ptérygostome ; ph.m.s., phragmes médians symétriques ; ph.st.4, endophragme corres-

pondant au sillon longitudinal médian du sternite 4 ; pl, pléopode ; pl1, premier pléopode sexuel mâle ; pl2, deuxième pléopode sexuel mâle ; p.m., plaque médiane ; p.m. (?), plaque médiane supposée ; p.m.a., plaque médiane antérieure ; p.m.p., plaque médiane postérieure ; pn, ponte ; po, poches en doigt de gant terminant les endophragmes du côté interne ; p.pl., soies des pléopodes ; p.s.p., partie sclérifiée du pénis ; p.st., pointes sternailes servant de dispositif de rétention de l'abdomen ; p1 — p5, péréiopodes 1 à 5 ; p5, emplacement du 5^e péréiopode.

r, rainure du plastron sternal où se loge la partie distale du pl1 ; r 4/5, 5/6, et 6/7, repli des endophragmes 4/5, 5/6 et 6/7 ; r.m. 4/5, repli médian 4/5 ; r.m. 4/5 + 5/6, replis médiens fusionnés des endophragmes 4/5 et 5/6 ; r.s., rebord saillant longeant la cavité sterno-abdominale ; r.v., replis vulvaires.

s, soie terminale du pl2. Sur la figure 30, ligne de suture. Sur la figure 54, soies à la limite du premier segment abdominal et de la carapace ; s6, s7, s8, sternites 6, 7 et 8 ; s.8, sillon sur le sternite 8 ou portion de sternite 8 laissée à découvert quand l'abdomen est rabattu ; s 6/7, sillon 6/7 ; sa, saillie sternale de rétention de l'abdomen ; sa (p1), saillie de rétention de l'abdomen sur la coxa de p1 ; sa (p2), saillie de rétention de l'abdomen sur la coxa de p2 ; sa (st), saillie sternale de rétention de l'abdomen ; s.c.8, sillon incomplet sur le sternite 8 ; si 6/7 — si 7/8, sillon prolongeant dans la cavité sterno-abdominale les sutures 6/7 et 7/8 ; s.i.8, sillon incomplet sur le sternite 8 ; s.l., sillon longitudinal médian sur le sternite 4 ; s.r., saillie de rétention de l'abdomen ; s.s.p., soudure sterno-ptétygostomienne ; st., sternite thoracique ; st. 4 — st.8, sternites thoraciques 4 à 8 ; s.t., selle turcique ; st.ab.1, premier sternite abdominal ; st.ab.2, deuxième sternite abdominal ; st.4, st.8, sternites thoraciques 4 et 8.

t, telson ; t.c., tubercule coxal ; t.d., tube digestif ; t.m., tubercule médian sternal ; t.p., tubercule pénien ; t.r., tranchées latérales continuant la cavité sterno-abdominale et abritant les pléopodes mâles.

ur, uropode.

v, vulve ; vg, vagin.

z.m., zone membraneuse ; z.r., zone recouverte par les mxp3 ; z.s., frange sétifère.

1-8, sternites thoraciques 1 à 8 ; 8, portion du sternite 8 laissée à découvert ; 2 + 3, sternites thoraciques 2 + 3 ; 4/5 — 7/8, endosternites 4/5 à 7/8 ; 1/2 — 7/8, sutures sternales thoraciques 1/2 à 7/8 ; 2/3 — 7/8 (plastron sternal), sutures thoraciques 2/3 à 7/8 ; 3/4 — 7/8 (plastron sternal), sutures thoraciques 3/4 à 7/8 ; 3/4 — 6/7 (système endophragmal), endosternites thoraciques 3/4 à 6/7 ; 3/4 — 7/8 (système endophragmal), endosternites thoraciques 3/4 à 7/8.

LISTE DES ABRÉVIATIONS CONCERNANT LES DESSINS ET LES PHOTOGRAPHIES

- a**, aile de la selle turcique ; ab, abdomen ; a.m., appendix masculina ; an, anus ; ap, apophyse ; ap 3/4, apophyse 3/4 ; av.a., avancée antérieure du sternite 8 ; av.p., avancée postérieure du sternite 8 ; av.8., avancée du sternite 8 touchant le condyle articulaire de la coxa de p5 ; a1 — a7, segment abdominaux 1 à 7.
- b**, basis ; b.a., branche arthrodiale ; b.ab., bord de l'abdomen ; b.a.m., bras antérieur à mxp1 ; b.cp., bord postérieur de la carapace ; b.c.s., bord de la cavité sterno-abdominale ; b.f.c., barre correspondant au fond de la cavité sterno-abdominale ; b.i., basis-ischion ; bo, bourrelet : vestige chez la femelle du crochet sternal du dispositif bouton-pression ; b.p., crochet sternal du dispositif bouton-pression (sternite 5) ; b.p. ?, crochet sternal hypothétique ; b'.p.', crochet sternal du dispositif bouton-pression (sternite 6) ; b. p.v., crochet sternal vestigial ; b.s., brosse de soies.
- c**, condyle articulaire de la coxa sur le sternum ; ca, carène ; c.a., cavité arthrodiale ; c.a.cx1, c.a.cx2, cavité arthrodiale de la coxa de p1 et de la coxa de p2 ; c.a. mxp1 — c.a.mxp3, cavité arthrodiale de mxp1 à mxp3 ; c.a.p1-c.a.p3, cavité arthrodiale de la coxa de p1 à p3 ; c.cx1 — c.cx5, condyle articulaire sternal de la coxa de p1 à p5 ; c.i., cavité incubatrice ; ep, carapace ; cr, crête à l'extrémité postérieure de la cavité sterno-abdominale. Sur la figure 30, crête transversale sur le sternite 7 ; cr.r., crête sternale pour la rétention de l'abdomen ; cr.st.4, crête interne correspondant au sillon externe longitudinal médian du sternite 4 (s.l.) ; cr. st. 6, crête sur le sternite 6 ; cr. 5/6 — cr. 6/7, crête prolongeant les endophragmes 5/6, 6/7 ; cr. 6/7 — cr. 7/8, crêtes internes correspondant aux sillons externes 6/7 et 7/8 (*si* 6/7, *si* 7/8) de la cavité sterno-abdominale ; c.s., cavité sterno-abdominale ; cx, coxa ; (cx1), emplacement de la coxa de p1 ; cx1 — cx5, coxa de p1 à p5.
- d.st., dépression sterno-abdominale (ou sternale).
- e.a., à la limite du cinquième et du sixième segment abdominal, encoche se coaptant avec l'éperon sternal (epr) ; e.c., encoche de coaptation du sternum avec l'abdomen ; e.m., empreintes d'insertions musculaires ; en, encoche sur le rebord du sixième segment abdominal ; end, endopodite ; endopl., epl, endopleurites ; epa, épaulement du sternite 8 qui maintient l'abdomen au niveau du deuxième segment ; epr, éperon pénien ; epr (plastron), éperon du sternite 5 se coaptant avec l'encoche du bord abdominal ; epr (système endophragmal), éperon saillant à partir de l'endosternite 4/5 ; eps 4 — eps 8, épisternites 4 à 8 ; eps 8 ?, épisternite 8 ? ; e.st., écusson sternal ; e.t., encoche du bord antérieur du plastron sternal ; ex, exopodite ; ex. pl., exopodite du pléopode ; 5 (eps ?), épisternite 5 ?.
- f, fossette à la base du sixième segment abdominal ; f.a., fossette abdominale ; f.c.s., fond de la cavité sterno-abdominale ou barre correspondant au fond de la cavité sterno-abdominale ; f.g., fossettes gastriques ; f.p., frange sétifère ; f.tr., fossette creusée sur la tranche de l'abdomen.
- g.p., gaine pénienne.
- i.m., empreintes d'insertions musculaires ; i. mxp3, ischion du maxillipède externe.
- l.ab., lobes du premier segment abdominal ; l.j., lame de jonction ; l.m., ligne médiane.
- m, mérus ; m.a., membrane articulaire ; m.e., muraille épisternale ; md, mandibule ; m.t., membranes tympaniques ; mu, muscles ; mxp3, maxillipède externe.
- o.i., orifice inspirateur ; o.f., orifice génital femelle ; o.m., orifice génital mâle ; o.sp., orifice de la spermathèque ; o.v., opercule vulvaire.
- p, pénis ; p1, chélipède ; p.a., protubérance correspondant à la fossette abdominale ; p.a.pl., pointe antérieure du plastron ; p.a.pt., pointe antérieure dirigée vers l'arrière du plastron sternal ; pb5, pb6, protubérances de rétention de l'abdomen sur les sternites 5 et 6 ; p.c., protubérances du bord de la cavité sterno-abdominale correspondant à des concavités de l'abdomen ; pg, ptérygostome ; ph.m.s., phragmes médians symétriques ; ph.st.4, endophragme correspondant au sillon longitudinal médian du sternite 4 ; pl, pléopode ; pl1, premier pléopode sexuel mâle ; pl2, deuxième pléopode sexuel mâle ; p.m., plaque médiane ; p.m. (?), plaque médiane supposée ; p.m.a., plaque médiane antérieure ; p.m.p., plaque médiane postérieure ; pn, ponte ; po, poches en doigt de gant terminant les endophragmes du côté interne ; p.pl., soies des pléopodes ; p.s.p., partie scléritifiée du pénis ; p.st., pointes sternales servant de dispositif de rétention de l'abdomen ; p1 — p5, périopodes 1 à 5 ; p5, emplacement du 5^e périopode.
- r, rainure du plastron sternal où se loge la partie distale du pl1 ; r 4/5, 5/6 et 6/7, repli des endophragmes 4/5, 5/6 et 6/7 ; r.m. 4/5, repli médian 4/5 ; r.m. 4/5 + 5/6,

replis médians fusionnés des endophragmes 4/5 et 5/6 ; r.s., rebord saillant longeant la cavité sterno-abdominale ; r.v., replis vulvaires.

s, soie terminale du pl2. Sur la figure 30, ligne de suture. Sur la figure 54, soies à la limite du premier segment abdominal et de la carapace ; s6, s7, s8, sternites 6, 7 et 8 ; s. 8, sillon sur le sternite 8 ou portion de sternite 8 laissée à découvert quand l'abdomen est rabattu ; s 6/7, sillon 6/7 ; sa, saillie sternale de rétention de l'abdomen ; sa (p1), saillie de rétention de l'abdomen sur la coxa de p1 ; sa (p2), saillie de rétention de l'abdomen sur la coxa de p2 ; sa (st), saillie sternale de rétention de l'abdomen ; s.c. 8, sillon incomplet sur le sternite 8 ; si 6/7 — si 7/8, sillon prolongeant dans la cavité sterno-abdominale les sutures 6/7 et 7/8 ; s.i. 8, sillon incomplet sur le sternite 8 ; s.l., sillon longitudinal médian sur le sternite 4 ; s.r., saillie de rétention de l'abdomen ; s.s.p., soudure sterno-ptérygostomienne ; st., sternite thoracique ; st. 4 — st. 8, sternites thoraciques 4 à 8 ; s.t., selle turcique ; st.ab.1, premier sternite abdominal ; st.ab.2, deuxième sternite abdominal ; st.4, st. 8, sternites thoraciques 4 et 8.

t, telson ; t.c., tubercule coxal ; t.d., tube digestif ; t.m., tubercule médian sternal ; t.p., tubercule pénien ; t.r., tranchées latérales continuant la cavité sterno-abdominale et abritant les pédopodes mâles.

ur, uropode.

v, vulve ; vg, vagin.

z.m., zone membraneuse ; z.r., zone recouverte par les mxp3 ; z.s., frange sétigère.

1-8, sternites thoraciques 1 à 8 ; 8, portion du sternite 8 laissée à découvert ; 2 + 3, sternites thoraciques 2 + 3 ; 4/5 — 7/8, endosternites 4/5 à 7/8 ; 1/2 — 7/8, sutures sternales thoraciques 1/2 à 7/8 ; 2/3 — 7/8 (plastron sternal), sutures thoraciques 2/3 à 7/8 ; 3/4 — 7/8 (plastron sternal), sutures thoraciques 3/4 à 7/8 ; 3/4 — 6/7 (système endophragmal), endosternites thoraciques 3/4 à 6/7 ; 3/4 — 7/8 (système endophragmal), endosternites thoraciques 3/4 à 7/8.

PLANCHES



LÉGENDES COMPLÈTES DES PLANCHES DE PHOTOGRAPHIES

(Pour les abréviations, voir p. 297-298 et l'encart mobile)

PLANCHE 1

FIG. 1-6. — Convergence des carapaces entre un Anomoure Paguroidea de la famille des Lithodidae et deux genres de Brachyures appartenant à deux familles différentes (Parthenopidae et Majidae) : la carapace est peltiforme chez ces trois Crustacés.

1, 2, *Cryptolithodes sitchensis* Brandt, ♂ 35 × 50 mm, Colombie anglaise, E.-L. BOUVIER det. (MP, Pg1) : 1, vue dorsale ; 2, vue ventrale permettant de voir les plaques calcifiées de l'abdomen rabattu contre la paroi sternale.

3, 4, *Cryptopodia fornicata* (Fabricius) (famille des Parthenopidae), ♀ 38 × 60,5 mm, Vietnam, A. KREMPF coll., ANDRÉ det. (MP) : 3, vue dorsale ; 4, vue ventrale montrant l'abdomen (femelle) replié dans la cavité sterno-abdominale.

5, 6, *Eurynolambrus australis* H. Milne Edwards et Lucas (famille des Majidae). 5, animal adulte, à habitus parthénopien : holotype, ♂ 48,5 × 77,2 mm, « Nouvelle-Hollande » (MP) ; 6a, 6b, premier et deuxième stades juvéniles (4 mm et 5,6 mm), à habitus et caractères de Majidae : l'élargissement, notamment au niveau des régions branchiales, se manifeste au deuxième stade. On distingue les soies en crochet servant au camouflage, qui ont disparu chez l'adulte. (Les figures 6a et 6b sont d'après KREFFT, 1952, pl. 126, fig. 1, 2).

FIG. 7-8. — Exemple d'un genre attribué de façon erronée aux Croystoidea (*sensu* BALSS, 1957) en raison d'une certaine ressemblance de la carapace avec celle des Crabes de ce groupe. En fait, le genre *Pliosoma* Stimpson est un Oxyrhyncha Majidae (*sensu* BALSS). 7, vue dorsale ; 8, vue ventrale de *Pliosoma parvifrons* Stimpson, ♂ 13,8 × 14 mm, Basse-Californie, Cap St-Lucas (BM).

PLANCHE 2

Ornementation dans le genre *Actaea* de Haan, *char. emend.*

FIG. 1-4. — *Actaea tuberculosa* (Miers). Changements dans les proportions de la carapace et dans l'ornementation à des tailles différentes. 1, 1a, 1b, Holotype d'*Euxanthus tuberculatus* Miers, ♂ 23 × 33,5 mm, Australie, Thursday Island, redet. *Actaea calculosa* M. Edw. (BM 58-97). 1, Vue dorsale ; 1a, régions méso-, méta-, et uro-gastriques à un fort grossissement ; 1b, pinces ; 2, 2a : paratype d'*Euxanthus tuberculatus*, ♂ 14 × 20 mm, N. Australie, Dr J. R. ELSEY, redet. *Actaea calculosa* M. Edw. (BM 58-97) ; 2, vue dorsale ; 2a, régions méso-, méta-, et uro-gastriques à un fort grossissement ; 3, paratype d'*Euxanthus tuberculatus*, spécimen sacculiné, 8,4 × 11,8 mm, Thursday Island, sand, redet. *Actaea calculosa* (BM 82-7) ; 4, ♀ 14 × 20,5 mm, cap York, det. *Actaea carcharias* (?) White, 326-68 (MP-B2194S).

FIG. 5. — *Actaea catalai* Guinot, holotype, ♂ 15 × 18,5 mm, Nouvelle-Calédonie, A. MILNE-EDWARDS det. *A. granulata*, Coll. A. MILNE-EDWARDS 1903 (MP-B3883S). 5, carapace ; 5a, régions méso-, méta-, et uro-gastriques à un fort grossissement ; 5b, pinces ; 5c, pattes ambulatoires.

PLANCHE 3

FIG. 1, 1a. — † *Phrynolambrus corallinus* Bittner, Bartonien, Hongrie. D'après BITTNER, 1893, pl. 2, fig. 3 et 3b. 1, Carapace (face dorsale) reconstituée ; 1a, vue très grossie du test sur une partie non endommagée de la face dorsale.

FIG. 2, 2a, 2b. — *Dairoides kusei* (Sakai), ♂ 55 × 71 mm, Japon, Kii Minabe, T. SAKAI det. et leg (MP). (Voir les figures 11 et 12). 2, Vue dorsale ; 2a, vue grossie du test dans la région centrale de la carapace ; 2b, gros plan dans la même région que sur la figure 2a.

cd, région cardiaque ; *ci*, champignon isolé ; *r*, rigole creusée dans le test ; *rg*, aires gastriques fusionnées.

FIG. 3, 3a, 3b. — *Daira perlata* (Herbst), ♂ 27 × 40,7 mm, Tahiti, CHABOIS coll., FOREST et GUINOT det. (MP). (Voir la figure 13). 3, Vue dorsale ; 3a, vue grossie du test dans la région centrale de la carapace.

cd, aire cardiaque ; *mag*, aire métagastrique ; *mog*, aire mésogastrique ; *ptg*, aire protogastrique ; *urg*, aire urogastrique.

3b, face interne d'un fragment de carapace en gros plan (moitié gauche). (Voir fig. 14 le dessin qui montre à peu près la même portion du test, toujours par sa face interne).

cb, canal interne partageant la région branchiale ; *cc*, canal de la face interne délimitant la région cardiaque ; *cg*, canal interne circonscrivant les régions méso, méta et urogastriques ; *ch*, canal interne délimitant la région hépatique ; *mog'*, aire mésogastrique vue par la face interne de la carapace.

FIG. 4, 4a. — *Daira americana* Stimpson, ♀ 18,4 × 26 mm, golfe de Californie, île de San José, L. DIGUET, GUINOT det. (MP). 4, Carapace avec sa pilosité ; 4a, vue grossie du test dans la région centrale de la carapace. (Pilosité brossée du côté droit).

cd, aire cardiaque ; *mag*, aire métagastrique ; *mog*, aire mésogastrique ; *p*, pore ; *ptg*, aire protogastrique ; *urg*, aire urogastrique.

PLANCHE 4

FIG. 1-3. — *Demania splendida* Laurie, holotype, ♀ 32,5 mm de long, Ceylan (BM) (Photographies British Museum) : 1, face dorsale ; 2, face ventrale ; 3a, p5 droit ; 3b, pince droite.

FIG. 4. — *Demania toxica* Garth, holotype, ♂ 43,1 × 51,9 mm, Philippines, île Negros, dans la ville de Siaton : vue dorsale, d'après GARTH, 1971, pl. 1, fig. 1.

FIG. 5. — *Demania rotundata* (Serène apud GUINOT), holotype de ? *Xantho rotundatus* Serène, ♂ 33 × 41 mm, Formose, Keelung, no 603 (MP) : face dorsale.

FIG. 6. — *Demania japonica* Guinot, 1977, nom. nov. pro *Xantho reynaudi cultripes* Sakai (nec Alcock), 1939, p. 461, pl. 10, fig. 2 ; ♂ 27,3 × 33 mm, Japon, Tosa Bay : vue dorsale, d'après SAKAI, ibid.

FIG. 7. — *Demania cultripes* (Alcock), ♂ (mensurations non communiquées), Singapour, donated by the Raffles Museum, det. *Xantho (Lophoxanthus) scaberrimus* var. *cultripes* Alcock (ZSI 4733/9). (Photographies Zoological Survey of India, K. K. TIWARI) : vue dorsale.

FIG. 8. — *Demania cultripes* (Alcock), ♂ 60 × 80 mm, Singapour (cf. BALSS, 1938b, p. 77 ; BUITENDIJK, 1950, p. 51 : sous le nom de *Lophoxanthus reynaudii* var. *cultripes*) (MS). (Photographie R. SERÈNE) : vue dorsale.

FIG. 9. — *Demania baccalipes* ? (Alcock), ♂ 48 × 63 mm, Malacca Strait, Angsa Island, BUITENDIJK (1950, p. 77) det. *Lophoxanthus reynaudii* var. *baccalipes* (spécimen déjà mentionné par BALSS, 1938b, p. 51) (NMS). (Photographie R. SERÈNE) : vue dorsale.

PLANCHE 5

FIG. 1. — *Demania reynaudii* (H. Milne Edwards), holotype de *Xantho Reynaudii*, ♀ 53 × 70 mm, mer des Indes, REYNAUD coll. (MP-B3027S) : vue dorsale.

FIG. 2. — *Demania squamosa* Guinot, ♂ 43 × 56,5 mm, Nord Annam, Donghoi, ANDRÉ det. *Medaeus* [ou *Xanthodes*] *Reynaudii* (MP) : vue dorsale. Comparer avec *Demania baccalipes* ? (Alcock) figuré pl. 4, fig. 9.

FIG. 3. — *Demania intermedia* Guinot, holotype, ♂ 32 × 47 mm, Nouvelle-Guinée britannique, Blanche Bay, WILLEY coll. 1896-1897, det. « *Xantho scaberrimus cultripes* » (UMZC) : vue dorsale.

FIG. 4. — *Demania aff. intermedia* Guinot, ♀ 25 × 36 mm, Japon central, Kii-Minabe, SAKAI det. *Xantho* sp. et leg (MP) : vue dorsale.

FIG. 5-7. — *Demania scaberrima* (Walker) : vue dorsale de trois spécimens. 5, ♂ 46 × 63,5 mm, Nagasaki, J. JORDAN coll., ODHNER det. *Xantho scaberrimus* (UZMC) ; 6, ♂ 46 × 59 mm (dents du côté gauche très émoussées), East coast of the Malay Peninsula, DE MAN (1929, p. 108) det. *Xantho (Lophoxanthus) scaberrimus* (ZMA). 7, ♂ 32 × 44 mm, Haiphong, coll. ZARENKOVA.

FIG. 8. — Genre de Panopeinae, *Lophoxanthus* A. Milne Edwards, auquel étaient auparavant rattachées certaines espèces appartenant en réalité au genre *Demania* Laurie : *L. lamellipes* (Stimpson), ♂ 6 × 8,5 mm, Mexico, Espiritu Santo Island, « Velero » Exp., st. 512-36, GARTH det : vue dorsale.

PLANCHE 6

FIG. 1. — *Glyptoxyanthus meandricus* (Lockington), ♀ 23 × 34 mm, golfe de Californie, DIGUET 1900, GUINOT det. (MP).

FIG. 2. — *Glyptoxyanthus erosus* (Stimpson), ♂ 18 × 22,5 mm, Floride, AGASSIZ, Smiths. Inst. 7-1899 (MP).

FIG. 3. — *Glyptoxyanthus angolensis* (Brito Capello), ♀ 34,4 × 50 mm, Congo Français, M. VERGNES 1899 (MP).

- FIG. 4. — *Glyptoxanthus labyrinthicus* (Stimpson), ♂, côte occidentale du Mexique. D'après A. MILNE-EDWARDS, 1879, pl. 43, fig. 4.
- FIG. 5. — *Glyptoxanthus cavernosus* (A. Milne Edwards), ♂ 19 × 27 mm, îles du Cap Vert, La Praya, le « Talisman » 1883 (MP).
- FIG. 6. — *Glyptoxanthus vermiculatus* (Lamarck), lectotype de *Xantho vermiculatus*, ♂ 42 × 29 mm (état sec), « ? Floride » (MP-B3016S).
- FIG. 7. — *Glyptoxanthus (?) meandrinus* (Klunzinger), holotype d'*Actaea (Psamnis) mäandrina* Klunzinger, ♂ 6 mm de long, mer Rouge. D'après ODHNER, 1925, pl. 4, fig. 1.
- FIG. 8. — *Glyptoxanthus hancocki* Garth, holotype, ♀ 18,3 × 25,9 mm, Galapagos. D'après GARTH, 1939, pl. 4, fig. 1.

PLANCHE 7

- FIG. 1. — *Lophozozymus cristatus* A. Mine Edwards, ♂ 23 × 39 mm (comparé au type), Nouvelle-Calédonie, Platier — Uvea, Mission SINGER-POLIGNAC, CHEVALLIER coll., GUINOT det. (MP).
- FIG. 2. — *Lophozozymus superbus* (Dana), ♀ 19 × 30,6 mm, Tuamotu, Mururoa, Y. PLESSIS coll. 1965, GUINOT det. (MP).
- FIG. 3, 3a. — *Lophozozymus edwardsi* Odhner, ♂ 19,5 × 33,5 mm (sec), Upolu, det. *Xantho superbus* Dana, M. A. EDWARDS (52-70) (MP-B3012S) : 3, vue dorsale ; 3a, pinces.
- FIG. 4. — *Lophozozymus pictor* (Fabricius), ♀ 53 × 87 mm, Australie, Northern Moreton Bay, trawled « Wanderer II », nov. 1966, W. STEPHENSON det. et leg. (MP).
- FIG. 5, 5a. — *Lophozozymus incisus* (H. Milne Edwards) : 5, ♀ 22 × 37 mm (comparée au type), Salajar, « Siboga » Exp., st. 213, reef 1899, BUITENDIJK det. *Pseudozozymus incisus*, Mers de l'Australie (MP-B2896S) : face ventrale, région antérieure.
- FIG. 6, 6a. — *Lophozozymus guezei* Guinot, lectotype, ♂ 48 × 77 mm, La Réunion, côte, GUÉZÉ coll. (MP) : 6, vue dorsale ; 6a, face ventrale, région antérieure.

PLANCHE 8

- FIG. 1, 1a. — *Lophozozymus dodone* (Herbst), ♂ 11,3 × 16 mm, M. CARTÉ coll. 1913, BOUVIER det. *L. dodone* = *L. radiatus* (MP) : 1, vue dorsale ; 1a, pince droite.
- FIG. 2, 2a. — *Lophozozymus glaber* Ortmann, ♂ 11 × 16 mm, Tahiti, RANSON coll., FOREST et GUINOT det. *L. dodone* (MP) : 2, vue dorsale ; 2a, pince droite.
- FIG. 3, 3a. — *Lophozozymus evestigatus* Guinot, holotype, ♂ 13 × 20 mm (à l'état sec), île Bourbon, A. M. EDWARDS det. « *Stenozozymus radiatus* Edw. » (MP-B2905S) : 3, vue dorsale ; 3a, pince droite.
- FIG. 4. — *Lophozozymus intonsus* (Randall), ♂ 31,8 × 49,5 mm, Hawaï, Kailua, 1-12-1901. D'après RATHBUN, 1906, pl. 8, fig. 8.
- FIG. 5. — *Lophozozymus pulchellus* A. Milne Edwards, ♂ 11,2 × 18 mm, Dar-es-Salaam, HEATH coll., GUINOT det.
- FIG. 6, 6a. — *Lophozozymus simplex* de Man, holotype, ♂ 6,5 × 11 mm, Amboine : 6, vue dorsale ; 6a, pince gauche. D'après DE MAN, 1888, pl. 10, fig. 3, 3a.

PLANCHE 9

Sternum thoracique avec les sutures 4/5 à 7/8 complètes et squelette endophragmal thoracique chez des Brachyoures primitifs.

- FIG. 1-3. — *Corystes cassivelaunus* (Pennant). 1, Plastron sternal, abdomen enlevé, d'après H. MILNE EDWARDS, 1851, pl. 9, fig. 9 : « thorax du *Coryste denté* vu en dessous, et grossi » ; 2, 3, système endophragmal thoracique chez un mâle (2) et chez une femelle (3), afin de montrer le dimorphisme sexuel : ♂ 33 × 26 mm, ♀ 36 × 27 mm, La Rochelle, d'ORBIGNY (MP).
- FIG. 4-6. — *Atelecyclus rotundatus* (Olivier), ♂ 34 × 35,5 mm, ? Golfe de Gascogne, FOREST det. (MP). 4, Plastron sternal, abdomen en place ; 5, plastron sternal et cavité sterno-abdominale ; 6, partie antérieure du plastron sternal, légèrement inclinée de façon à voir les cavités arthrodiiales des trois pattes-mâchoires.
- FIG. 7-8. — *Cancer borealis* Stimpson, ♂ 71 × 112 mm, off Newport, R.I., U.S. Fish Commission 1880, sta. 789, 17 fath. (MP). 7, Plastron sternal et cavité sterno-abdominale, abdomen en pointillé ; 8, système endophragmal thoracique.
- FIG. 9. — *Thia residua* (Herbst), ♂ 16,6 mm × 17,8 mm, Méditerranée, ZARIQUIEY coll. (MP) : système endophragmal thoracique (voir le plastron sternal, fig. 20A).

Pour les abréviations, voir p. 297-298.

PLANCHE 10

Sternum thoracique avec les sutures 4/5 à 7/8 complètes et système endophragmal thoracique chez les Carpiliinae.

FIG. 1-4. — *Carpilius convexus* (Forsskål). 1, 2 : ♂ 40 × 53 mm, mer Rouge, Dr JOSSEAU (MP) ; 3, 4 : ♂ 60 × 81 mm, Tahiti, RANSON coll., FOREST et GUINOT det. (MP). 1, Plastron sternal, abdomen en place ; 2, plastron sternal et cavité sterno-abdominale ; 3, système endophragmal thoracique ; 4, sternites thoraciques antérieurs et, sur le chéliède, soudure du basis-ischion avec le mérus : la coxa de p1 s'articule directement avec le mérus.

FIG. 5-6. — *Carpilius corallinus* (Herbst), ♂ 79 × 104 mm, Cuba, DE BOURY 1914, BOUVIER det. (MP). 5, plastron sternal et cavité sterno-abdominale ; 6, partie antérieure du plastron sternal, notamment la partie non exposée, normalement recouverte par les mxp3 qui sont ici écartés.

FIG. 7. — † *Ocalina floridana* Rathbun, paratype, Eocène supérieur, Floride : face ventrale, avec la partie conservée du sternum thoracique. D'après RATHBUN, 1929, pl. 2, fig. 1.

FIG. 8. — † *Palaeocarpilius stenurus* Reuss, Nummulitique, environs de Vérone : face ventrale, avec sternum thoracique et abdomen. D'après A. MILNE EDWARDS, 1862, pl. 1, fig. 3a.

FIG. 9. — † *Palaeocarpilius macrocheilus* (Desmarest), ♀, Nummulitique, environs de Vérone : face ventrale, avec sternum thoracique et abdomen. D'après A. MILNE EDWARDS, 1862, pl. 6, fig. 2a.

Pour les abréviations, voir p. 297-298.

PLANCHE 11

FIG. 1-2. — Dimorphisme sexuel du système endophragmal thoracique dans le genre *Peltarion* Jacquinot, chez *P. spinulosum* (White). (Voir le plastron sternal, fig. 20D). 1, ♂ 45 × 46 mm ; 2, ♀ 44 × 45 mm : Amérique du Sud, Exp. « Calypso », st. 169, 69 m (MP).

FIG. 3. — Système endophragmal thoracique de *Nautilocorystes ocellatus* (Gray), ♂ 30 × 29, 6 mm, Cap de Bonne-Espérance (MP). (Voir le plastron sternal, fig. 20C).

FIG. 4-6. — Écurosson sternal chez trois genres de Brachyures, le plastron étant incliné pour faire apparaître les cavités arthrodiennes des pattes-mâchoires et montrer la réduction de l'écurosson sternal, lorsque l'on passe de 4 à 6. 4, *Peltarion spinulosum* (White), ♂, même spécimen que dans la figure 1 ; 5, *Cycloanthops sexdecimdentatus* (H. Milne Edwards et Lucas), ♂ 37,5 × 57 mm, Chili, M. d'ORBIGNY (MP) ; 6, *Heterozius rotundifrons* A. Milne Edwards, ♂ 16 × 22 mm, Nouvelle-Zélande, détroit de Cook, H. FILHOL (MP-B 13).

FIG. 7-9. — Evolution du système endophragmal thoracique dans une même lignée. 7, *Kraussia* sp., ♂ 15 × 16 mm, Nhatrang, A. KREMPF coll. (MP). (Voir le plastron sternal, fig. 22A) ; 8, *Cycloanthops sexdecimdentatus* (H. Milne Edwards et Lucas), ♂ 37,5 × 57 mm, Chili, M. d'ORBIGNY (MP). (Voir le plastron sternal, fig. 22C) ; 9, *Xantho incisus incisus* (Leach), ♂ 34 × 55 mm, Roscoff, FOREST det. (MP). (Voir le plastron sternal, fig. 22D).

Pour les abréviations, voir p. 297-298.

PLANCHE 12

Sternum thoracique et système endophragmal thoracique chez divers Xanthidae (*sensu* BALSS, 1957).

FIG. 1-2. — *Menippe mercenaria* (Say), ♂ 38,5 × 54 mm, Key West, A. Milne Edwards 1903 (MP). 1, plastron sternal, abdomen en pointillé ; 2, système endophragmal thoracique.

FIG. 3. — *Pilumnoides perlatus* (Poeppig), ♂ 11 × 19,2 mm, Chili, Valparaiso, PORTER det., BOUVIER vérif. (MP) : système endophragmal thoracique. (Voir le plastron sternal, fig. 21A).

FIG. 4. — *Epixanthus dentatus* (White), ♂ 32 × 61 mm, Zanzibar, M. GRANDIDIER (MP) : plastron sternal, abdomen enlevé ; à noter les sutures 4/5 et 5/6 confluentes, jointives de part et d'autre du plan sagittal médian, d'où la clôture interne du sternite 5.

FIG. 5-6. — *Eriphia spinifrons* (Herbst), ♂ 38 × 52,5 mm, île d'Oléron, 1957 (MP). 5, plastron sternal, abdomen enlevé ; 6, système endophragmal thoracique.

FIG. 7-8. — *Trapezia rufopunctata* (Herbst) s.l., ♂ 20 × 22,5 mm, Madagascar, BALSS det., 354 (MP). 7, plastron sternal, abdomen en pointillé ; 8, système endophragmal thoracique.

FIG. 9. — *Platyanthus crenulatus* A. Milne Edwards, syntype, ♂ 41 × 57 mm, Patagonie, M. d'ORBIGNY (MP) : système endophragmal thoracique, endommagé sur le côté gauche (voir le plastron sternal, fig. 25B).

Pour les abréviations, voir p. 297-298.

PLANCHE 13

- Sternum thoracique et système endophragmal thoracique chez divers Portunidae (*sensu* BALSS, 1957).
- FIG. 1-3. — *Carcinus mediterraneus* Czerniavsky, ♂ 34 × 41,5 mm, près de Sète, étang de Sijean, FOREST coll. et det. (MP). 1, plastron sternal, abdomen en pointillé ; 2, écusson sternal : le plastron a été légèrement incliné pour mettre en évidence les cavités arthrodiales des pattes-mâchoires et des premiers péréiopodes thoraciques ; 3, système endophragmal thoracique.
- FIG. 4-6. — *Scylla serrata* (Forsskål), ♂ 48 × 69 mm, Amoy, C. F. WANG (MP). 4, plastron sternal, abdomen en place ; 5, plastron sternal et cavité sterno-abdominale ; 6, système endophragmal thoracique.
- FIG. 7. — *Podophthalmus vigil* (Fabricius), ♂ 37 × 87 mm, Madagascar, 10 m, CROSNIER coll. et det. (MP) : plastron sternal, abdomen enlevé.
- FIG. 8-9. — *Callinectes sapidus* Rathbun, ♂ 65 × 140 mm, Charleston, Mus. Comp. Zool. Cambridge (MP). 8, plastron sternal, abdomen en pointillé ; 9, système endophragmal thoracique.

Pour les abréviations, voir p. 297-298.

PLANCHE 14

- Sternum thoracique et système endophragmal thoracique chez certains Oxytomata (*sensu* BALSS, 1957).
- FIG. 1-3. — *Calappa granulata* (Linné), ♂ 60 × 80 mm, ouest du Portugal (MP). 1, plastron sternal, abdomen en place ; 2, plastron sternal et cavité sterno-abdominale ; 3, système endophragmal thoracique.
- FIG. 4-6. — *Matuta planipes* Fabricius, ♂ 35 × 50 mm, Cap St-Jacques, A. KREMPF coll. (MP). 4, plastron sternal, abdomen en place ; 5, plastron sternal et cavité sterno-abdominale ; 6, système endophragmal thoracique.
- FIG. 7-9. — *Orithyia sinica* (Linné) (= *O. mamillaris* Fabricius). 7, 8, ♂ 61 × 57 mm, Chine, H. MILNE EDWARDS det. (MP) : 7, plastron sternal et cavité sterno-abdominale ; 8, système endophragmal thoracique ; 9, ♀ pubère 64 × 60 mm, sans loc. (MP-B93S) : les vulves sur le sternite 4 ne sont pas recouvertes par l'abdomen (endommagé), duquel dépassent les pléopodes sétifères.

Pour les abréviations, voir p. 297-298.

PLANCHE 15

- Sternum thoracique et système endophragmal thoracique chez divers Leucosiidae (*sensu* BALSS, 1957).
- FIG. 1-3. — *Leucosia unidentata* de Haan, ♂ 29 × 27 mm, environs de Tokyo, BOUVIER det. (MP). 1, plastron sternal, abdomen en place ; 2, plastron sternal et cavité sterno-abdominale ; 3, abdomen, face interne, et pléopodes 1 torsadés *in situ*.
- FIG. 4. — *Leucosia longifrons* de Haan, ♂ 21 × 20 mm, Nouvelle-Calédonie, RÉVEILLÈRE coll. (MP) : système endophragmal thoracique.
- FIG. 5-6. — *Lithadia cariosa* (Stimpson) ♂ 9 × 10 mm, Floride, M. HEMPHILL (MP). 5, plastron sternal, abdomen en place ; 6, plastron sternal et cavité sterno-abdominale.
- FIG. 7. — *Ilia nucleus* (Linné), ♂ 27 × 26 mm, Mytilène, Port Vera, GRAVIER coll. (MP) : plastron sternal et cavité sterno-abdominale.
- FIG. 8-10. — *Pariphiculus mariannae* (Herklotz), ♀ 34 × 31 mm, Hongkong (MP). 8, plastron sternal, abdomen en place ; 9, plastron sternal, abdomen abaissé : cavité incubatrice moins développée que chez d'autres Leucosiidae (*cf.* pl. 25, fig. 10-13) ; 10, système endophragmal thoracique.

Pour les abréviations, voir p. 297-298.

PLANCHE 16

- Sternum thoracique et système endophragmal thoracique chez divers Majidae (*sensu* BALSS, 1957).
- FIG. 1-3. — *Maja squinado* (Herbst). 1, 2 : ♂ 41 × 35 mm, Roscoff, BOURDON coll. et det. (MP) ; 3, ♀ 43 × 37 mm, même échantillon. 1, plastron sternal, abdomen en place ; 2, plastron sternal et cavité sterno-abdominale ; 3, système endophragmal thoracique.

FIG. 4. — *Pisa tetraodon* (Pennant), ♂ 33,5 × 43 mm, Noirmoutier, FOREST det. (MP) : plastron sternal, abdomen en pointillé.

FIG. 5-6. — *Leurocyclus tuberculatus* (H. Milne Edwards et Lucas) (= *Salacia tuberculosa*), holotype (endommagé et à l'état sec), ♂, peut-être originaire du Chili (MP-B566S). 5, plastron sternal (incomplet) ; 6, vue de profil (gauche) pour montrer les cavités arthrodiiales des appendices, séparées par des prolongements sternaux et céphalothoraciques.

FIG. 7. — *Chlorinoides barunai* Serène, holotype, ♂ 26 × 14 mm, Indonésie, st. 73 (MP) : plastron sternal, abdomen enlevé.

FIG. 8-9. — *Eurynolambrus australis* H. Milne Edwards et Lucas, holotype, ♂ 48,5 × 77,2 mm, Nouvelle-Hollande, M. LAVAUD (MP). 8, plastron sternal et cavité sterno-abdominale ; 9, système endophragmal thoracique.

Pour les abréviations, voir p. 297-298.

PLANCHE 17

Sternum thoracique de divers Oxyrhyncha (*sensu* BALSS) et carapace de deux espèces fossiles du genre *Daira* de Haan.

FIG. 1-2. — *Daldorfia bouvieri* (A. Milne-Edwards), ♂ 38 × 26 mm, baie de Pointe-Noire, A. CROSNIER coll. et det. (MP). 1, plastron sternal, abdomen en place ; 2, plastron sternal et cavité sterno-abdominale.

FIG. 3. — *Thyrolambrus cariei* (Bouvier), syntype, ♂ 12 × 24 mm, île Maurice, CARIÉ coll. (MP) : cavité sterno-abdominale.

FIG. 4. — *Lambrus longimanus* (Linné), ♂ 25 × 28 mm, baie de Bassac, A. KREMPF coll. (MP) : sternum thoracique, abdomen enlevé.

FIG. 5. — *Chlorinoides longispinus* (de Haan), ♀ 30,5 × 24 mm, Japon, environs de Tokyo, BOUVIER det. (MP) : cavité sterno-abdominale. Les terminaisons internes des sutures 4/5 et 5/6 se rejoignent de part et d'autre du plan sagittal médian, en isolant le sternite 5 du côté interne. (Voir le plastron sternal chez le mâle, pl. 16, fig. 7). Chez cette femelle, sans doute impubère, la vulve est peu éloignée du crochet d'accrochage de l'abdomen ; ce dernier, bien développé, est situé sur la suture 4/5, et le dispositif est fonctionnel.

FIG. 6. — Système endophragmal de l'une des deux espèces actuelles du genre *Daira* de Haan, *Daira perlata* (Herbst) : ♂ 21,3 × 30,6 mm, Tahiti (MP).

FIG. 7-8. — Carapace d'espèces fossiles appartenant au genre *Daira* de Haan. 7, † *Daira eocaenica* (Lörenthey), Eocène supérieur, Calcaire à Nummulites et Orthophragmomes, Budapest ; 8, † *Daira depressa* A. Milne Edwards, Rupélien, Italie (Vicentin) : moulage.

FIG. 9-11. — *Dairodes kusei* (Sakai), ♂ 55 × 71 mm, Kii Minabe, SAKAI det. et leg. (MP). 9, face ventrale, région antérieure ; 10, pinces droite et gauche ; 11, système endophragmal thoracique.

Pour les abréviations, voir p. 297-298.

PLANCHE 18

Sternum thoracique, appareil d'accrochage de l'abdomen, cavité incubatrice et système endophragmal thoracique chez les Ocypodinae, les Macrophythalminae et les Plagusinae (*sensu* BALSS, 1957).

FIG. 1-3. — Sternum thoracique et cavité sterno-abdominale dans le genre *Uca* Leach. 1, *Uca tangeri* (Eydoux) ♂ 26 × 29 mm, région de Dakar, MONOD det. (MP). On distingue près de la suture 4/5 un granule plus gros que ceux situés postérieurement et qui pourrait être un crochet vestigial ; 2, *Uca maracoani maracoani* (Latrelle), ♂ 29 × 47 mm, Guyane française, GUINOT det. (MP). Il n'existe aucun appareil d'accrochage sur le plastron sternal (dissymétrique sur ce spécimen) ; la crête au sommet de la cavité sterno-abdominale est obsolète ; 3, *Uca (Minuca) thayeri thayeri* Rathbun, ♂ 20 × 31 mm, Guyane française, F. GEAY (MP). La crête au sommet de la cavité sterno-abdominale s'incurve et pénètre symétriquement dans la cavité : deux crêtes de rétention du telson se trouvent constituées.

FIG. 4-6. — *Macrophythalmus latreillei* (Desmarest), ♂ 38 × 51 mm, côte N.O. de Madagascar, A. CROSNIER coll. et det. (MP). 4, plastron sternal, abdomen en place ; 5, plastron sternal, abdomen enlevé ; 6a, rapports des sternites thoraciques 7 et 8 avec les premiers segments abdominaux ; 6b, position du pénis par rapport aux sternites thoraciques 7 et 8.

FIG. 7-8. — *Ocypode cursor* (Linné), ♂ 36 × 45 mm, Malica près de Dakar, MONOD det. (MP). 7, plastron sternal, abdomen en pointillé ; 8, système endophragmal thoracique (en lumière transmise).

FIG. 9-11. — *Plagusia glabra* Dana, New South Wales, near Sydney (MP). 9, ♂ 38 × 34 mm : sternum thoracique, avec les crochets placés sur le sternite 5 en avant des épais pléopodes sexuels 1 ; 10, ♀ ovigère 35 × 38 mm : sternum thoracique avec la paire d'énormes vulves tripartites et les crochets du dispositif bouton-pression, déformés et très gros (bo) ; 11, même ♀ ovigère : abdomen contenant la ponte.

Pour les abréviations, voir p. 297-298.

PLANCHE 19

Sternum thoracique et système endophragmal thoracique.

FIG. 1-3. — *Geryon tridens* Krøyer, ♂ 48 × 68 mm, Rosas, 300-400 m (MP). 1, plastron sternal, abdomen en place ; 2, plastron sternal et cavité sterno-abdominale ; 3, système endophragmal thoracique.

FIG. 4. — Sternum thoracique de *Dotilla wickmanni* de Man, ♂ 7 × 9 mm, Indonésie, SERÈNE coll. et det. (MP). On distingue sur chaque sternite, de part et d'autre de l'abdomen, les membranes tympaniques.

FIG. 5. — Système endophragmal de *Palicus caroni* (Roux), ♂ 9 × 11 mm, Canaries, le « Talisman », EDW. et BOUVIER det. (MP). On a légèrement incliné la cavité thoracique vers la gauche afin de bien mettre en valeur la plaque médiane. On voit que les lames endosternales sont localisées dans la région latérale. (Voir le plastron sternal, fig. 30G).

FIG. 6. — Système endophragmal thoracique (en lumière transmise) de *Mictyris longicarpus* Latreille, ♂ 26 × 22 mm, New South Wales, Port Jackson (MP). (Voir le plastron sternal, fig. 29).

FIG. 7-9. — Sternum thoracique de *Pinnixa transversalis* (H. MILNE Edwards), ♂ 12 × 26 mm, Chili, PORTER 1911 (MP). 7, plastron sternal, abdomen en place ; 8, plastron sternal et cavité sterno-abdominale ; 9, gros plan de la partie antérieure du plastron sternal.

FIG. 10. — Système endophragmal thoracique (en lumière transmise) de *Dorippe lanata* (Linné), ♂ 20 × 25 mm, côtes du Togo, 50 m, CROSNIER coll. et det. (MP). (Voir le plastron sternal, fig. 28).

FIG. 11-12. — *Gecarcinus (Johngarthia) planatus* Stimpson, ♂ 53 × 77 mm, Basse-Californie, île Socorro (MP). 11, plastron sternal, abdomen en pointillé ; 12, système endophragmal thoracique (en lumière transmise).

Pour les abréviations, voir p. 297-298.

PLANCHE 20

Sternum thoracique et système endophragmal thoracique chez divers Grapsidae et Hymenosomatidae (*sensu* BALSS, 1957).

FIG. 1-3. — *Grapsus tenuicrustatus* (Herbst), ♂ 65 × 72 mm, Ste-Luce, CROSNIER coll. et det. (MP). 1, plastron sternal, abdomen en place ; 2, plastron sternal et cavité sterno-abdominale ; 3, système endophragmal thoracique.

FIG. 4-6. — *Varuna litterata* (Fabricius), ♂ 29 × 31 mm, Madagascar, île Ste-Marie, CROSNIER coll. et det. (MP). 4a, rapports des sternites thoraciques 7 et 8 avec les premiers segments abdominaux ; 4b, position de l'orifice génital mâle par rapport aux sternites thoraciques 7 et 8 ; 5, plastron sternal, abdomen enlevé ; 6, système endophragmal thoracique.

FIG. 7. — *Sesarma huzardi* (Desmarest), ♂ 30 × 35 mm, Pointe-Noire, CROSNIER coll. et det. (MP) : système endophragmal thoracique (en lumière transmise).

FIG. 8-10. — *Elamena pilosa* A. Milne Edwards, ♂ 20 × 22,6 mm, Nouvelle-Calédonie, BALANSA coll., A. MILNE EDWARDS det. (MP). 8, plastron sternal, abdomen en place ; 9, vue d'ensemble du système endophragmal ; 10, *idem*, moitié droite un peu inclinée de façon à voir la lame de jonction et les endopleurites.

FIG. 11. — *Halicarcinus planatus* (Fabricius), ♂ de 14 mm de large environ, Kerguelen, RICHER de FORGES coll. et det. (MP) : système endophragmal (en lumière transmise) : la partie médiane est indivise, les endosternites étant uniquement latéraux. (Voir le plastron sternal, fig. 30A).

Pour les abréviations, voir p. 297-298.

PLANCHE 21

Sternum thoracique, appareil de rétention de l'abdomen et système endophragmal chez les Dromiacea (Dromiidae et Dynomenidae).

FIG. 1-3. — *Dromia dehaani* Rathbun, ♂ 42 × 45 mm, golfe de Suez, Mission Ph. DOLLFUS, MONOD det. *Dromia dormia*, FOREST redet. (MP). 1, plastron sternal, abdomen en place ; 2, plastron sternal, abdomen enlevé. On distingue les deux paires de saillies coxales (sur cx1 et cx2) et la paire de saillies épisternales servant à la rétention de l'abdomen ; 3, face interne de l'abdomen montrant les régions se coaptant avec les saillies de rétention.

FIG. 4-5. — *Sternodromia spinirostris* (Miers), ♀ 34 × 37,2 mm, Guinée, Exp. « Calypso » 1956 (MP). 4, plastron sternal, avec les sillons sternaux et l'ouverture des spermathèques. Les coxae ont été enlevées à gauche ; 5, système endophragmal thoracique.

FIG. 6. — *Dromidia antillensis* Stimpson, ♂ 18 × 18 mm, Guyane française, DURAND coll., GUINOT det. : abdomen couvrant le sternum thoracique et retenu par la paire de saillies sur la coxa des p2.

FIG. 7. — *Hemisphaerodromia abellana* Barnard, type, ♂ 9,7 × 10,2 mm, Madagascar, FOURMANOIR coll. (MP). La saillie coxale de p2 s'intercale dans un rétrécissement de l'abdomen entre l'europode et le cinquième segment abdominal.

FIG. 8-9. — Appareil de rétention de l'abdomen mâle chez *Dynomene hispida* (H. Milne Edwards), à deux tailles différentes. 8, ♂ juv. 7,5 × 9 mm, Nouvelle-Calédonie, BALANSA coll. La saillie épisternale, aiguë et pointant du côté interne, touche l'europode ; 9, ♂ adulte de 12 mm de large environ, même échantillon. La saillie épisternale est plus éloignée de l'europode.

Pour les abréviations, voir p. 297-298.

PLANCHE 22

Sternum thoracique et appareil de rétention de l'abdomen chez divers Homoloidea (fig. 1-5) et chez un genre de Raninoidea (fig. 6-7).

FIG. 1-2. — *Paromola cuvieri* (Risso), ♂ 113 mm de long (état sec), Sénégal, environ 300 m, MONOD det. (MP). 1, plastron sternal recouvert en entier par l'abdomen. On voit la paire de saillies denticulées sur la coxa des p1 qui maintiennent l'abdomen au niveau du sixième segment et la paire de saillies terminées par une spinule du côté interne, sur la coxa de mxp3 ; 2, plastron sternal, abdomen enlevé et pléopodes *in situ*. En plus des saillies coxaux, noter la paire de saillies sternales au niveau des chélières (double appareil d'accrochage).

FIG. 3. — *Homologenus rostratus* (A. Milne Edwards), ♂ 10 × 7,5 mm, au large du Maroc, le « Travailleur » 1882, A. MILNE EDWARDS et BOUVIER det. (MP). On voit nettement les deux pointes coxaux de p1, moins distinctement les spinules coxaux sur les mxp3.

FIG. 4-5. — *Latreillia valida* de Haan, ♂ de 16 mm de long environ, Japon, FRANCK (MP). 4, plastron sternal recouvert en longueur mais non en largeur par l'abdomen. Le telson s'implante entre les mxp3 ; 5, plastron sternal, abdomen enlevé. On distingue la paire de saillies sternales.

FIG. 6-7. — *Lyreidus tridentatus* de Haan, ♀ ovigère 38 × 23 mm, New South Wales, deep water (MP). Le genre *Lyreidus* est le seul Raninidae à abdomen replié contre la paroi sterna et doté d'un appareil d'accrochage. 6, sternites thoraciques antérieurs. Au-dessous de l'insertion des p2, la paire de pointes sternales ; 7, abdomen avec, de part et d'autre, les pléopodes portant la ponte. Le sixième segment abdominal se prolonge dans ses angles latéro-postérieurs par deux protubérances correspondant aux pointes sternales.

Pour les abréviations, voir p. 297-298.

PLANCHE 23

Dispositif d'accrochage de l'abdomen chez divers Brachyoures.

FIG. 1. — *Eriocheir sinensis* (H. Milne Edwards), ♂ 71 × 75 mm, Escaut, M. ANDRÉ det. (MP) : plastron sternal avec les pléopodes sexuels *in situ*. A cette taille, le crochet (seulement présent à droite sur la photographie) est vestigial. L'appareil d'accrochage n'est fonctionnel que jusqu'à une taille : 20 mm de large chez le mâle, 12 mm chez la femelle.

FIG. 2-3. — *Percnon affine* (H. Milne Edwards), ♂ 26 × 35 mm, Madagascar, FOURMANOIR coll., CROSNIER det. (MP). 2, plastron sternal, abdomen enlevé. L'élément sternal du dispositif d'accrochage consiste en une protubérance à la base du sternite 5, surmontée d'une lunule jaunâtre ; 3, abdomen, face interne : l'emplacement de la fossette est marqué par une zone blanchâtre, creusée d'une dépression (non visible sur la photographie).

FIG. 4. — *Potamon (Potamon) edule* Latreille, néotype, ♂ 43 × 50 mm, Lombardie, PRETZMANN sel. 1964 (MP) : plastron sternal, abdomen enlevé.

FIG. 5. — *Nautilocystes ocellatus* (Gray), ♂ 39,5 × 34 mm (état sec), Cap de Bonne-Espérance, M. LALANDE (MP-B3924S) : plastron sternal et abdomen. Les crochets sternoaux, situés sur la suture 5/6 sont éloignés des angles latéro-postérieurs du sixième segment abdominal. Les pléopodes sexuels 1 paraissent divergents et ne pas être contenus dans la cavité sterno-abdominale (à vérifier sur du matériel frais).

FIG. 6. — *Elamena pilosa* A. Milne Edwards, ♂ 20 × 22,6 mm, Nouvelle-Calédonie, A. MILNE EDWARDS det. (MP) : face interne de l'abdomen avec les pléopodes 1 *in situ* (voir le plastron du même spécimen, pl. 20, fig. 8). Les fossettes sont profondément creusées dans les angles latéro-antérieurs du dernier segment (? segment 6 + telson fusionnés).

FIG. 7-8. — *Tritodynamia horvathi* Nobili, Japon, Nagasaki, SAKAI det. et leg. : plastron sternal, élargi, chez un mâle (8 × 12 mm) et chez une femelle (8 × 12,5 mm, sans doute impubère). Chez le mâle, deux paires de saillies d'accrochage pointent, respectivement sur les sternites 5 et 6 ; chez la femelle, seules persistent les saillies du sternite 5, et le sternite 6 porte les vulves.

FIG. 9. — *Atelecyclus rotundatus* (Olivi), ♂ 34 × 35,5, golfe de Gascogne, FOREST det. (MP) : gros plan sur le plastron entre p1 et p4. Exemple d'un cas anormal du dispositif bouton-pression, non fonctionnel par suite de la non-coincidence des éléments sternaux et sous-abdominaux. (Voir pl. 9, fig. 4 et 5, le plastron sternal d'un spécimen de même taille où le dispositif est fonctionnel).

FIG. 10. — *Gecarcinus (Johngarthia) planatus* Stimpson, ♂ 53 × 77 mm, Basse-Californie, TÜRKAY verif. (MP) : face interne de l'abdomen, pléopodes sexuels 1 *in situ*. (Voir le plastron sternal du même spécimen, pl. 19, fig. 11, où l'on distingue deux saillies sur le sternite 5). Aucune fossette correspondante n'apparaît à la face interne du sixième segment abdominal.

FIG. 11. — *Chlorinoides barunai* Serène, holotype, ♂ 26 × 14 mm, Indonésie, st. 73 : face interne de l'abdomen, avec un pléopode sexuel 1 *in situ*. (Voir le plastron sternal du même spécimen, pl. 16, fig. 7). Les fossettes creusées sur les côtés du sixième segment sont très profondes.

Pour les abréviations, voir p. 297-298.

PLANCHE 24

Sternum thoracique, appareil d'accrochage et cavité incubatrice chez la femelle.

FIG. 1-2. — *Callinectes sapidus* Rathbun, ♀ 50 × 107 mm, Charleston (MP). 1, plastron sternal avec l'abdomen accroché par le dispositif bouton-pression, encore fonctionnel à cette taille de l'animal ; 2, cavité sterno-abdominale, où l'on distingue la vulve sur le sternite 6, le crochet du système d'accrochage sur le sternite 5.

FIG. 3. — *Calappa granulata* (Linné), ♀ 54 × 70 mm, Ouest Portugal (MP) : plastron sternal, abdomen enlevé. La vulve est située à la limite de la suture 5/6 ; le crochet du système bouton-pression est vestigial, de même que la fossette correspondante du sixième segment abdominal : le dispositif n'est plus fonctionnel à cette taille.

FIG. 4-5. — *Glyptoxanthus angolensis* (Brito Capello), ♀ ovigère 23,4 × 34 mm, Annobon, Exp. « Calypso » 1956, st. 50, FOREST et GUINOT det. (MP). 4, plastron sternal avec une ébauche de cavité incubatrice, bien délimitée, qui ne contient cependant pas toute la ponte ; 5, ponte légèrement abaissée pour montrer les crochets vestigiaux, mais toutefois fort nets, du dispositif bouton-pression devenu non fonctionnel.

FIG. 6. — *Hexapus sexpes* (Fabricius) s.l., ♀ 10,6 × 18 mm, golfe Persique (MP) : plastron sternal et cavité sterno-abdominale. A cette taille, les crochets, bien visibles au-dessus des vulves, sont encore présents et fonctionnels.

FIG. 7-8. — *Pinnixa transversalis* (H. Milne Edwards), ♀ ovigère 11 × 21,5 mm, Chili, Valparaiso (MP). 7, abdomen très développé couvrant en grande partie le plastron sternal ; 8, cavité incubatrice avec les vulves appartenant au somite 6, bien que paraissant antérieures à ce dernier.

FIG. 9. — *Palicus caroni* (Roux), ♀ ovigère 10,5 × 12 mm, Canaries, EDW. et BOUVIER det. (MP) : cavité incubatrice, abdomen abaissé avec sa ponte. Les vulves apparaissent situées très antérieurement.

FIG. 10. — *Elamena pilosa* A. Milne Edwards, ♀ ovigère 15 × 17 mm, Nouvelle-Calédonie, BALANSA coll., A. MILNE EDWARDS det. : cavité incubatrice, dont le fond est transparent. Les sutures du sternum thoracique sont confinées sur les bords ; les vulves débouchent très antérieurement, bien qu'appartenant au somite 6.

Pour les abréviations, voir p. 297-298.

PLANCHE 25

FIG. 1-6. — Divers genres de Brachyoures chez lesquels les vulves de la femelle ne sont pas recouvertes par l'abdomen, à l'inverse des genres représentés sur les figures 7 à 13.

1, 2, *Erimacrus isenbecki* (Brandt) ♀ pubère 37,5 × 37 mm, Bering Sea, « Albatross », sta 3275 (MP) : 1, plastron sternal, abdomen en place ; 2, plastron sternal et cavité sterno-abdominale. On observe sur la figure 1 que les vulves, placées latéralement sur le sternite 6, sont laissées à découvert. A noter le crochet vestigial du système bouton-pression de l'abdomen ; 3, *Telmessus cheiragonus* (Tilesius), ♀ 35 × 46 mm, Japon, FRANCK 175-95 (MP) : plastron sternal, abdomen en place. Au niveau du sternite 6, où se situe la vulve entourée de replis, le bord du sixième segment abdominal s'échancre fortement ; la vulve est laissée à découvert.

4, 5, *Corystes cassivelaunus* (Pennant). 4, ♀ 31 × 24 mm, ? Manche (MP) : plastron sternal, avec les vulves laissées à découvert par l'abdomen, qui est court ; 5, ♀ 29 × 22 mm, Noirmoutier (MP-B2113S) : gros plan de la vulve avec son opercule. (Voir le plastron sternal chez le mâle, pl. 9, fig. 1). 6, *Pseudocorystes sicarius* (Poeppig), ♀ 50 × 44 mm, Chili, Valparaiso, PORTER coll. et det., BOUVIER verif. (MP) : sternum thoracique. Les vulves du sternite 6 ne sont pas recouvertes par l'abdomen, qui est court. (Voir le plastron sternal chez le mâle, fig. 20B).

FIG. 7. — *Dacryopilumnus eremita* Nobili, syntype, ♀ 6 × 4 mm, Mangareva, G. SEURAT coll. 1904 : plastron sternal, abdomen enlevé. Les vulves situées sur le sternite 6, près de la suture 5/6, sont énormes.

FIG. 8-9. — *Dorippe lanata* (Linné), ♀ 18 × 24 mm, côtes du Togo, A. CROSNIER coll. et det. 8, plastron sternal, abdomen fixé à la paroi sternale ; 9, plastron sternal et cavité sterno-abdominale. La vulve du sternite 6 est placée tout près du crochet d'appareil d'accrochage de l'abdomen, le crochet étant placé postérieurement dans une sinuosité de la suture 5/6. (Voir le plastron sternal mâle, fig. 28).

FIG. 10-13. — Leucosiidae femelles avec vaste cavité incubatrice. 10, 11, *Leucosia longifrons* de Haan, ♀ pubère 24,5 × 21 mm, Nouvelle-Calédonie, RÉVEILLÈRE coll. (MP). 10, plastron sternal, abdomen en place. Le sixième segment abdominal est extrêmement développé et discoïde ; 11, cavité sterno-abdominale profondément creusée ; 12, 13, *Nucia tuberculosa* A. Milne Edwards, ♀ ovigère 9 × 10 mm, Nouvelle-Calédonie, Aquarium de Nouméa, R. CATALA leg. (MP). 12, plastron sternal recouvert presque en entier par l'abdomen ; 13, abdomen abaissé pour montrer la ponte, protégée dans la cavité incubatrice.

Pour les abréviations, voir p. 297-298.

PLANCHE 26

FIG. 1-6. — Disposition particulière des pléopodes sexuels mâles chez certains genres de Brachyures. 1-3, *Xenophthalmodes moebii* Richters, holotype, ♂ 7,5 × 10,5 mm, île Maurice, Black River : 1, carapace ; 2, pl1 ♂ dépassant de la cavité sterno-abdominale et logés dans une rainure du sternum thoracique ; 3, pinces ; 4-5, *Paracleistostoma cristatum* de Man, ♂ 10 × 15 mm, Japon, environs de Tokyo, HARMAND coll. 1901, BOUVIER det. (MP) : 4, face ventrale, abdomen replié, avec les pl1 visibles, non protégés, de part et d'autre du cinquième segment ; 5, face ventrale, abdomen enlevé, pl1 complètement coudés à peu près à mi-hauteur de la cavité sterno-abdominale ; 6, *Scopimera proxima* Kemp, ♂ 4 × 5,7 mm, Inde Portugaise (MP) : face ventrale, abdomen en place, avec les pl1 visibles de part et d'autre du cinquième segment abdominal, très rétréci à la base ; tube digestif en partie visible également.

FIG. 7-11. — Emplacement des fossettes gastriques sur la face dorsale de certains Brachyures et phragmes correspondants à la face interne de la carapace. 7-8, *Mictyris longicarpus* Latreille, ♂ 26 × 22 mm, New South Wales, Port Jackson, Rose Bay, 1900 (MP) : 7, face dorsale antérieure avec les deux fossettes gastriques symétriques très écartées ; 8, face interne antérieure correspondante, avec les deux phragmes longs et rigides invaginés à l'emplacement des fossettes gastriques ; 9-10, *Paromola cuvieri* (Risso), ♀ ovigère 87 × 68 mm, Banc de la Chapelle, ORSTOM 1921 (MP) : 9, face dorsale antérieure avec les deux fossettes gastriques symétriques assez rapprochées ; 10, face interne de la carapace, vue tangentielle montrant les deux phragmes invaginés à l'emplacement des fossettes gastriques ; 11, *Matuta planipes* Fabricius, ♂ 35 × 50 mm, Cap Saint-Jacques, A. KREMPF coll. (MP) : vue de la face interne de la carapace montrant les deux phragmes symétriques épais, invaginés à l'emplacement des fossettes gastriques.

Pour les abréviations, voir p. 297-298.

PLANCHE 27

Système endophragmal chez les quatre genres de Bellioidea (*sensu* GUINOT, 1976).

FIG. 1. — *Corystoides abbreviatus* ? A. Milne Edwards, syntype, ♂ environ 17,5 mm de long, Montevideo, « Hassler » (MP-B3).
FIG. 2. — *Bellia picta* H. Milne Edwards, holotype, ♂ 50,5 × 45,5 mm, Pérou, M. WEDDELL (MP-B11, spécimen régénéré).

FIG. 3. — *Acanthocyclus gayi* Lucas, ♂ 19,8 × 20 mm, Chili, C. E. PORTER det. *A. albatrossis* (MP-B14).

FIG. 4. — *Heterozius rotundifrons* A. Milne Edwards, ♂ 16 × 22 mm, Nouvelle-Zélande, H. FILHOL (MP-B13).

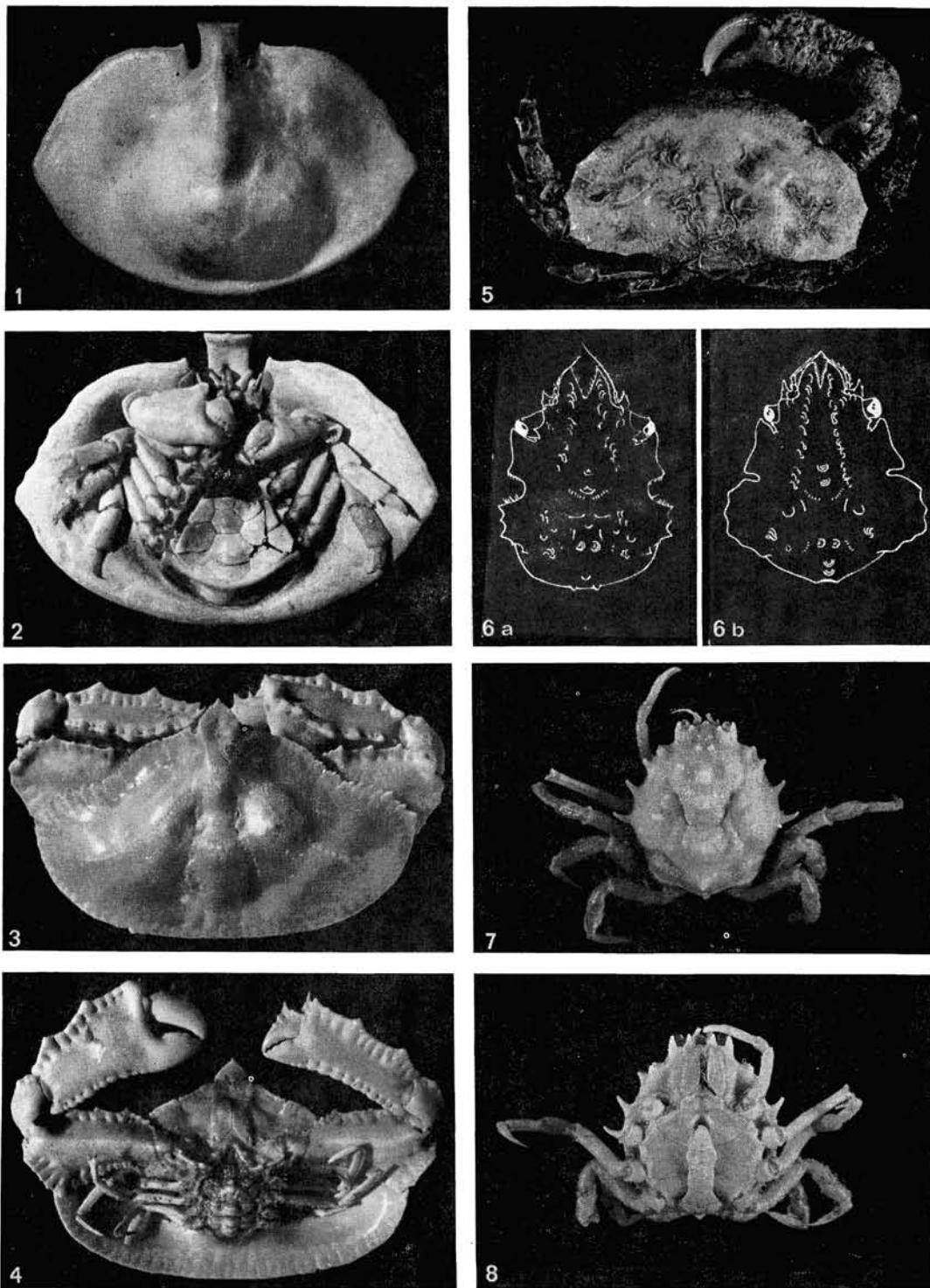
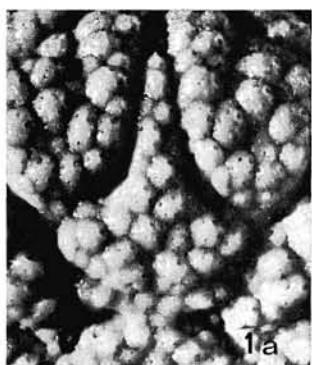


PLANCHE 1 (pour l'explication, voir p. 301)

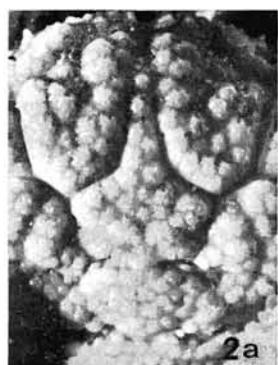
FIG. 1-6. — Convergence des carapaces entre un Anomoure Paguroidea de la famille des Lithodidae et deux genres de Brachyures appartenant à deux familles différentes (Parthenopidae et Majidae). 1, 2, *Cryptolithodes sitchensis*; 3, 4, *Cryptopodia fornicata*; 5, 6, *Eurynolambrus australis*; 5, adulte; 6a, 6b, premier et deuxième stades juvéniles. FIG. 7-8. — Exemple d'un genre attribué de façon erronée aux Corystoidea (*sensu* BALSS, 1957) en raison d'une certaine ressemblance de la carapace avec celle des Crabes de ce groupe. En fait, *Pliosoma parvifrons* est un Majidae.



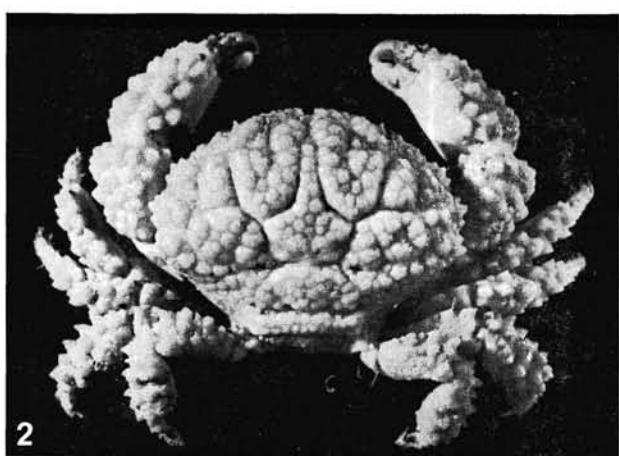
1



1a



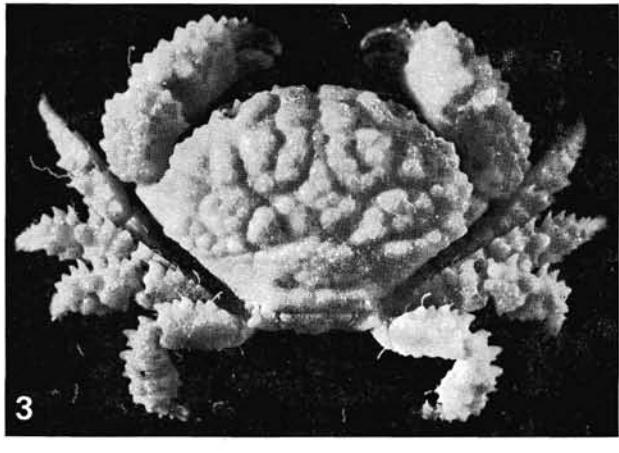
2a



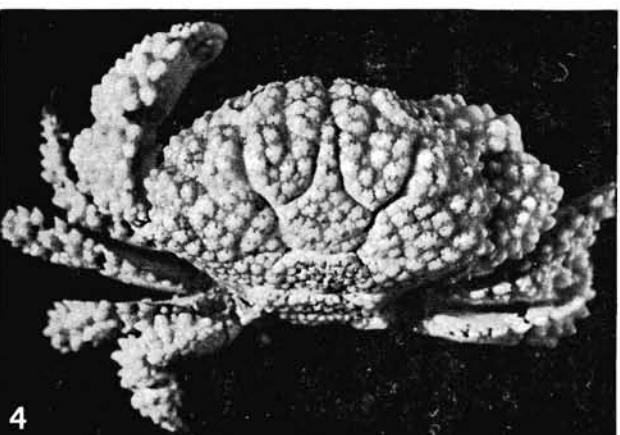
2



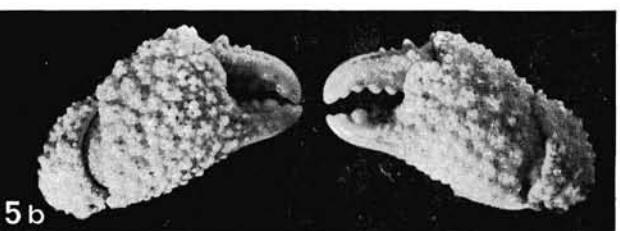
1 b



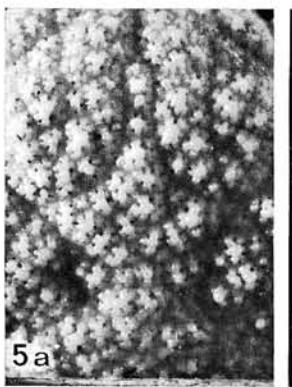
3



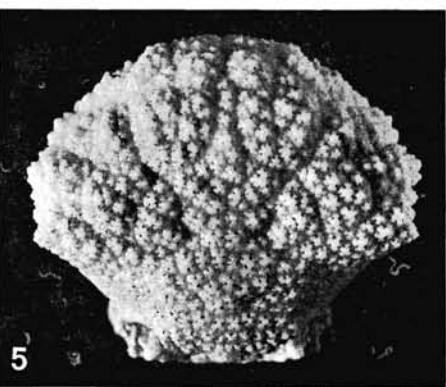
4



5 b



5a



5



5 c

PLANCHE 2 (pour l'explication, voir p. 301)

Ornementation dans le genre *Actaea* de Haan, char. emend. Fig. 1-4. — *Actaea tuberculosa* (Miers), spécimens de quatre tailles différentes. Fig. 5. — *Actaea catalai* Guinot.

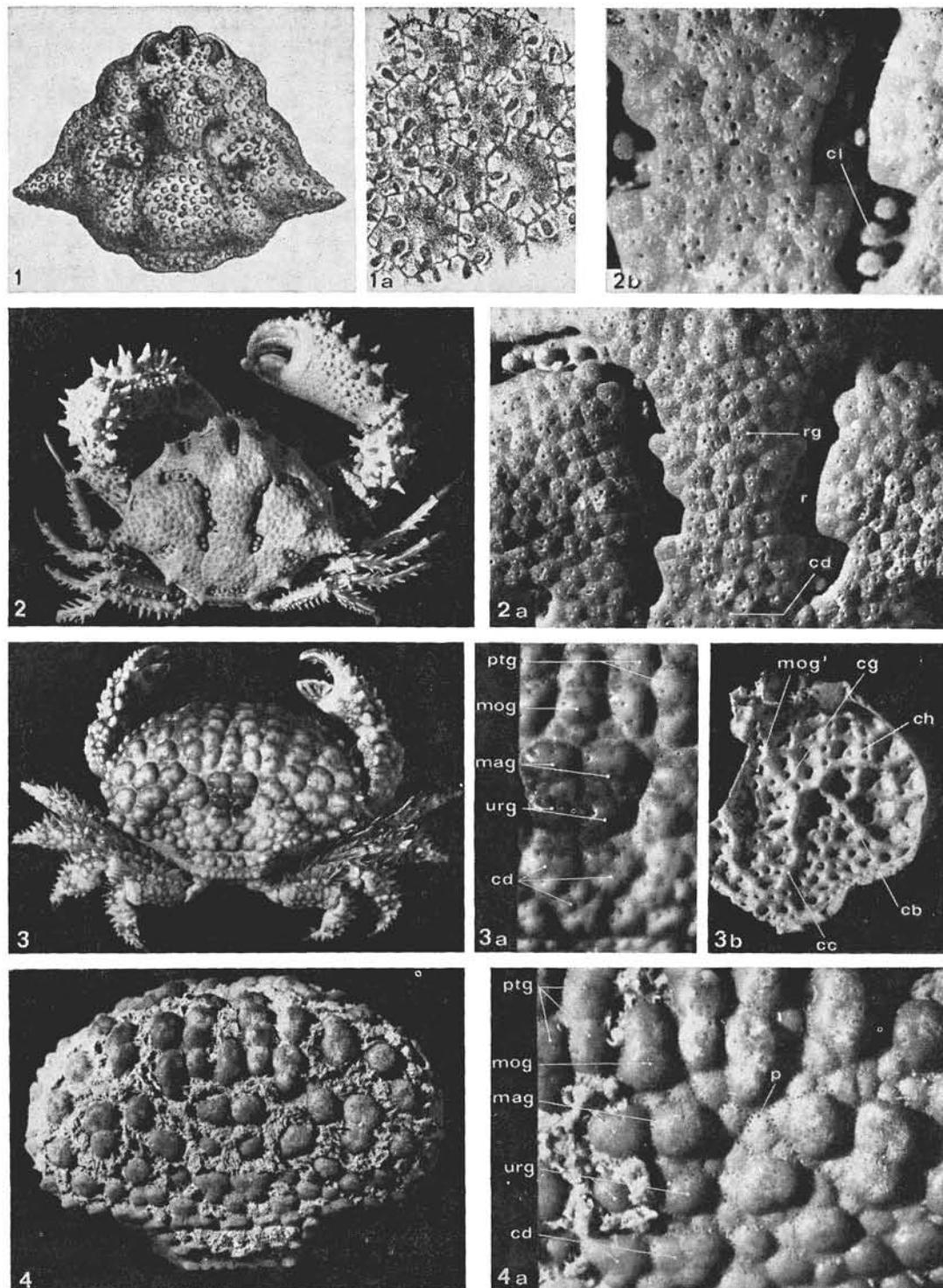


PLANCHE 3 (pour l'explication, voir p. 301, 302)

FIG. 1, 1a. — \dagger *Phrynosoma corallinus*. 1, face dorsale reconstituée ; 1a, vue très grossie du test. Fig. 2, 2a, 2b. — *Dairoides kusei*. 2, vue dorsale ; 2a, 2b, vues grossies du test. Fig. 3, 3a, 3b. — *Daira perlata*. 3, vue dorsale ; 3a, vue grossie du test ; 3b, face interne du test. Fig. 4, 4a. — *Daira americana*. 4, carapace avec sa pilosité ; 4a, vue grossie du test, pilosité en partie brossée.

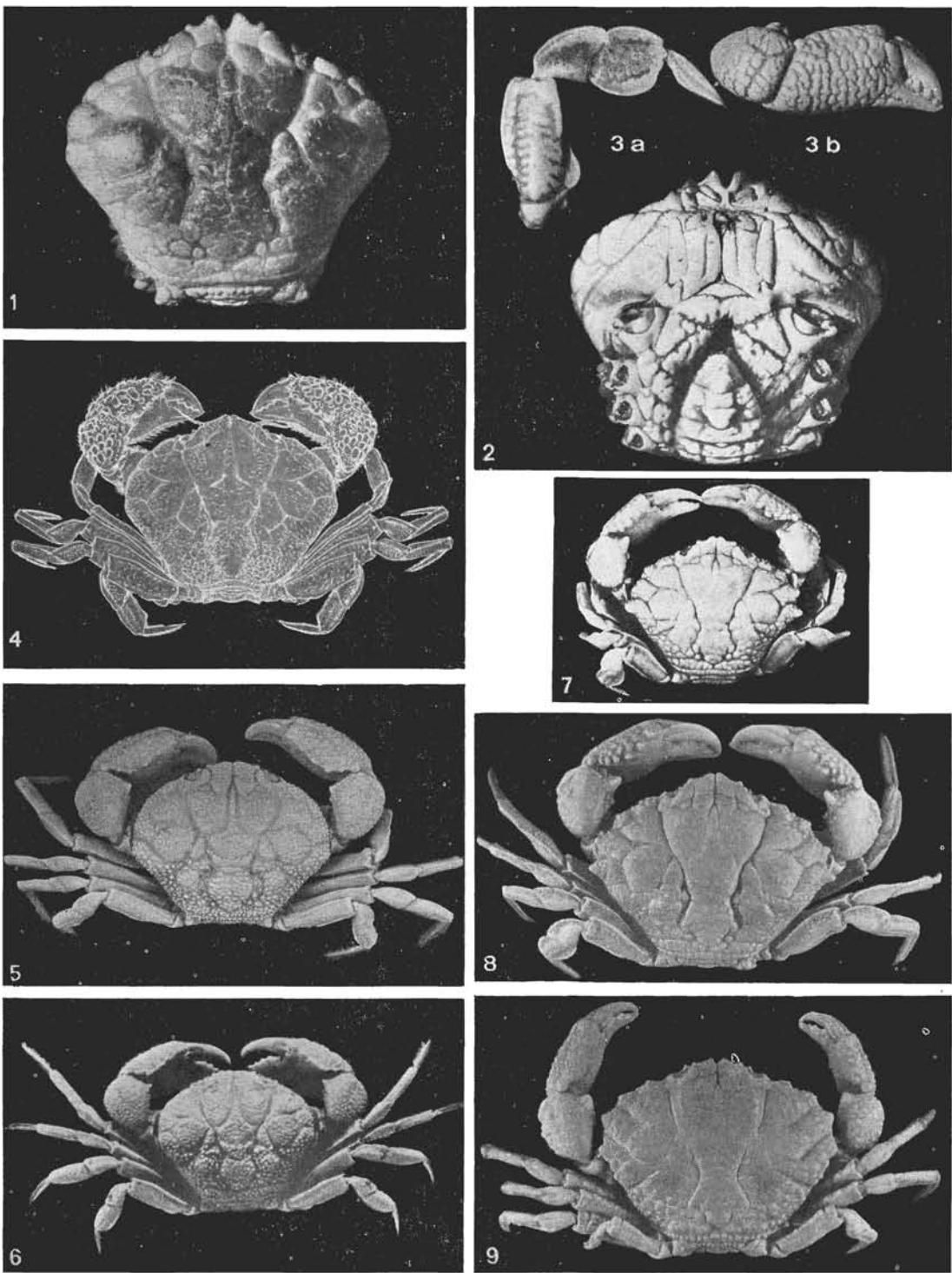
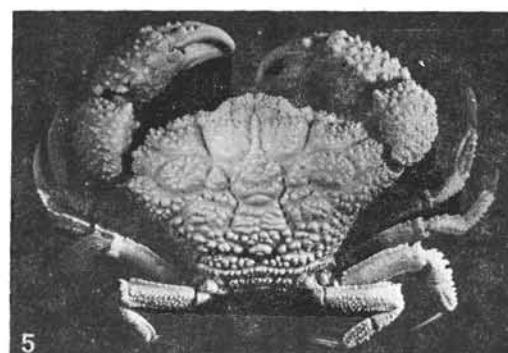


PLANCHE 4 (pour l'explication, voir p. 302)

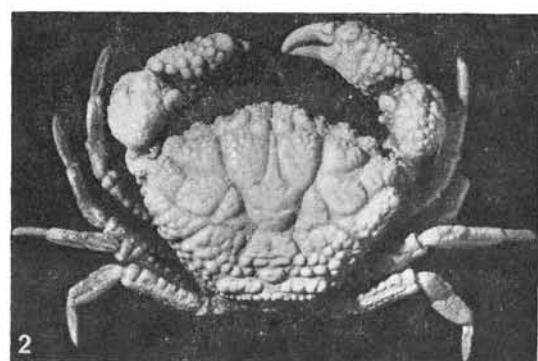
FIG. 1-3. — *Demania splendida* (Laurie), holotype. Fig. 4. — *D. toxica* Garth, holotype. Fig. 5. — *D. rotundata* (Serène apud Guinot), holotype. Fig. 6. — *D. japonica* Guinot, nom. nov. pro *Xantho reynaudi cultripes* Sakai (nec Alcock), 1939. Fig. 7-8. — *D. cultripes* (Alcock). Fig. 9. — *D. baccalipes*? (Alcock).



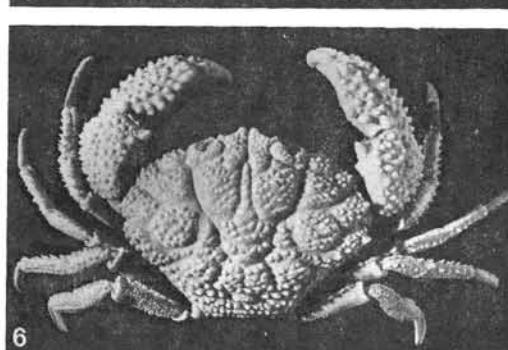
1



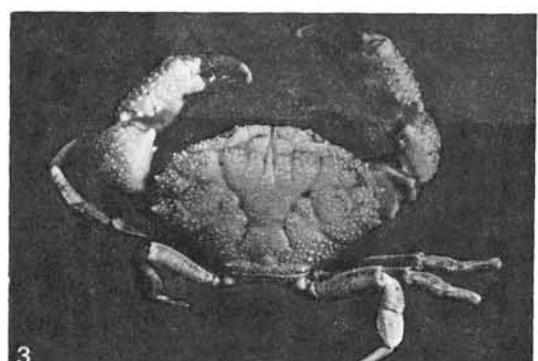
5



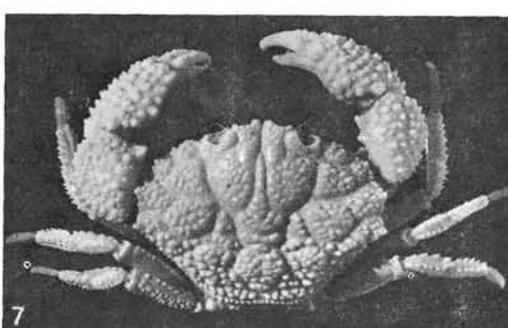
2



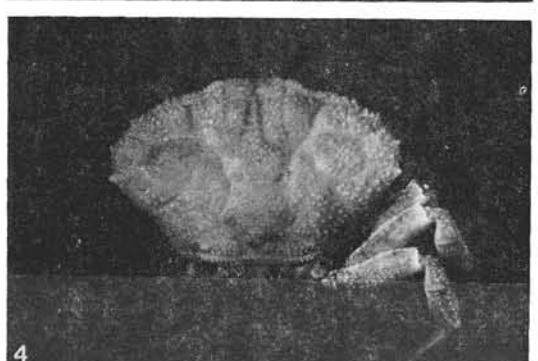
6



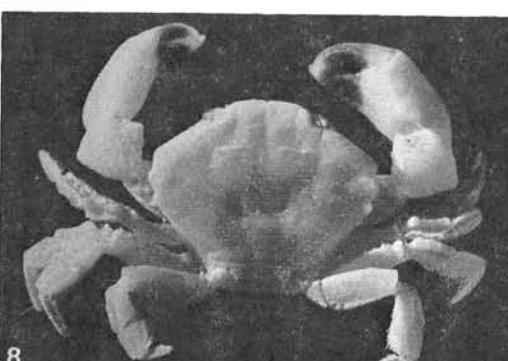
3



7



4



8

PLANCHE 5 (pour l'explication, voir p. 302)

FIG. 1. — *Demania reynaudi*, holotype. Fig. 2. — *D. squamosa*. Fig. 3. — *D. intermedia*, holotype. Fig. 4. — *Demania* aff. *intermedia*. Fig. 5-7. — *D. scaberrima*, 3 spécimens différents. Fig. 8. — Genre de Panopeinae, *Lophoxanthus*, auquel étaient auparavant rattachées certaines espèces appartenant en réalité au genre *Demania* : *L. lamellipes*.

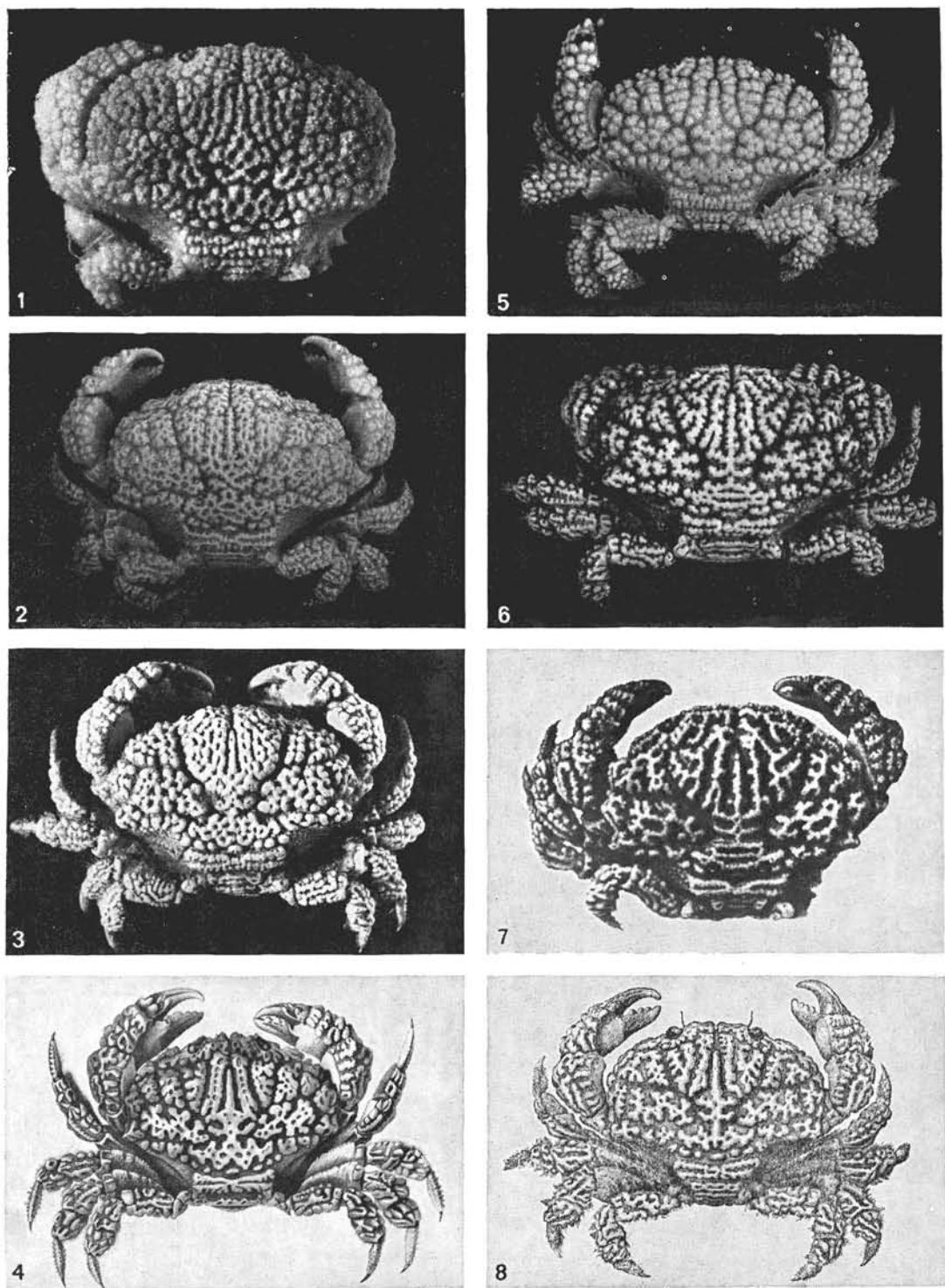


PLANCHE 6 (pour l'explication, voir p. 302, 303)

Fig. 1. — *Glyptoxyanthus meandricus*. Fig. 2. — *G. erosus*. Fig. 3. — *G. angolensis*. Fig. 4. — *G. labyrinthicus*. Fig. 5. — *G. cavernosus*. Fig. 6. — *G. vermiculatus*, lectotype. Fig. 7. *Glyptoxyanthus ? meandrinus*, holotype. Fig. 8. — *G. hancocki*, holotype.

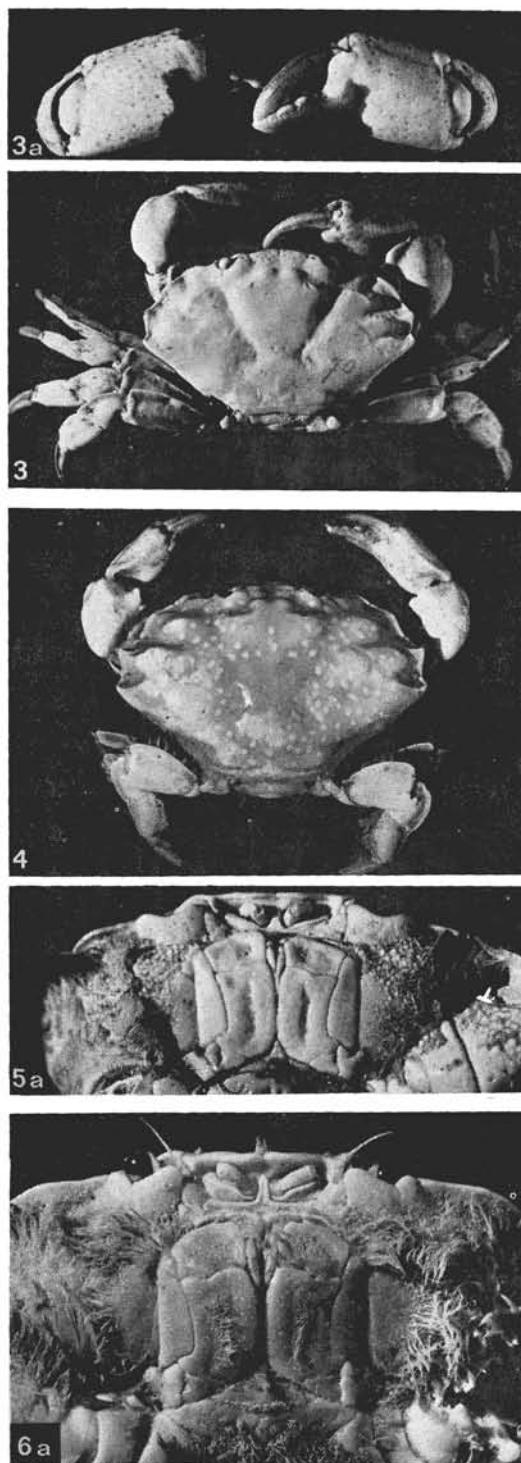
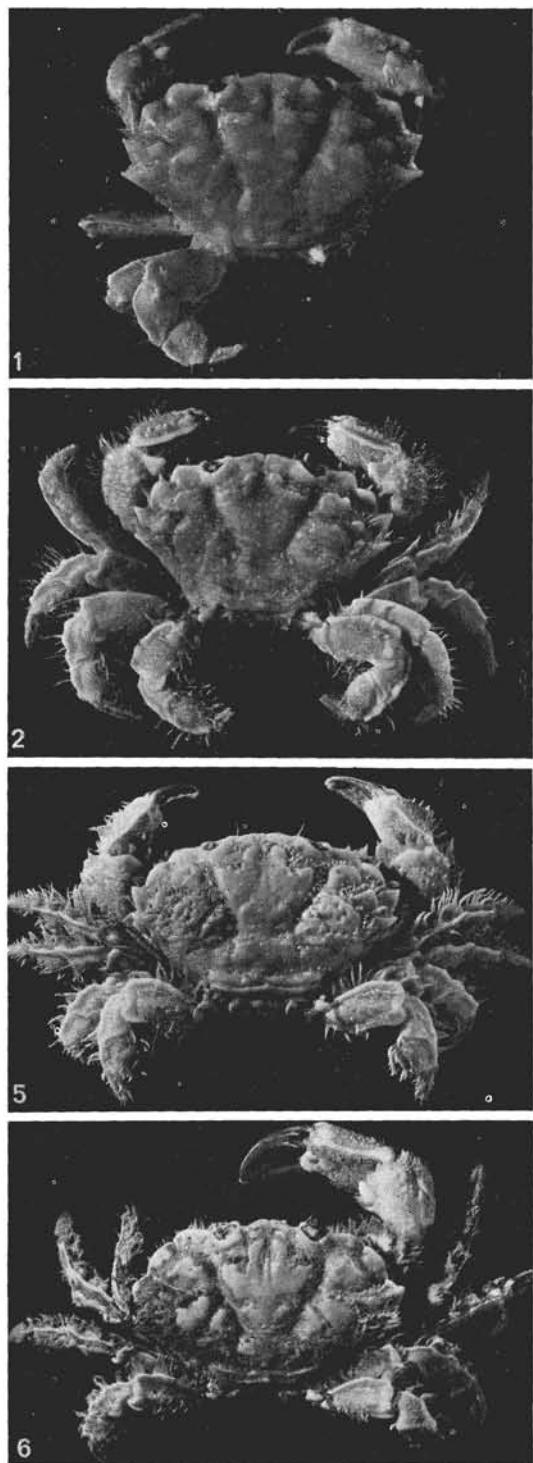


PLANCHE 7 (pour l'explication, voir p. 303)

FIG. 1. — *Lophozymus cristatus* A. Milne Edwards. Fig. 2. — *L. superbus* (Dana). Fig. 3, 3a. — *L. edwardsi* Odhner.
Fig. 4. — *L. pictor* (Fabricius). Fig. 5, 5a. — *L. incisus* (H. M. Edwards). Fig. 6, 6a. — *L. guezei* Guinot, lectotype.

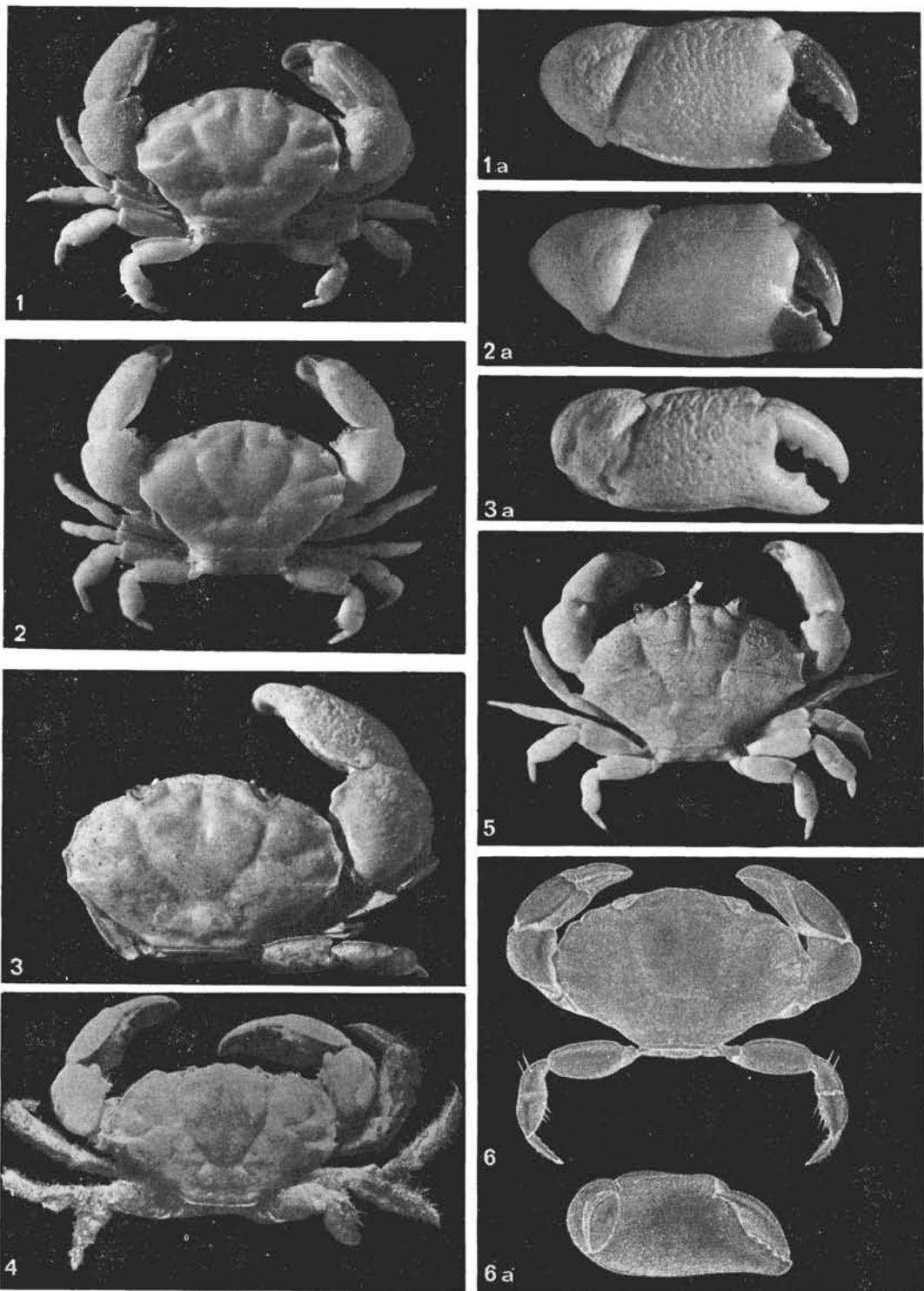


PLANCHE 8 (pour l'explication, voir p. 303)

FIG. 1, 1a. — *Lophozozymus dodone* (Herbst). FIG. 2, 2a. — *L. glaber* Ortmann. FIG. 3, 3a. — *L. evestigatus* Guinot, holotype.
 FIG. 4. — *L. intonsus* Randall. FIG. 5. — *L. pulchellus* A. M. Edwards. FIG. 6, 6a. — *L. simplex* de Man, holotype.

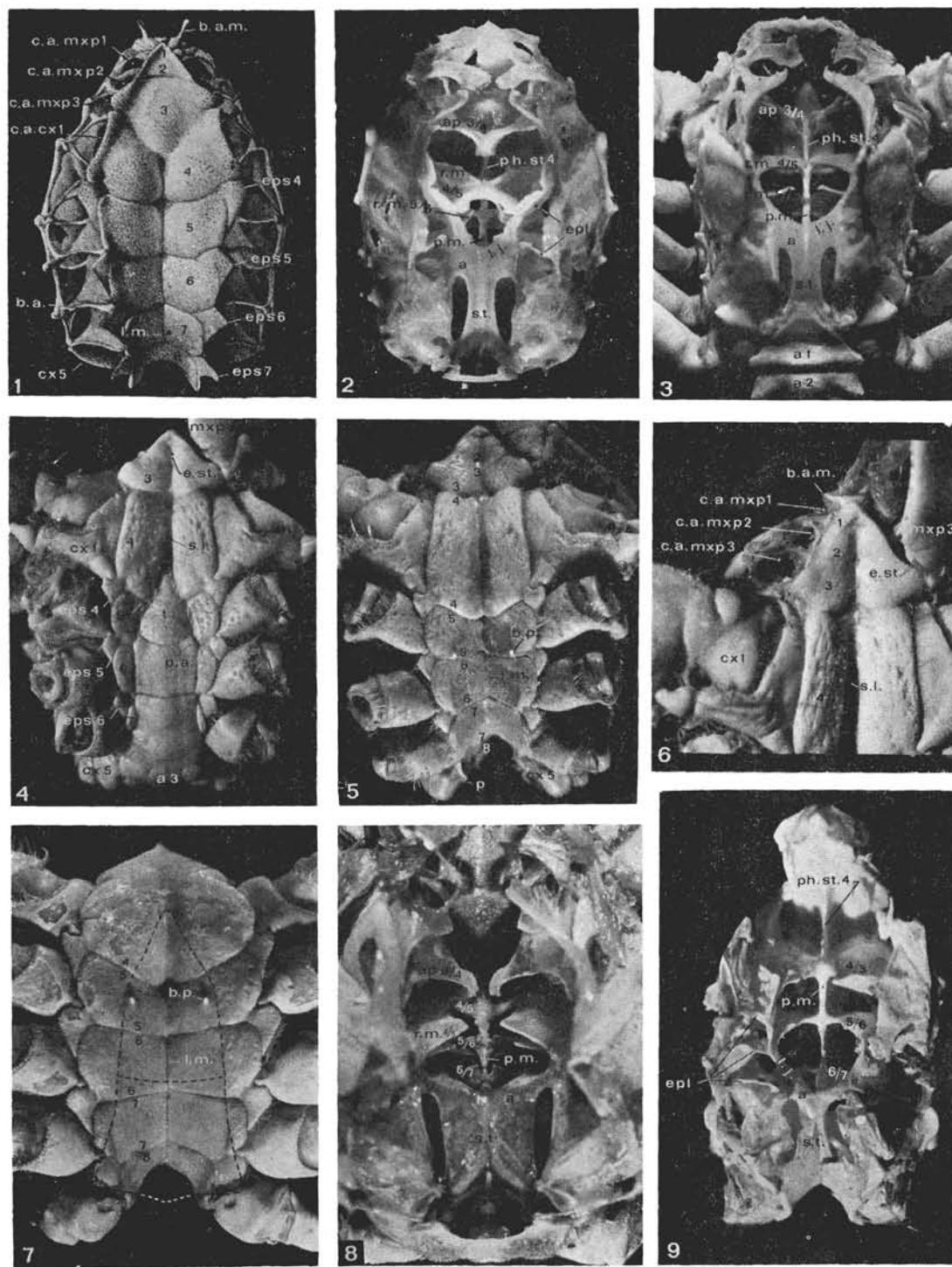


PLANCHE 9 (pour l'explication, voir p. 303)

Sternum thoracique avec les sutures 4/5 à 7/8 complètes et squelette endophragmal thoracique chez des Brachyoures primitifs. Fig. 1-3. — *Corystes cassivelaunus*. 1, plastron sternal ; 2 et 3, système endophragmal thoracique chez un mâle (2) et chez une femelle (3). Fig. 4-6. — *Atelecyclus rotundatus* : plastron sternal. Fig. 7-8. — *Cancer borealis*. 7, plastron sternal ; 8, système endophragmal thoracique. Fig. 9. — *Thia residua* : système endophragmal thoracique.

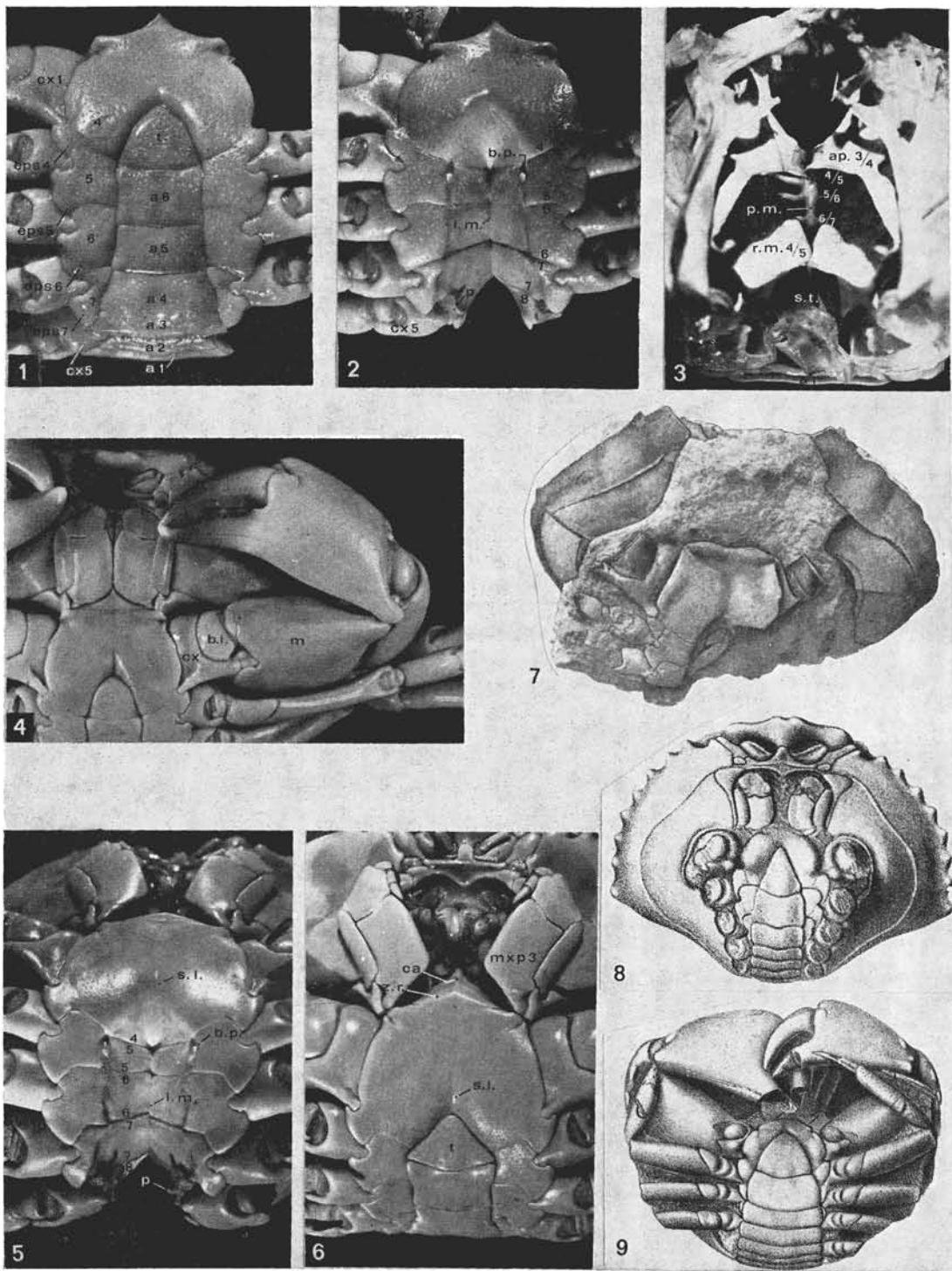


PLANCHE 10 (pour l'explication, voir p. 304)

Sternum thoracique avec sutures 4/5 à 7/8 complètes et système endophragmal thoracique chez les Carpiliinae. Fig. 1-4.
— *Carpilius convexus* : 1, 2, 4, plastron sternal ; 3, système endophragmal thoracique. Fig. 5-6. — *C. corallinus*,
plastron sternal. Fig. 7. — † *Ocalina floridana*, paratype, face ventrale. Fig. 8. — † *Palaeocarpilius stenurus*, face
ventrale. Fig. 9. — † *P. macrocheilus*, ♀, face ventrale.

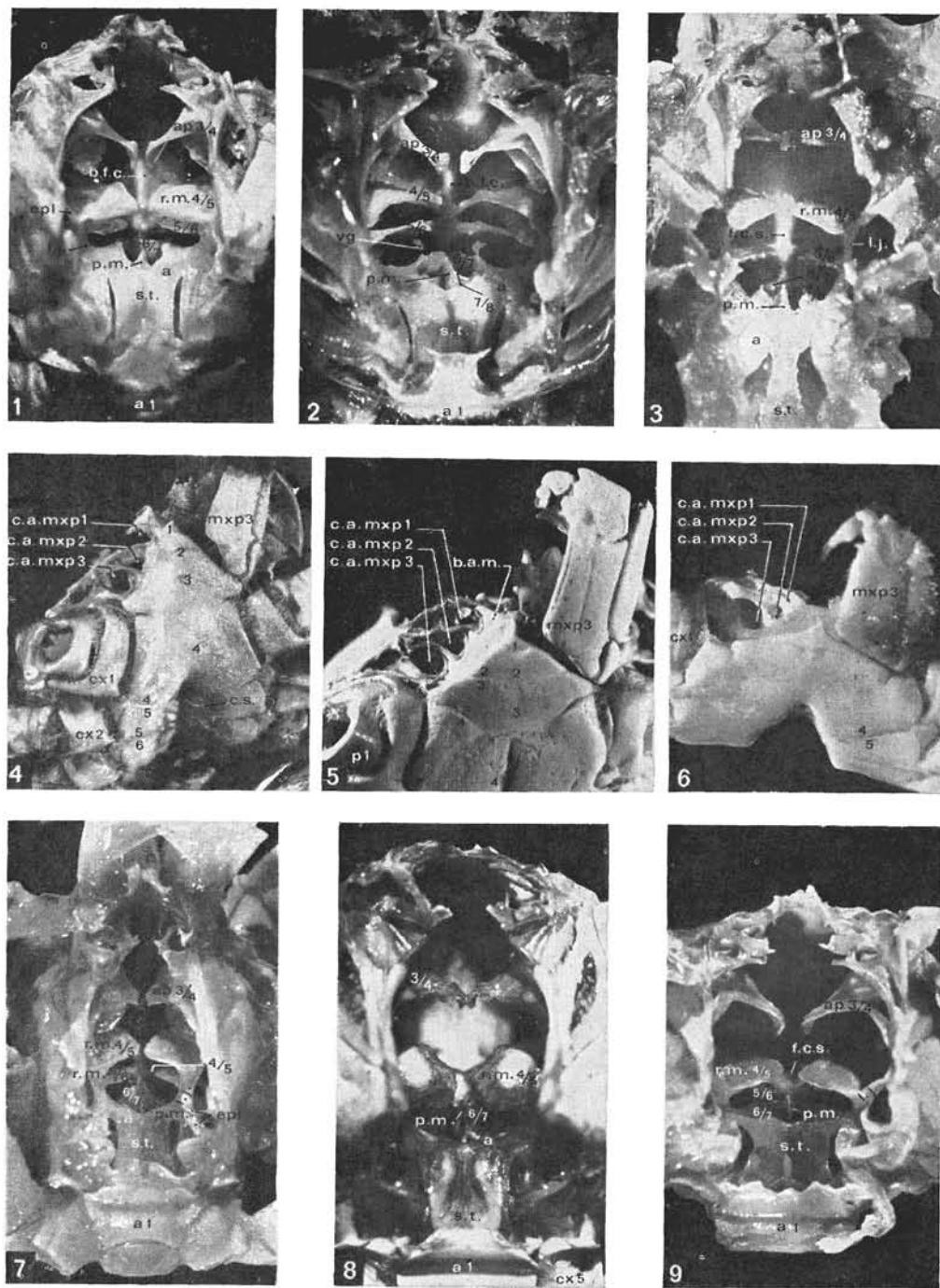


PLANCHE 11 (pour l'explication, voir p. 304)

Fig. 1-2 — Dimorphisme sexuel du système endophragmal thoracique chez *Peltarion spinulosum*. 1, ♂ ; 2, ♀. Fig. 3. — Système endophragmal thoracique de *Nautilocorytes ocellatus*, ♂. Fig. 4-6. — Écuillon sternal. 4, *Peltarion spinulosum* ; 5, *Cyclozanthops sexdecimdentatus*, ♂ ; 6, *Heterozius rotundifrons*, ♂. Fig. 7-9. — Évolution du système endophragmal thoracique dans une même lignée. 7, *Kraussia* sp., ♂ ; 8, *Cyclozanthops sexdecimdentatus*, ♂ ; 9, *Xantho incisus*, ♂.

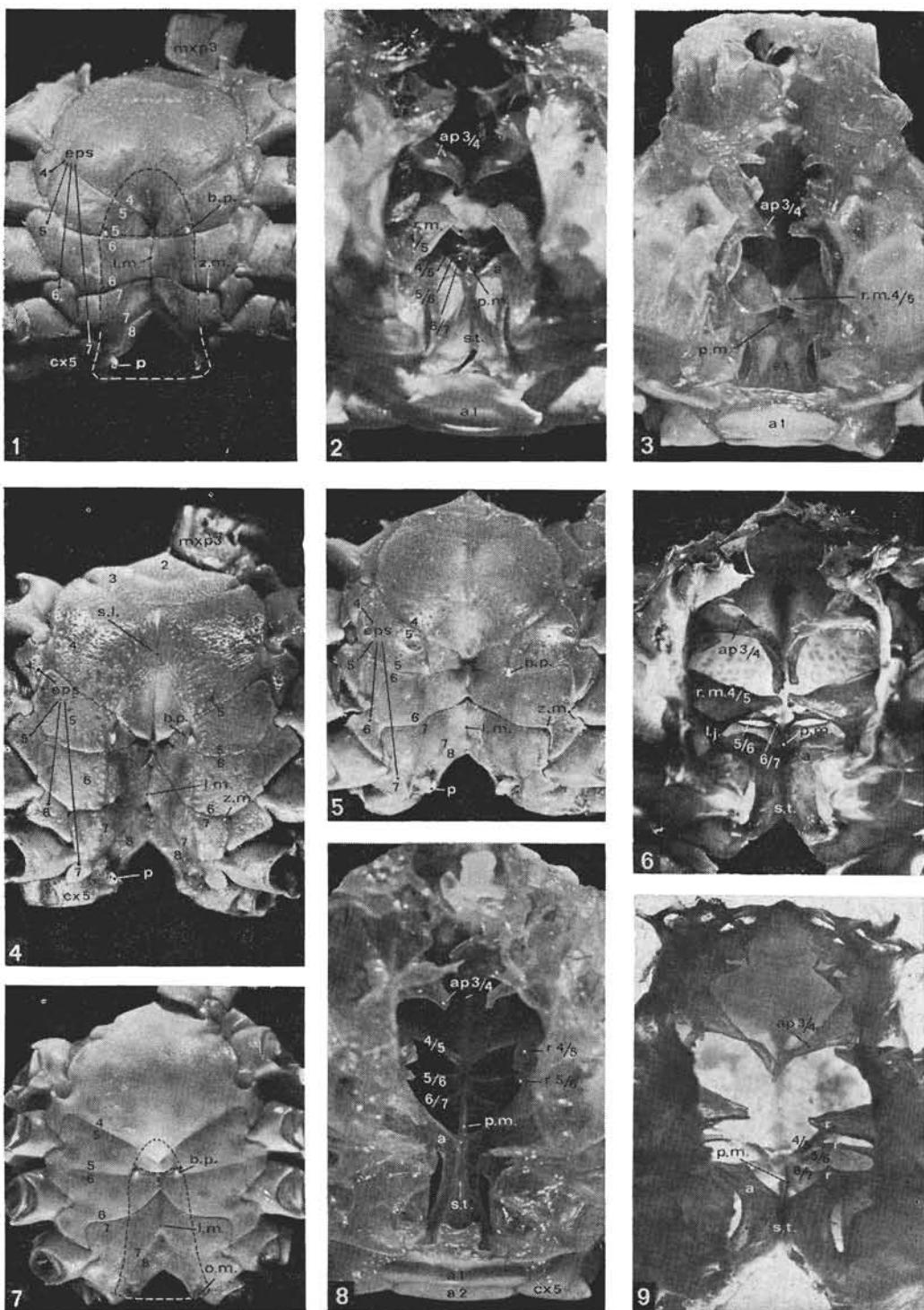


PLANCHE 12 (pour l'explication, voir p. 304)

Sternum thoracique et système endophragmal thoracique chez divers Xanthidae (*sensu* BALSS, 1957). Fig. 1-2. *Menippe mercenaria*. 1, plastron sternal ; 2, système endophragmal thoracique. Fig. 3. — *Pilumnoides perlatus*, système endophragmal thoracique. Fig. 4. — *Epixanthus dentatus*, plastron sternal. Fig. 5-6. — *Eriphia spinifrons*, 5, plastron sternal ; 6, système endophragmal thoracique. Fig. 7-8. — *Trapezia rufopunctata*. 7, plastron sternal ; 8, système endophragmal thoracique. Fig. 9. — *Platyxanthus crenulatus*, syotype, système endophragmal thoracique.

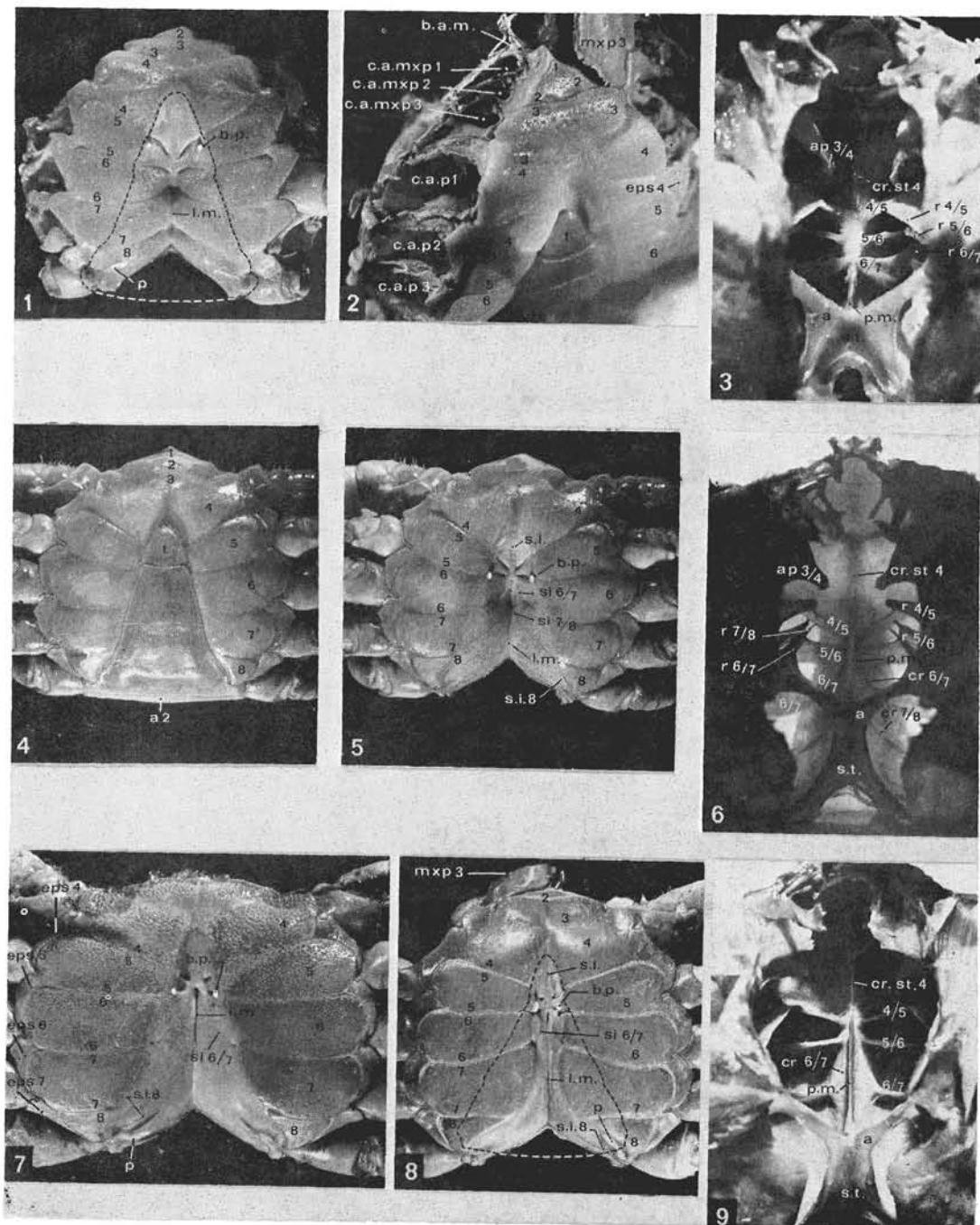


PLANCHE 13 (pour l'explication, voir p. 305)

Sternum thoracique et système endophragmal thoracique chez divers Portunidae (*sensu* BALSS, 1957). Fig. 1-3. — *Carcinus mediterraneus*, 1, 2, plastron sternal; 3, système endophragmal thoracique. Fig. 4-6. — *Scylla serrata*, 4, 5, plastron sternal; 6, système endophragmal thoracique. Fig. 7. — *Podophthalmus vigil*, plastron sternal. Fig. 8-9. — *Callinectes sapidus*, 8, plastron sternal; 9, système endophragmal thoracique.

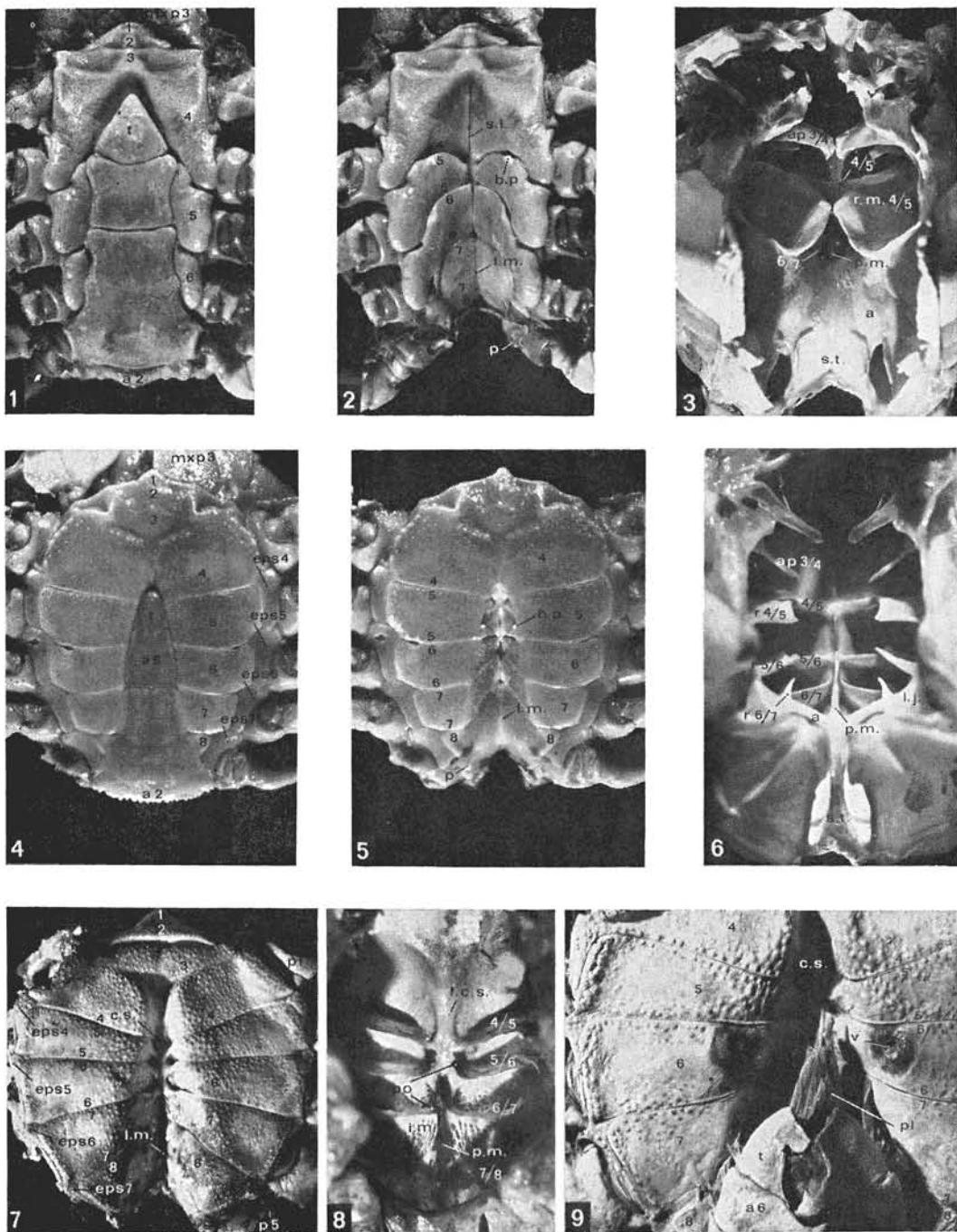


PLANCHE 14 (pour l'explication, voir p. 305)

Sternum thoracique et système endophragmal thoracique chez certains Oxystomata (*sensu* BAUSS, 1957). Fig. 1-3. — *Calappa granulata*. 1, 2, plastron sternal; 3 système endophragmal thoracique. Fig. 4-6. — *Matuta planipes*. 4, 5, plastron sternal; 6, système endophragmal thoracique. Fig. 7-9. — *Orithyia sinica*. 7, ♂ : 7, plastron sternal; 8, système endophragmal thoracique; 9, ♀ pubère.

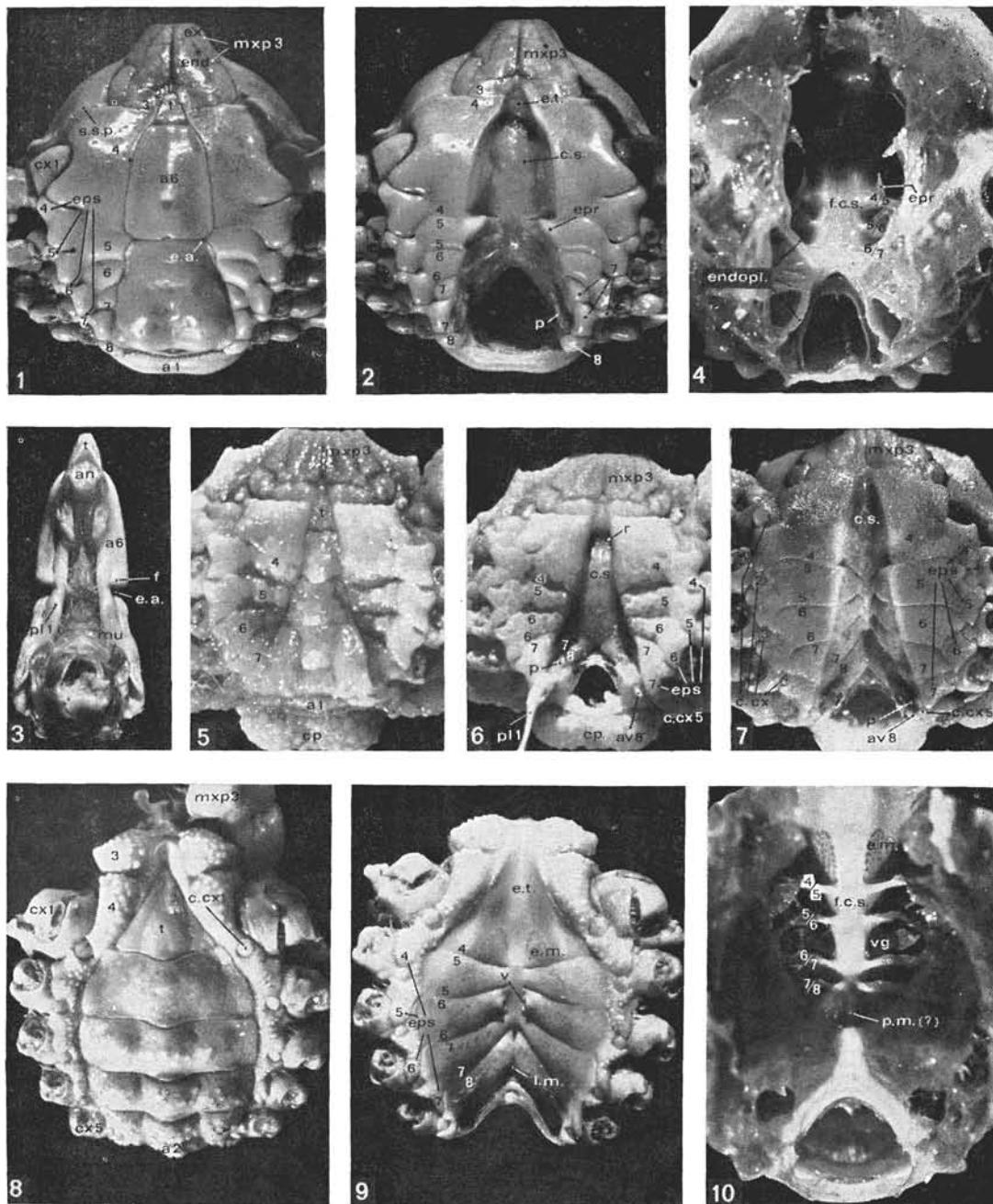


PLANCHE 15 (pour l'explication, voir p. 305)

Sternum thoracique et système endophragmal thoracique chez divers Leucosiidae (*sensu* PALSS, 1957). Fig. 1-3. — *Leucosia unidentata*, ♂. 1, 2, plastron sternal ; 3, abdomen, face interne. Fig. 4. — *Leucosia longifrons*, système endophragmal thoracique. Fig. 5-6. — *Lithadia cariosa*. 5, 6, plastron sternal. Fig. 7. — *Ilia nucleus*, plastron sternal. Fig. 8-10. — *Pariphiculus mariannae*, ♀. 8, 9, plastron sternal ; 10, système endophragmal thoracique.

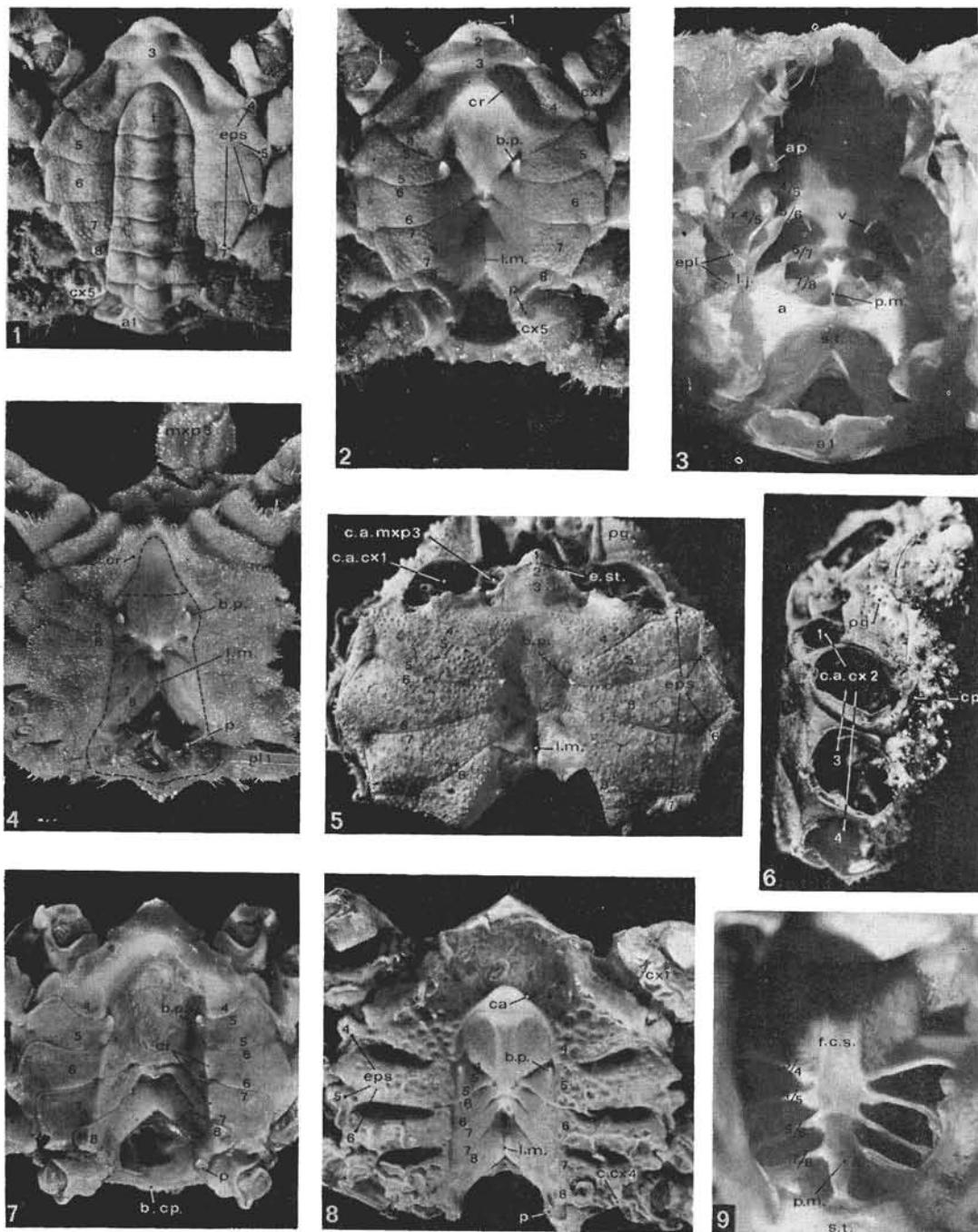


PLANCHE 16 (pour l'explication, voir p. 305, 306)

Sternum thoracique et système endophragmal thoracique chez divers Majidae (*sensu* BALSS, 1957). Fig. 1-3. — *Maja squinado*. 1, 2, plastron sternal ; 3, système endophragmal thoracique. Fig. 4. — *Pisa tetraodon*, plastron sternal. Fig. 5-6. — *Leurocyclus tuberculatus*, holotype, ♂. 5, 6, plastron sternal. Fig. 7. — *Chlorinoides barunai*, plastron sternal. Fig. 8-9. — *Eurynolambrus australis*, holotype. 8, plastron sternal ; 9, système endophragmal thoracique.

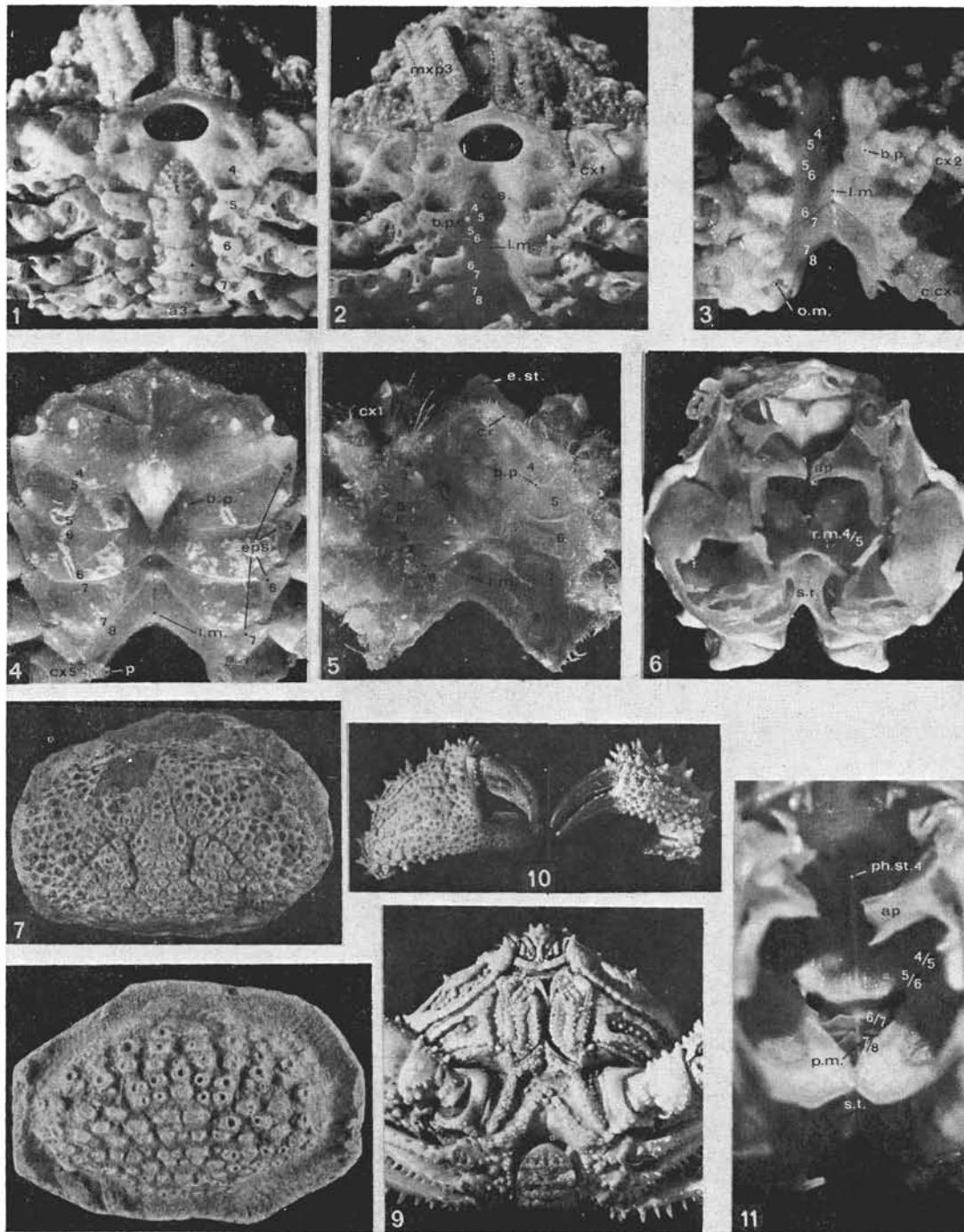


PLANCHE 17 (pour l'explication, voir p. 306)

Sternum thoracique chez divers Oxyrhyncha (*sensu* BALSS, 1957) et carapace de deux espèces fossiles du genre *Daira*
 Fig. 1-2. — *Daldorfia bouvieri*. Fig. 3. — *Thyrolambrus cariei*. Fig. 4. — *Lambrus longimanus*. Fig. 5. — *Chloroides longispinus*. Fig. 6. — *Daira perlata*, système endophragmal thoracique. Fig. 7-8. — Carapace de *Daira* fossiles. 7, † *Daira eocaenica*; 8, † *Daira depressa*. Fig. 9-11. — *Dairodes kusei*. 9, face ventrale; 10, pinces; 11, système endophragmal thoracique.

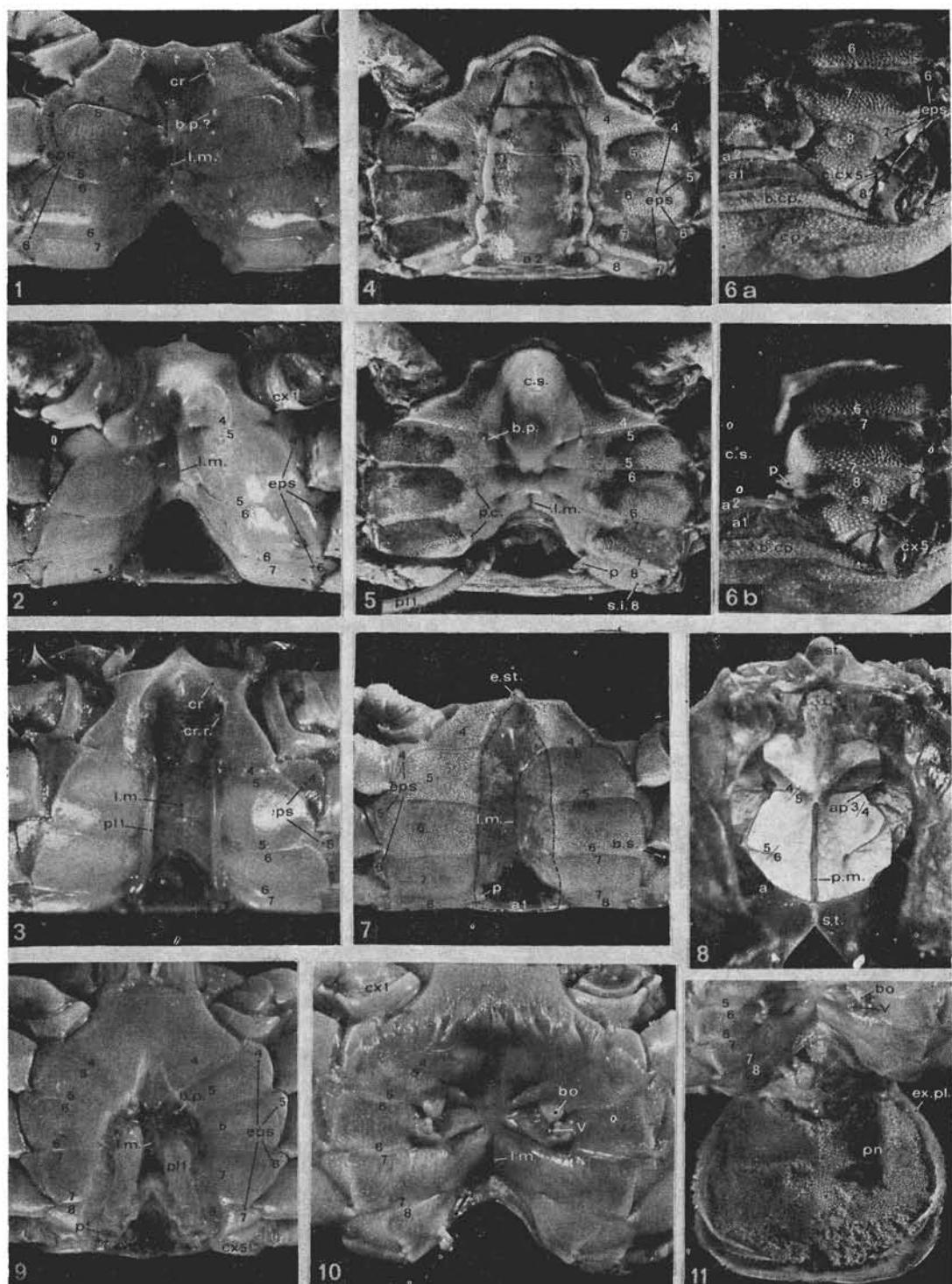


PLANCHE 18 (pour l'explication, voir p. 306)

Sternum thoracique, appareil d'accrochage de l'abdomen, cavité incubatrice et système endophragmal thoracique chez les Ocypodinae, les Macrophthalminae et les Plagusiinae (*sensu* BALSS, 1957). Fig. 1-3. — Sternum thoracique dans le genre *Uca*. 1, *Uca tangeri*; 2, *Uca maracoani maracoani*; 3, *Uca (Minuca) thayeri*. Fig. 4-6. — *Macrobrachium latreillei*. 4, 5, plastron; 6a, rapports sternum — abdomen; 6b, position du pénis. Fig. 7-8. — *Ocyptode cursor*. 7, plastron; 8, système endophragmal thoracique. Fig. 9-11. — *Plagusia glabra*. 9, ♂, plastron; 10-11, ♀ ovigère avec les vulves (10) et pointe (11).



PLANCHE 19 (pour l'explication, voir p. 307)

Sternum thoracique et système endophragmal thoracique. Fig. 1-3. — *Geryon tridens*. 1, 2, plastron sternal ; 3, système endophragmal. Fig. 4. — *Dotilla whichmanni*, sternum thoracique. Fig. 5. — *Palicus caroni*, système endophragmal thoracique. Fig. 6. — *Mictyris longicarpus*, système endophragmal. Fig. 7-9. — *Pinnixa transversalis*, plastron sternal. Fig. 10. — *Dorippe lanata*, système endophragmal. Fig. 11-12. — *Gecarcinus (Johngarthia) planatus*. 11, plastron sternal ; 12, système endophragmal thoracique.

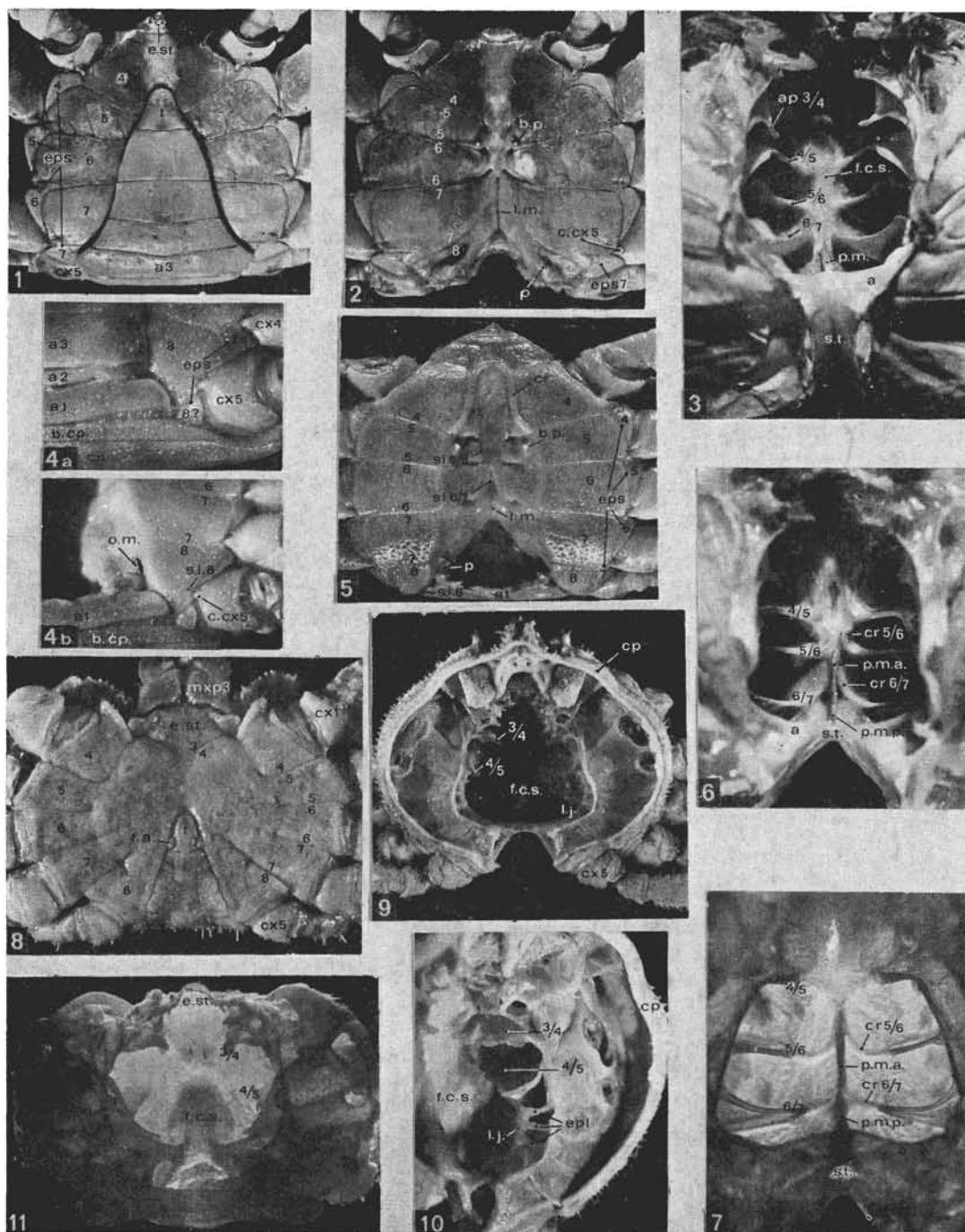


PLANCHE 20 (pour l'explication, voir p. 307)

Sternum thoracique et système endophragmal thoracique chez divers Grapsidae et Hymenosomatidae (*sensu* BALSS, 1957). — Fig. 1-3. — *Grapsus tenuicrustatus*. 1, 2, plastron ; 3, système endophragmal. Fig. 4-6. — *Varuna littoralis*. 4a, rapports sternum-abdomen ; 4b, position de l'orifice génital mâle ; 5, plastron sternal ; 6, système endophragmal. Fig. 7. — *Sesarma huzardi*, système endophragmal. Fig. 8-10. — *Elamena pilosa*. 8, plastron ; 9, 10, système endophragmal. Fig. 11. — *Halicarcinus planatus*, système endophragmal thoracique.

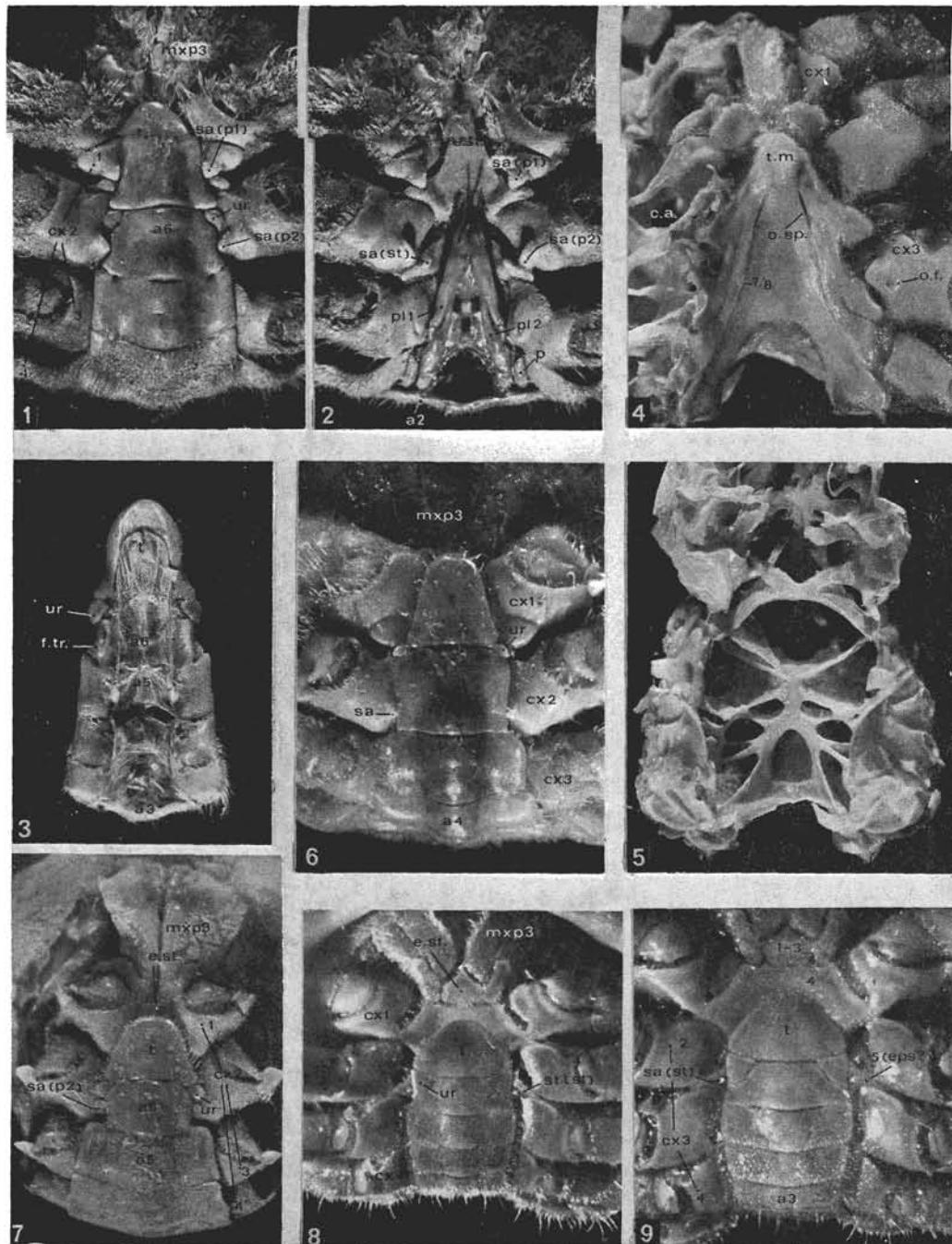


PLANCHE 21 (pour l'explication, voir p. 307, 308)

Sternum thoracique, appareil de rétention de l'abdomen et système endophragmal chez les Dromiacea (Dromiidae et Dynomenidae). Fig. 1-3. — *Dromia dehaani*; 3, face interne de l'abdomen. Fig. 4-5. — *Sternodromia spinirostris*. 4, plastron sternal; 5, système endophragmal. Fig. 6. — *Dromidia antillensis*. Fig. 7. — *Hemisphaerodromia abellana*. Fig. 8-9. — *Dynomene hispida*, appareil de rétention chez un jeune (8) et chez un adulte (9).

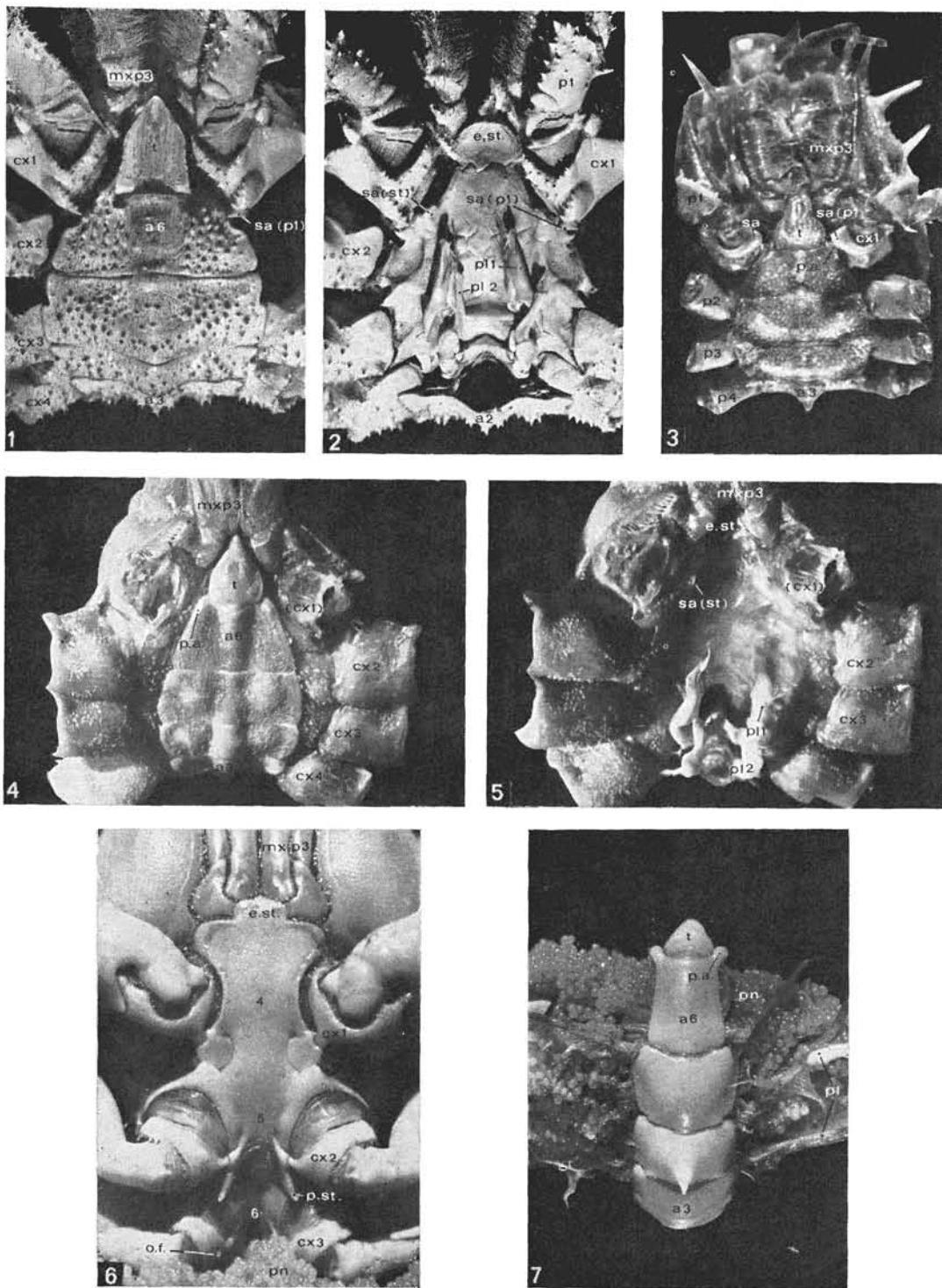


PLANCHE 22 (pour l'explication, voir p. 308)

Sternum thoracique et appareil de rétention de l'abdomen chez divers Homoloidea (fig. 1-5) et chez un genre de Raninoidea (fig. 6-7). Fig. 1-2. — *Paromola cuvieri*, plastron. Fig. 3. — *Homologenus rostratus*. Fig. 4-5. — *Latreillia valida*. Fig. 6-7. — *Lyreidus tridentalus*, ♀ ovigère. 6, sternites thoraciques antérieures et avancées de rétention; 7, abdomen avec ses protubérances sur a6.

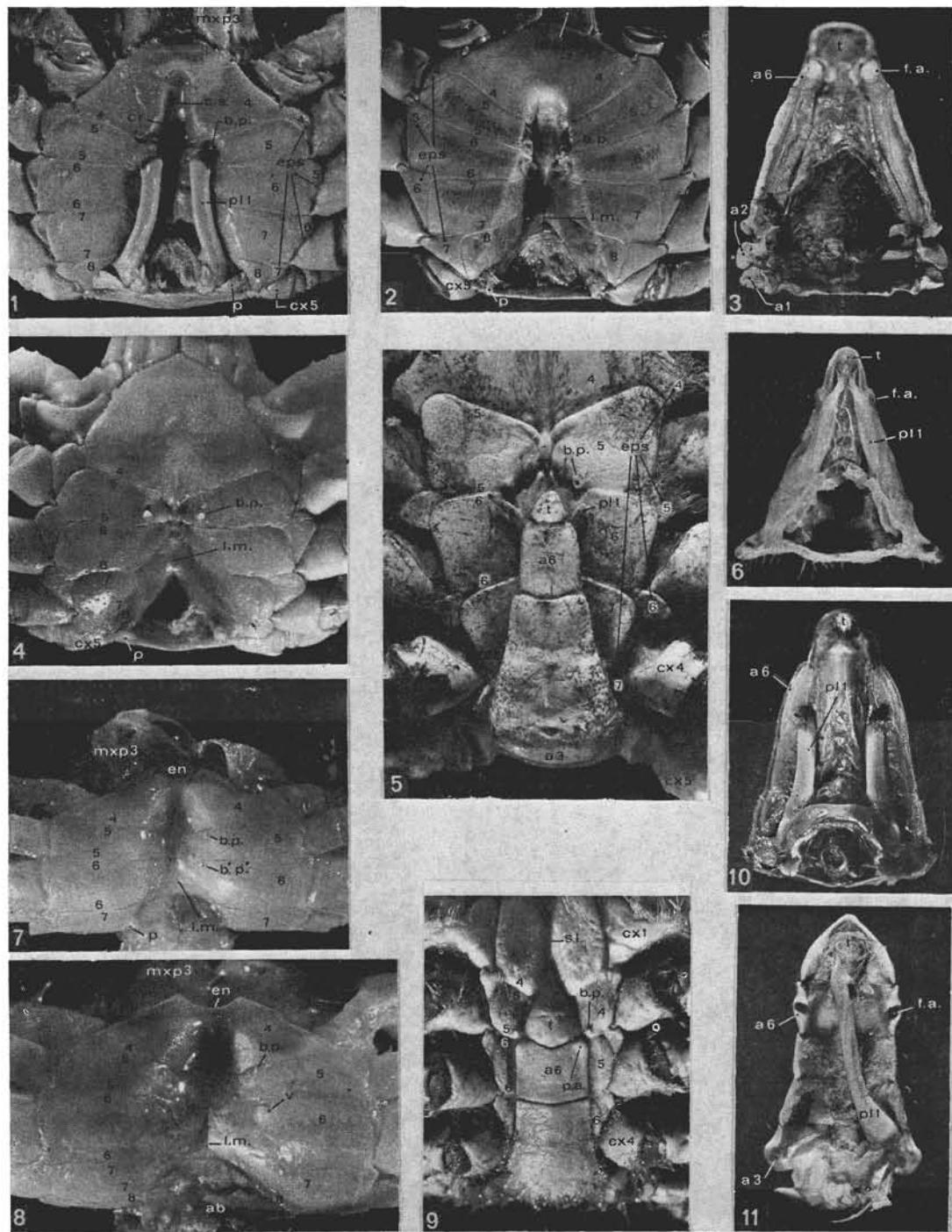


PLANCHE 23 (pour l'explication, voir p. 308, 309)

Dispositif d'accrochage de l'abdomen chez divers Brachyoures. Fig. 1. — *Eriocheir sinensis*, plastron sans l'abdomen. Fig. 2-3. — *Percnon affine*. 2, plastron sans l'abdomen ; 3, abdomen face interne. Fig. 4. — *Potamon edule*, néotype, plastron, abdomen enlevé. Fig. 5. — *Nautilocystes ocellatus*, plastron. Fig. 6. — *Elamena pilosa*, face interne de l'abdomen. Fig. 7-8. — *Tritodynamaea horvathi*, ♂ (7), ♀ (8). Fig. 9. — *Atelecyclus rotundatus*, spécimen anormal. Fig. 10. — *Gecarcinus (Johngarthia) planatus*, face interne de l'abdomen. Fig. 11. — *Chlorinoides barunai*, holotype, face interne de l'abdomen.

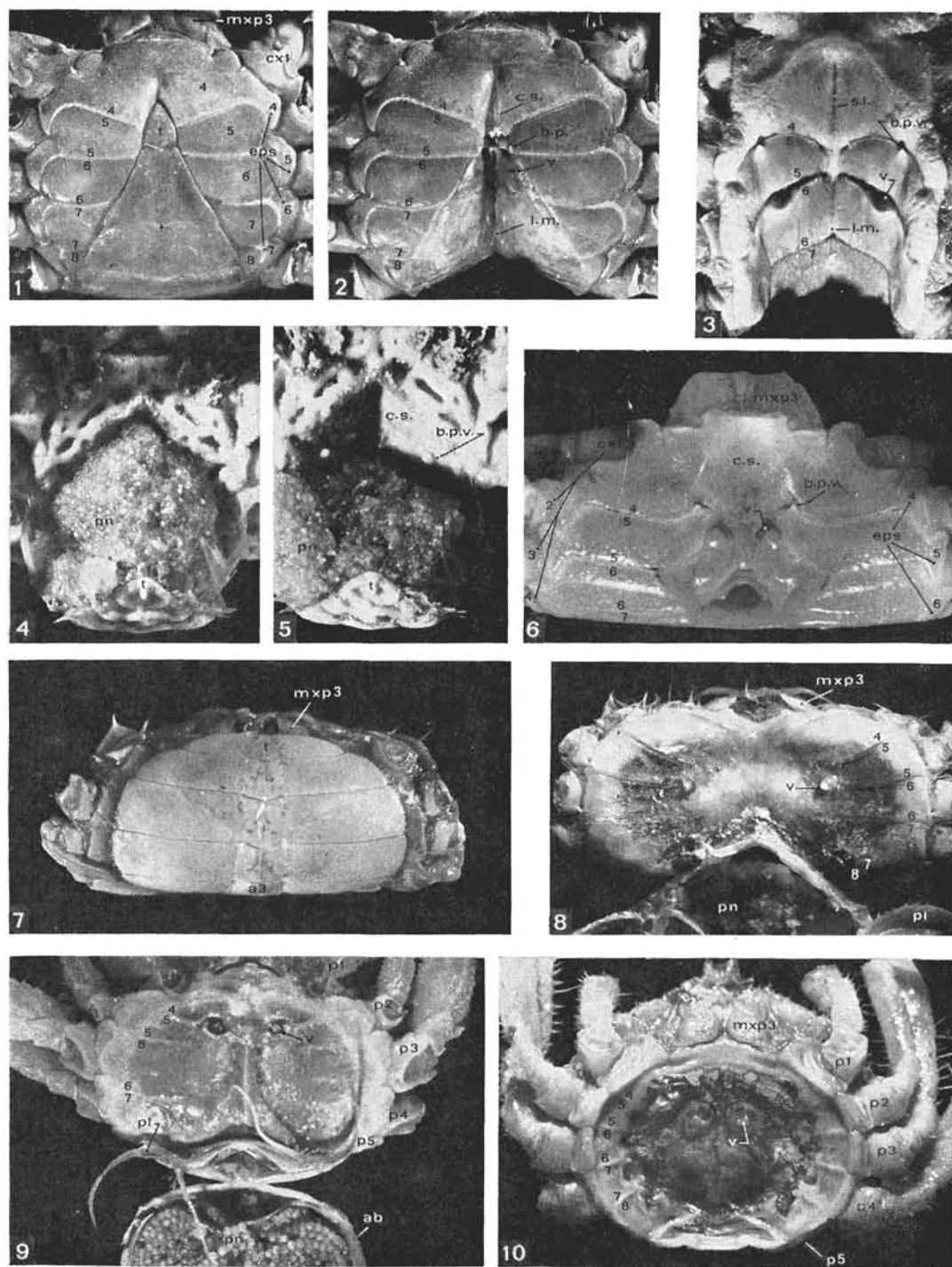


PLANCHE 24 (pour l'explication, voir p. 309)

Sternum thoracique, appareil d'accrochage et cavité incubatrice chez la femelle. Fig. 1-2. — *Callinectes sapidus*. Fig. 3. — *Calappa granulata*. Fig. 4-5. — *Glyptoxanthus angolensis*, ♀ ovigère. 4, cavité incubatrice ; 5, crochets vestigiaux visibles par abaissement de la ponte. Fig. 6. — *Hexapus sexpes*, s.l. Fig. 7-8. — *Pinnixa transversalis*. Fig. 9. — *Palicus caroni*, cavité incubatrice et ponte abaissée. Fig. 10. — *Elamena pilosa*, cavité incubatrice.

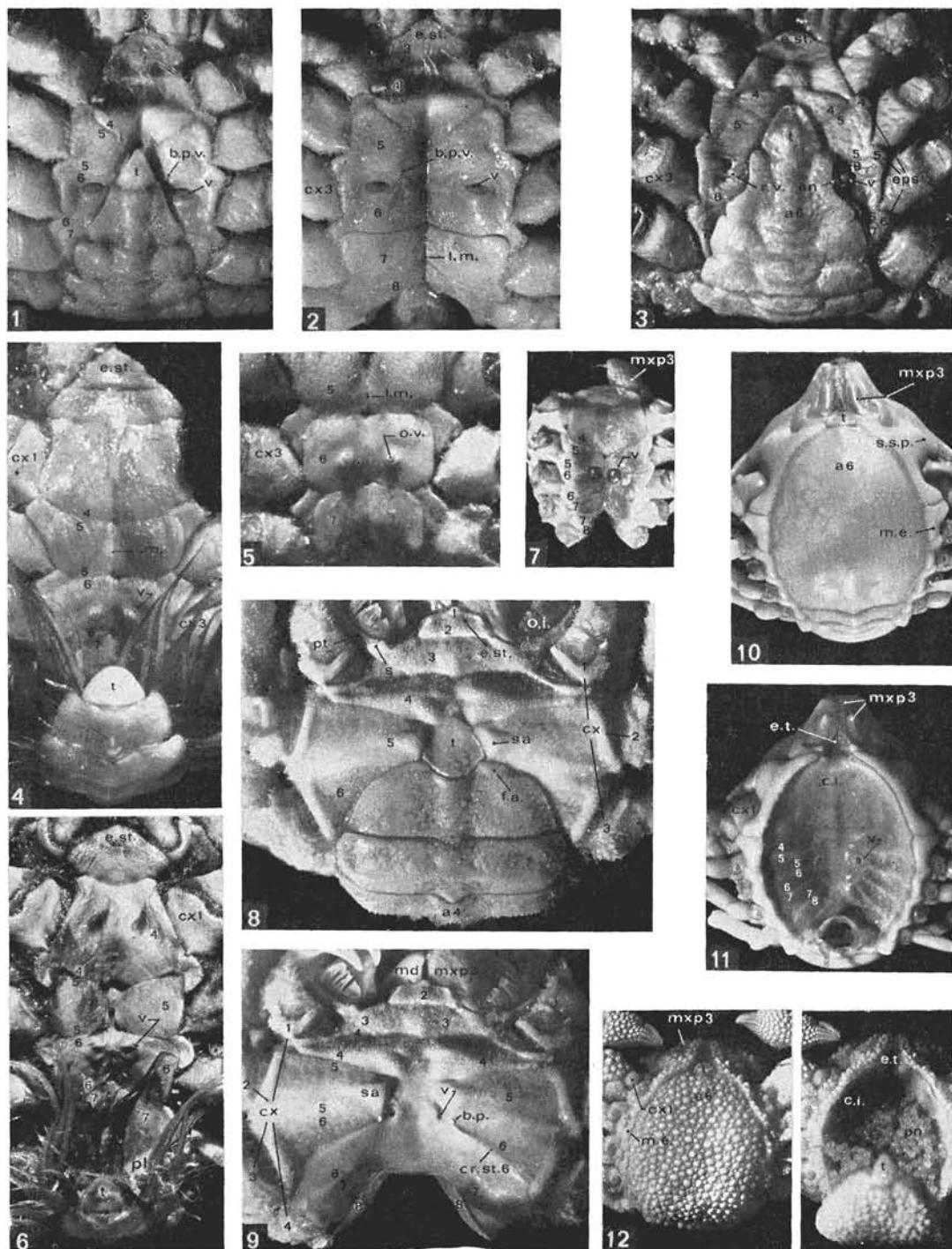


PLANCHE 25 (pour l'explication, voir p. 309, 310)

FIG. 1-6. — Divers genres de Brachyures chez lesquels les vulves de la femelle ne sont pas recouvertes par l'abdomen, à l'inverse des genres représentés sur les figures 7 à 13. 1-2, *Erimacrus insenbecki*, ♀ pubère. 3, *Telmessus cheiragonus*, ♀ adulte; 4-5, *Corystes cassivelaunus*, ♀ adulte, vulves laissées à découvert. 6, *Pseudocorystes sicarius*, ♀ adulte, vulves laissées à découvert. 7, *Dacryopilumnus eremita*, syntype, ♀ adulte. 8-9, *Dorippe lanata*. Fig. 10-13. — Leucosiidae femelles avec une vaste cavité incubatrice. 10-11, *Leucosia longifrons*, ♀ pubère. 12, 13, *Nucia tuberculosa*, ♀ ovigère.

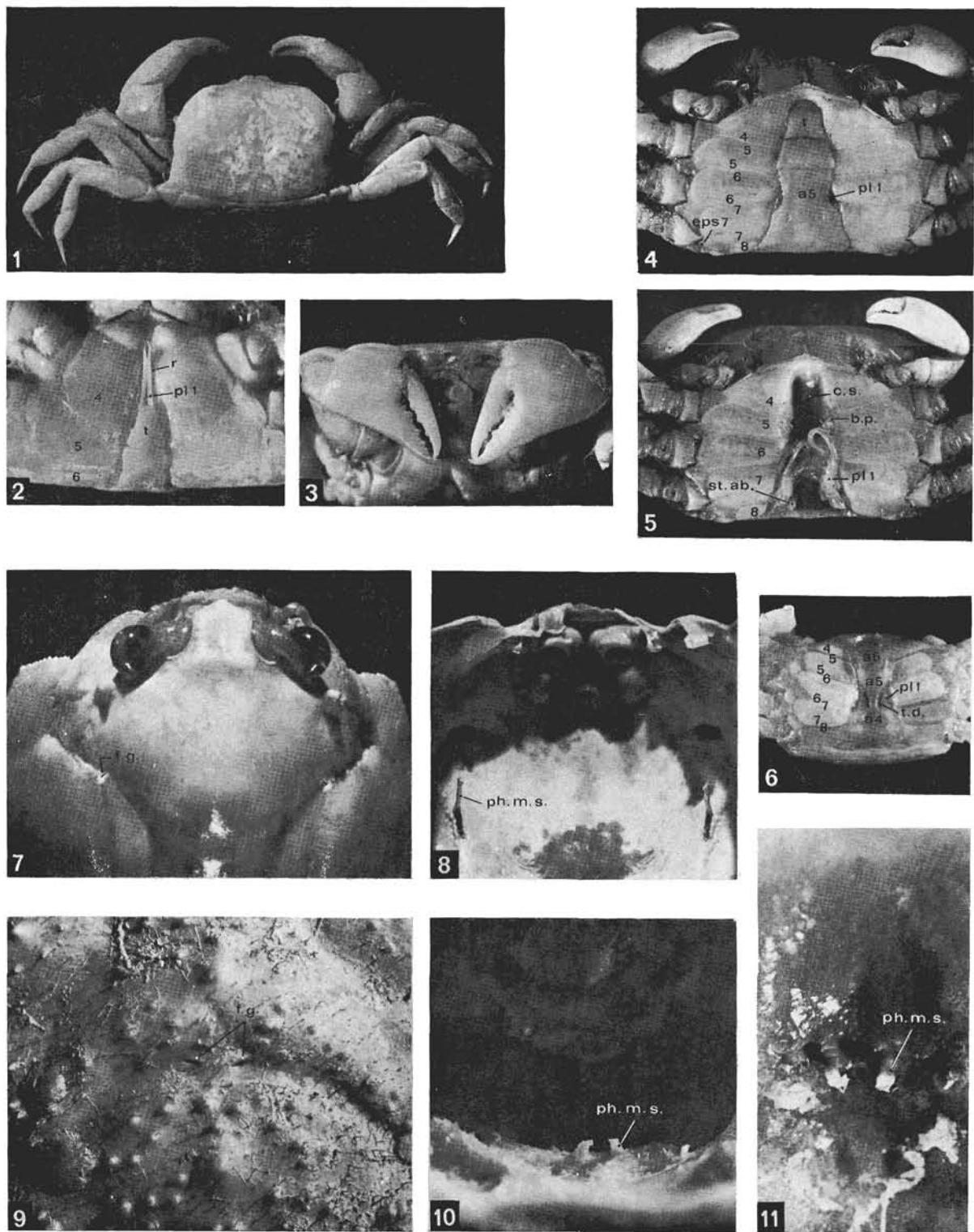
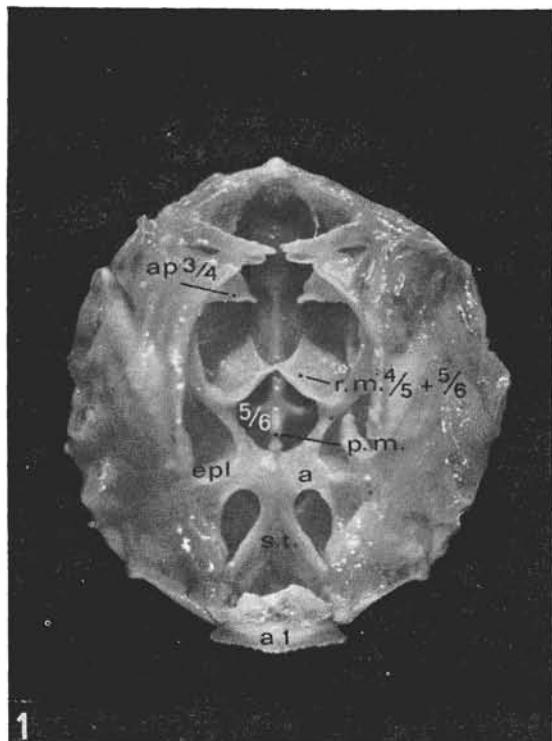
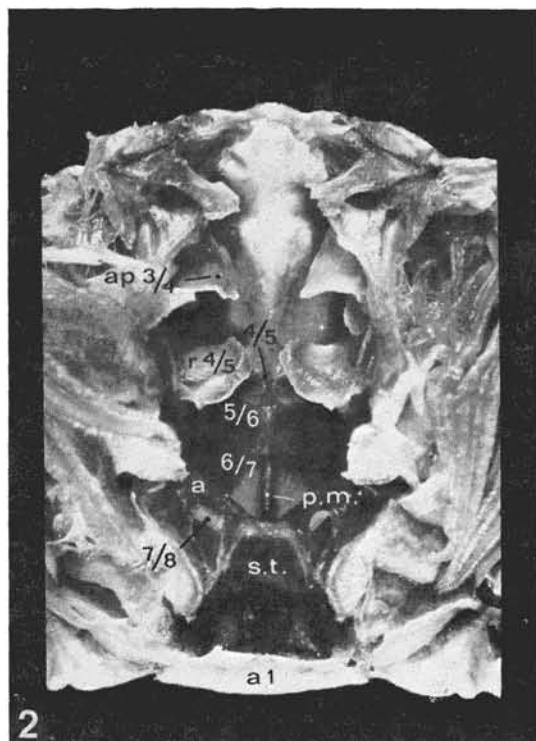


PLANCHE 26 (pour l'explication, voir p. 310)

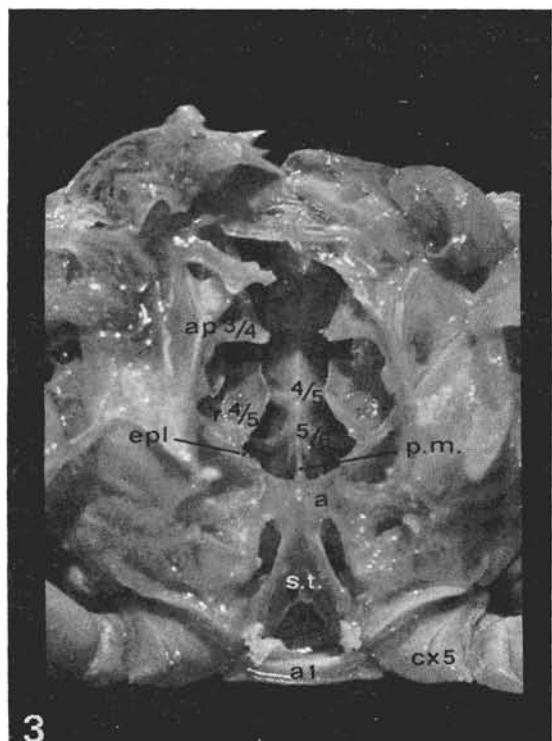
Disposition particulière des pléopodes sexuels mâles chez certains genres de Brachyoures. Fig. 1-3, *Xenophthalmodes moebii*, holotype. 4-5, *Paracleistostoma cristatum*. 6, *Scopimera proxima*. Fig. 7-11. — Emplacement des fossettes gastriques sur la face dorsale de certains Brachyoures et phragmes correspondants à la face interne de la carapace. 7, 8, *Mictyrus longicarpus*. 7, face dorsale ; 8, face interne. 9, 10, *Paromola cuvieri*. 9, face dorsale ; 10, face interne. 11, *Matuta planipes*, face interne.



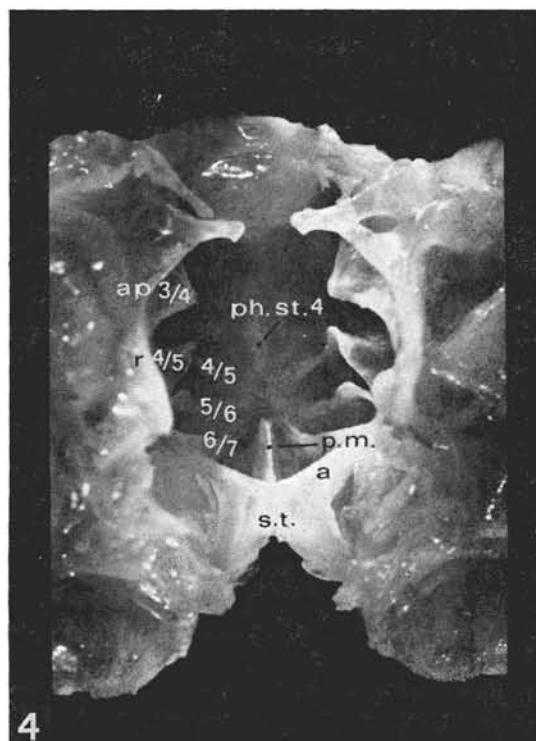
1



2



3



4

PLANCHE 27 (pour l'explication, voir p. 310)

Système endophragmal chez les quatre genres de Bellioidea (*sensu* GUINOT, 1976). Fig. 1. — *Corystoides abbreviatus?*, syntype, ♂. Fig. 2. — *Bellia picta*, holotype, ♂. Fig. 3. — *Acanthocyclus gayi*, ♂. Fig. 4. — *Heterozius rotundifrons*, ♂.



INDEX

INDEX

Les chiffres en caractères gras se rapportent à une étude approfondie du taxon.
Les chiffres en italien correspondent à un dessin du taxon.

A

- abbreviatum, *Pernon*..... **144**
abbreviatus, *Corystoides*..... 178, **179**
abellana, *Hemisphaerodromia*..... **124**, **230**
Acanthocarpus..... 36
Acanthocyclidae..... 241
Acanthocylinae..... 99, 118
Acanthocylus.. 22, 36, **98**, 99, **134**, 154, **197**, 259
Acanthocylus albatrossis..... 178, **179**
Acanthonyx..... **104**
Achaeus..... **104**
Actaea mäandrina..... 68
Actaea..... **49-50**, 56, 65, **91**, **141**, **200**
Actaea angolensis..... 66
Actaea calculosa..... 50
Actaea catalai..... **49**
Actaea cavipes..... 68
Actaea (Glyptoxanthus)..... 65
Actaea hieroglyphica..... 68
Actaea palmeri..... **27**
Actaea savignyi..... **49**, 50
Actaea semblatae..... **49**, 50
Actaea tomentosa..... 37
Actaea vermiculata..... 68
actaeiformis, *Maxillothrix*..... 230
Actaeinae..... **91**, **141**, 155, **241**, 259
Actaeodes..... **141**, 200
Actaeodes tomentosus..... 37
actaeoides, *Platypodia*..... 48
actaeoides, *Zosimus*..... 48
Actaeomorpha..... **98**, 155, **197**
Actumnus.. 50, **87**, 88, 99, **141**, 162, **203**, 204,
 242, **243**, **258**
Actumnus margarodes..... 50
Actumnus miliaris..... 50
Actumnus setifer.. 84, **87**, **203**, **239**, **242**, **243**
Actumnus setifer var...... **243**
Actumnus tessellatus..... 50, **87**
acutidens, *Telmessus*..... **178**, **180**

- acutispina*, *Homola*..... **232**
aeneus, *Zosimus*..... 37, 38, 39
Aethra..... **23**, **98**, 155, **197**
Aethra scruposa..... 162
Aethra scutata..... 164
affine, *Pernon*..... **144**, **151**
africanus, *Globopilumnus*..... 200, **201**
albatrossis, *Acanthocylus*..... 178, **179**
Albunea..... 20
alcalai, *Demania*..... 57
alcocki, *Homola*..... **232**
alcocki, *Paromola*..... 255
alcocki faughni, *Paromola*..... **232**
americana, *Daira*..... 55
Amorphopus..... **114**, **215**
andamanicus, *Conchoecetes*..... **230**
anfractus, *Lambdophallus*..... **116**, **117**, **167**
angolensis, *Actaea*..... **66**
angolensis, *Glyptoxanthus*.. **66**, **67**, **68**, 159, **185**
angulifrons, *Lambrus*..... **105**
annulipes, *Uca*..... **154**
Anomala, *Brachyura*..... 13
anomalipes, *Hexapus (Thaumastoplax)*.... **117**
Anomoure.. 15, **18**, **19**, 20, 21, 36, 40, 42, 69,
 72, 77, 118, 123, 252
Anomoures Ptérygures..... 222
Anomura..... 42, **172**
antillensis, *Dromidia*.. **124**, **125**, 130, **191**, **193**,
 230
Aptérures..... 123, 222
Araignées 31
araneus, *Hyas*..... 251
Aratus..... **143**, **144**, **152**, **156**
Aratus pisoni..... **144**, 160, 187
areolata, *Cryptodromia*..... **229**
argentatus, *Portunus*..... **249**, **250**
armata, *Banareia*..... 25, **94**
armatum, *Cardisoma*..... **212**, **213**, **214**
arcuatus, *Macropipus*..... 23
armatus, *Pelaeus*..... **93**, **183**, **184**
armatus, *Pseudocorystes*..... **238**

- asper, *Cymopolus*... **131, 192, 193, 194, 236**, 237
Astacidae 120
Astacoure... 41, 173, 191, 224, 227, 252, 257
Astacus..... 41
Astacus astacus..... 225, 226, **227**
astacus, *Astacus*..... 225, 226, **227**
Asterolambrus 50
Atelecyclidae.. 81, 86, 99, 118, 154, **198**, **241**,
 247, 259, 263
Atelecyclinae.. 33, 81, 86, 99, 154, 177, **198**,
 240, **241**
Atelecyclus.. 70, 81, **83**, 86, **136**, 154, 159, 176,
 198, 199, 216, **257-258**
Atelecyclus rotundatus..... 157, 198
Atergatis 79
atlantica, *Ranilia*..... **128, 234, 235**
Arthropodes..... 40, 72, 121, 223, 249
australis, *Banareaia*..... 25, 94, 164, **166**
australis, *Eurynolambrus*.. **32-33, 197, 239**, 241

B

- baccalipes, *Demania*..... **59**, 61
? baccalipes, *Demania*..... 59
baccalipes, *Lophoxanthus reynaudi* var.... 59
Banareaia... 24, 25, **26, 27, 28**, 44, 47, 94, **141**,
 166
Banareaia armata..... 25, 94
Banareaia australis..... **25, 94, 164, 166**
Banareaia odhneri..... 94
Banareaia nobilii..... 25
Banareaia palmeri..... **25, 27, 28, 94, 166**
Banareaia serenei..... 94, **166**
Banareaia subglobosa..... 25
Banareaia (cf.) *villosa*..... 25
barbata, *Homola*..... **174, 232**
barbiger, *Paraxanthus*..... 85
barunai, *Chlorinoides*.... 89, 104, **138**, 164, **197**
bathamiae, *Cymonomus*..... **237**
Bathynellacea 121
Bellia.. 22, 34, 35, 43, 98, **100**, 118, 123, **134**,
 154, 157, 163, **177-178**, **180**, **197**, 259
Bellia picta..... **134**, 157, 159, **178, 179, 180**
Belliidae.. 22, 34, 35, 99, 118, 154, 177, 180
Bellioidea.. 35, **98**, 99, **100**, 118, 134, **197**, 259
benedicti, *Raninoides*..... **233**
Birgus..... 21, 38
Birgus latro..... **21**
bispinosa, *Galene*..... 204
boasi, *Paromolopsis*..... 232
borealis, *Cancer*..... 72
bouvieri, *Daldorfia*..... **96**
bouvieri, *Euryozius*..... **89**
bouvieri, *Raninoides*..... **128, 194, 233**

- Brachygastres*..... **221, 222**
Brachygastres anormaux..... 123, 222
Brachygynatha.. 31, 86, 99, 118, 190, **241**, **243**
Brachynotus..... **142, 155, 208**
Brachyoure.. 13, 14, 15, 16, 17, 18, 19, 20, 21,
 22, 23, 28, 30, 31, 33, 37, 38, 39, 40, 41, 42, 43,
 44, 45, 48, 69, 70, 71, 72, 73, 75, 77, 80, 89, 96,
 104, 109, 110, 111, 113, 115, 118, 119, 120, 121,
 122, 123, 125, 127, 129, 130, 131, 134, 136, 149,
 153, 154, 156, 159, 160, 163, 164, 167, 170, 171,
 172, 173, 174, 176, 177, 180, 181, 183, 185, 186,
 187, 190, 191, 193, 195, 197, 198, 200, 216, 220,
 221, 222, 223, 224, 227, 231, 233, 235, 236, 237,
 239, 243, 248, 252, 253, 254, 255, 256, 257, 260, 261,
 262, 263, 264, 267, 268
Brachyoures anormaux..... 123
brachyphallus, *Xenophtalmodes*..... **170**
Brachyrhyncha.. 31, 32, 86, 99, 100, 118, 172,
 183, 190, 197-215, **241, 243**, 247
Brachyura..... 31, 42, 223
Brachyures..... 222
Brachyures microcéphalés..... 23
Brachyures Notopodes..... 123, 222
Brachyuri 31
braueri, *Homologenus*..... **232**
Bresidium..... **166**
Bresidium sedilense..... **166**
brevifrons, *Lyreidus*..... **235**
- C
- Calappa*.. 19, 23, 31, 70, **96, 139, 159, 176, 185**,
 195, 222
Calappa granulata..... **96, 139, 198, 222, 259**
Calappa hepatica..... **222**
Calappa rubroguttata..... **222**
Calappes..... 23, 34, 36
Calappidae.. 22, 34, 44, **96, 99, 154, 155, 162**,
 198, 223, 241, 243, 259
Calappinae.. **96, 99, 118, 139, 155, 195, 198**,
 216, 259
calappoides, *Lambrus*..... **105**
calculosa, *Actaea*..... 50
californiensis, *Malacoplax*..... **204**
californiensis, *Speocarcinus*..... **204**
Callinectes.. 23, 73, 100, **101**, 118, 121, **137**,
 164, **183, 198, 218, 256, 260**, 265
Callinectes sapidus.. 73, **101, 137**, 158, 200, 251,
 266
† *Caloxanthus*..... 79
Calvactaea..... 24, 25, **26, 27, 28, 141**
Calvactaea tumida..... **25, 164, 166**
Camptandriinae.. **151, 155, 166, 209, 210, 211**,
 212

- Cancer.. 14, 31, 40, 41, 70, 72, 81, **83**, 86, 87, 137, 154, 176, 187, **198**, 222, 253, 254, 256, **258**, 266
 Cancer borealis..... 72
 Cancer pagurus..... 251, 252, 253, **258**
 Cancridae.. 32, 81, 86, 87, 99, **137**, 154, 187, **198**, 223, **241**, 247, 259
 Carcininae..... **100**, 118, **200**
 Carcinoplax..... **241**
 Carcinus.. 14, 19, 20, 70, **100-101**, 113, 121, **137**, 175, 186, 187, **198**, 218, 259
 Carcinus maenas.. 43, 44, 121, 158, 160, 161, 162, **175**
 Carcinus mediterraneus..... 73, 200, **201**, 266
 Cardisoma.. **136**, **145**, **152**, 155, **212**, **213**, 218
 Cardosima armatum..... **212**, **213**, **214**
 Cardisoma carnifex..... **152**, **212**, **213**, **214**
 Cardisoma guanhumi..... **152**
 Cardisoma hirtipes..... **152**, **212**, **213**, **214**
 Cardisoma rotundum..... **152**
 Caridea..... 45, 41
 cariei, Thyrolambrus..... **98**
 cariosa, Lithadia..... **166**, **195**, **196**
 carnifex, Cardisoma..... **152**, **212**, **213**, **214**
 caroni, Palicus..... 43, **112**, **113**, **215**
 Carpiliidae..... 79, 81
 Carpiliinae.. 36, **78-80**, 155, 200, 223, **241**
 Carpilius.. 17, 36, 43, **78-80**, 81, 83, **86**, 88, **141**, 155, 162, **185**, **202**, 216, 223, **258**
 Carpilius convexus..... 36, **78**, **183**, 200
 Carpilius corallinus..... 36, **78**
 Carpilius maculatus..... 36, **78**, 84
 Carpoporus..... **91**, **141**
 Carpoporus papulosus..... 90
 cassivilaunus, Corystes..... **175**, **198**, **238**
 catalai, Actaea..... 49, 50
 Catometopa..... 31, 197
 Catométope.. 22, 36, 77, 168, 175, 176, **189**, **190**, **197**, 202, 203, 204, 215, 218, 220, 222
 cavernosus, Glyptoxanthus..... 66, **67**, **68**
 cavipes, Actaea..... 68
 (Celuca), Uca..... **154**
 Cénobites .. 38
 Ceratoplax .. **204**
 channeri, Lyreidus..... **235**
 cheiragonus, Telmessus..... **178**, **180**, **240**, **241**
 chimmonis, Notosceles..... **233**
 Chionoecetes .. **250**
 Chionoecetes japonicus..... **245**, **250**
 Chionoecetes opilio..... **245**, **250**
 Chlorinoides .. **138**
 Chlorinoides barunai..... **89**, 104, **138**, 164, **197**
 Chlorinoides longispinus..... **138**, 158
 Coenobitidae .. 21
 Conchoecetes .. **230**
 Conchoecetes andamanicus..... **230**
 consobrinus, Macrophthalmus..... **151**, **210**, **211**
 convexus, Carpilius..... 36, **78**, **183**, **200**
 corallinus, Carpilius..... 36, **78**
 † corallinus, Phrynolambrus..... **55**, **56**
 cordatus cordatus, Ucides..... **212**, **213**, **214**
 corrosus, Glyptoxanthus..... 47, 66, **67**, **68**
 corrosus, Xantho..... 67
 Corycodus..... **129**, **237**
 Corycodus disjunctipes..... **237**
 Corystes.. 35, 41, 43, 70, 74, 81, 84, 86, 87, 123, 128, **132**, 133, 154, 163, **175**, **176-177**, 181, **187**, 188, **198**, **216**, **241**, 252, **257**, 265, 266, 267
 Corystes cassivilaunus..... **175**, **198**, **238**
 Corystes dentatus..... **238**
 Corystidae.. 33, 34, 80, 81, 86, 99, 154, 176, **187**, **198**, **199**, **238**, **241**, 259
 Corystiens .. 33
 Corystoidea..... 33, 162, 176, **238**, 263, 264
 Corystooides.. 22, 34, 35, 43, **98**, 99, **134**, 154, **197**, **259**
 Corystooides abbreviatus..... 178, **179**
 Cosmonotus..... **128**, 163, **232**, **233**, **235**
 Cosmonotus genkaiae..... **235**
 Cosmonotus grayi..... **235**
 couchi, Monodaeus..... 202
 cranioides, Dromidiopsis..... **229**
 crassimanus, Eucratopsis..... **204**
 crenulatus, Metaplagia..... **209**
 crenulatus, Platyxanthus..... **93**, **94**, **183**
 cristatum, Paracleistostoma..... **164**
 cristatus, Lophozozymus..... **63-64**
 cruentata, Goniopsis..... 187, 206, **207**
 Crustacé.. 13, 14, 15, 31, 37, 41, 42, 43, 69, 71, 72, 96, 120, 123, 128, 130, 172, 189, 215, 221, 251, 252
 Cryptoecineminae..... **145**, **146**, **147**, 155
 Cryptocnemus .. 155
 Cryptodromia..... **125**, 130, **227**, **229**
 Cryptodromia areolata..... **229**
 Cryptodromia gilesi..... **229**
 Cryptodromia granulata..... **229**
 Cryptodromia hilgendorfi..... **229**
 Cryptodromia micronyx..... **229**
 Cryptodromia tumida..... **124**, **191**, **229**
 Cryptolithodes .. 36
 Cryptolithodes sitchensis..... **19**
 Cryptopodia..... 19, **105**, 118
 Cryptopodia fornicata..... 32, 162
 cultripes, Demania..... **61**
 cultripes, Xantho..... 58, 61
 cultripes, Xantho reynaudi..... 58
 cultripes, Xantho reynaudi var..... 58
 cupulifer, Polydectus..... 76, 77, **239**, **244**, **245**
 curacaoense, Sesarma..... **143**
 cursor, Ocypode.. 105, 150, **210**, **211**, **218**, **219**, 220
 cuvieri, Paromola..... 193, **230-231-232**
 Cyclodorippinae..... **129**, 171, 172

- Cyclodorippe 129
Cyclograpsus 143, 152, 156, 170, 209
Cyclograpsus integer 143, 175, 209
Cyclograpsus punctatus 143, 209
Cyclometopa 31, 197
Cyclométope.. 18, 42, 77, 176, 189, 197, 202,
 203, 204, 222
Cyclopax 206
Cycloanthops.. 43, 70, 86, 91, 141, 200, 263-
 264
Cycloanthops sexdecimdentatus.. 85, 91, 259
Cymonomus 129, 237
Cymonomus bathamae 237
Cymonomus granulatus.. 131, 174, 194, 195,
 237, 256
Cymonomus quadratus..... 192, 193, 194
Cymonomus trifurcus..... 237
Cymopolia 111
Cymopoliidae.. 111, 144-145, 185-186, 214-215
Cymopolus 129, 236, 237
Cymopolus asper.... 131, 192, 193, 194, 236, 237
Cyrtograpsus..... 123, 142, 151, 156, 208
Cyrtoplax..... 206, 242, 243
Cyrtoplax schmitti..... 204, 205
Cyrtoplax spinidentata..... 204, 205, 242, 243
Cyrtorhina 128, 163, 194, 232, 233
Cyrtorhina granulosa..... 194, 233

D

- Dacryopilumnus* 89
Dacryopilumnus eremita..... 89, 159, 185
danae, *Thalamita*..... 249
Daira.. 49, 50, 53, 54, 55, 56, 81, 86, 88, 98,
 138, 166, 185, 197, 204, 223, 258
Daira americana..... 55
† *Daira depressa*..... 55
† *Daira eocenica*..... 55
Daira perlata.. 53, 54, 55, 74, 83, 84, 183, 267
† *Daira speciosa*..... 55
Dairoides.. 49, 50, 55, 56, 81, 88, 98, 99, 138,
 166, 197, 259
Dairoides kusei.. 50, 52, 53, 55, 97, 138, 157
Dairoides margaritatus..... 51, 52
Daldorfia..... 96, 98, 99, 259
Daldorfia bouvieri..... 96, 138
Daldorfia horrida..... 37, 96
Décapode.. 13, 14, 16, 17, 18-21, 37, 39, 41,
 42, 43, 45, 70, 72, 73, 75, 77, 120, 121, 170, 172,
 216, 221, 222, 248, 250, 251, 252
dehaani, *Dromia*. 124, 125, 191, 192, 193, 227, 229
dehaani, *Sesarma*..... 143, 206
Demania..... 33, 37, 57-59, 60, 61, 62
Demania alcalai..... 57

- Demania baccalipes*..... 59, 61
Demania baccalipes? 59
Demania cultripes..... 61
Demania intermedia..... 61
Demania aff. intermedia..... 61
Demania japonica..... 58, 61
Demania maeneilli..... 57
Demania reynaudi..... 58-59, 61
Demania rotundata..... 58, 62
Demania scaberrima..... 57, 59, 60, 61, 62
Demania splendida..... 33, 57, 58
Demania squamosa..... 59, 62
Demania toxica 57, 58, 62,
dentata, *Retropluma*..... 148
dentatus, *Corystes*..... 238
denticulata, *Lybia*..... 76, 77, 239, 246
denticulata, *Perimela*..... 198
dentipes, *Metaplax*..... 206, 209
dentipes, *Plagusia*..... 245
† *depressa*, *Daira*..... 55
depressa, *Plagusia*..... 175
depressa depressa, *Plagusia*..... 206
depressa tuberculata, *Plagusia*..... 245
depressus, *Gaetice*..... 206
† *Diaulax* 79
Dicranodromia 129
Dicranodromia doderleini..... 174
Dicranodromia mahyeuxi. 129, 174, 192, 193, 194,
 235, 236
Dicranodromia ovata..... 174
dilatatus, *Macrophthalmus*..... 211
Discoplax 152
disjunctipes, *Corycodus*..... 237
diverticulatus, *Hypocolpus*..... 34
doderleini, *Dicranodromia*..... 174
dodone, *Lophozozymus*..... 64, 65
dodone, *Xantho*..... 64
dolichophallus, *Xenophthalmodes*.... 168, 169
Domecia 96
Dorippe.. 103, 113, 129, 130, 139, 155, 159,
 175, 183, 195, 200, 216, 218, 260
Dorippe lanata..... 102, 175, 187, 198, 199
Dorippidae.. 44, 96, 100, 101, 102, 103, 111,
 113, 118, 129, 130, 139, 155, 162, 171, 172, 176,
 187, 195, 198, 199, 216, 223, 241, 260
Dorippinae 171
Dorippinea 129
dorsipes, *Ranilia*..... 235
Dotilla.. 44, 105, 109, 123, 142, 151, 155, 156,
 211
Dotilla fenestrata..... 151
Dotilla mictyroides..... 109
Dotilla sulcata..... 151
Dotilla wachmanni..... 105, 151
dovii, *Euphylax*..... 23
Dromia.. 41, 121, 124, 125, 156, 222, 227, 229,
 237, 254

- Dromia dehaani. 124, 125, 191, 192, 193, 227, 229,
 Dromia personata.... 124, 125, 130, 156, 191,
 227, 228, 229, 230,
 Dromia vulgaris..... 156
 Dromiacea.. 13, 42, 44, 75, 77, 104, 118, 122,
 123-126, 130, 173, 190, 191, 192, 193, 223, 227-230,
 252, 254-255, 267
 Dromiacé.... 22, 41, 73, 121, 125, 224, 255
 dromiaeformis, Trichia.... 24, 26, 35, 140, 141
 dromiaeformis, Zalasius..... 164
 Dromidia..... 227, 230
 Dromidia antillensis.. 124, 125, 130, 191, 192,
 193, 230
 Dromidia hirsutissima..... 124, 130
 Dromidia unidentata..... 124, 125, 130
 Dromidiopsis..... 124, 130
 Dromidiopsis cranioides..... 229
 Dromidiopsis excavata..... 124
 Dromiens 41
 Dromies..... 18, 156
 Dromiidae.. 16, 40, 42, 43, 44, 123, 124-125,
 126, 130, 156, 171, 173, 191, 192, 193, 223, 224,
 227-230, 235, 254, 255, 268
 Dromiidea 43
 Dynomène 125
 Dynomene..... 125-126, 173, 227, 230, 255
 Dynomene filholi..... 125, 230
 Dynomene hispida.. 125, 191, 192, 193, 228, 229,
 230
 Dynomene pilumnoides..... 230
 Dynomene praedator..... 125
 Dynomenidae.. 43, 44, 123, 125-126, 130, 170,
 173, 191, 192, 193, 228, 229, 230, 235, 255, 268
 Dynoméniens..... 41
- elegans, Philyra..... 147
 † eocenica, Daira..... 55
 Epigrapsus..... 123, 136, 145, 152, 156, 214
 Epigrapsus politus..... 214
 Epixanthus..... 89, 141, 200
 eremita, Dacryopilumnus..... 89, 159, 185
 Erimacrus.. 88, 99, 136-137, 154, 177-178, 180
 Erimacrus isenbecki..... 178
 Eriocheir.. 21, 43, 106, 123, 142, 151, 155, 208
 Eriocheir sinensis. 142, 143, 157, 158, 160, 206, 207
 Eriphia..... 40, 89, 141
 Eriphia spinifrons..... 89, 259
 erosus, Glyptoxanthus..... 66, 67, 90, 185
 erosus, Lophopanopeus..... 57
 erosus, Lophoxanthus..... 57
 erosus, Thyrolambrus..... 98
 † Eryonidae..... 15
 estuarinus, Hexapus..... 117
 Ethusa..... 103, 129, 130, 139, 154
 eucheir, Xenostoma..... 237
 Eucratoplax guttata..... 204
 Eucratopsinae 206
 Eucratopsis 206
 Eucratopsis crassimanus..... 204
 Eumedoninae..... 100, 118, 241
 Euphylax dovii..... 23
 Euplax..... 151, 156, 211
 Euplax tridentata..... 151, 211
 Eurylambrus.... 32-33, 36, 43, 104, 138, 260
 Eurylambrus australis.. 32-33, 197, 239, 241
 Euryozius..... 79
 Euryozius bouvieri..... 89
 Euxanthus..... 91, 141, 164
 Euxanthus sculptilis..... 90
 evestigatus, Lophozozymus..... 61, 65
 excavata, Dromidiopsis..... 124

E

- Ebalia..... 103, 155, 241
 Ebalia laevis..... 241
 Ebalia longimana..... 223
 Ebalia tuberosa..... 145
 Ebaliinae.... 145, 146, 147, 155, 195, 196
 echinatus, Lambrus..... 105
 echinatus, Platylambrus..... 56
 Echinocerus 19
 Ecrevisse..... 30, 41, 42, 222
 edmondsoni, Lybia..... 239, 244, 245
 edwardsi, Lophozozymus..... 63, 64
 Edwardsium 203
 Elamena..... 110, 149-150, 156, 262
 Elamena pilosa.. 110, 111, 149-150, 186, 210,
 211, 215
 Elamenopsis..... 150, 186
 elegans, Latreillia..... 127
 elegans, Medaeus..... 202

- F
- Fabia 161
 Fabia subquadrata..... 261
 felipensis, Glyptoxanthus..... 68
 fenestratata, Dotilla..... 151
 festae, Uca (Minuca)..... 153
 filholi, Dynomene..... 125, 230
 † floridana, Ocalina..... 79
 floridus, Xantho..... 176
 forceps, Lupella..... 23
 fornicate, Cryptopodia..... 32, 162
 Forestia 141

G

- Gaetice **208**
 Gaetice depressus **206**
 Gailliardiellus **141**
 Galathées 15, 222
 Galatheidae 15, 120
 Galatheoidea 15, 20, 21
 Galene **203**, 221
 Galene bispinosa **204**
 Gardineria 79
 Gecarcinidae .. 21, 100, **106-107**, 118, 123, **136**,
 145, **152**, 156, 162, 176, 183, 187, **212**, **213**, **214**,
 218, 220, **241**, **243**, **260**, **261**
 Gecarcinus.. 123, **136**, **145**, **152**, **212**, **213**, 214,
 218, 220, 261
 Gecarcinus planatus.. **106-107**, **152**, **212**, **213**, **214**
 Gecarcinus ruricola **152**
 Gecarcinus weileri **152**, **214**
 Gecarcinus (*Gecarcinus*) lateralis lateralis.. **214**
 Gecarcinus (*Johngarthia*) planatus..... **214**
 Gecarcinus (*Johngarthia*) weileri..... **214**
 Gecarcoidea..... **136**, **145**, **152**, 156
 Gelasimes 222
 Gelasimus 121
 genkaiae, *Cosmonotus*..... **235**
 Geograpsus..... **142**, 155, **208**
 Geryon..... **99**, **259**
 Geryonidae..... 44, **99**, 259
 gibbesi, *Percnon*..... **175**
 gilesi, *Cryptodromia*..... **229**
 glabra, *Plagusia*..... **144**, **151**, 159
 glaber, *Lophozozymus*..... 61, **65**
 Globopilumnus..... 43, **89**, **200**, 216, **243**
 Globopilumnus africanus..... 200, 291
 Glyptoplax **206**
 Glyptoxanthus.. 47, 48, 56, **65-68**, **91**, **141**, 162,
 164, 239
 (*Glyptoxanthus*), *Actaea*..... 65
 Glyptoxanthus angolensis.. **66**, **67**, **68**, 159, **185**
 Glyptoxanthus cavernosus..... 66, **67**, **68**
 Glyptoxanthus corrosus..... 47, 66, **67**, **68**
 Glyptoxanthus erosus..... **66**, **67**, **90**, 185
 Glyptoxanthus felipensis..... 68
 Glyptoxanthus hancocki 66, **68**
 Glyptoxanthus labyrinthicus 66, **68**
 Glyptoxanthus meandricus..... 66, **68**
 Glyptoxanthus meandrinus..... 66, **68**
 Glyptoxanthus vermiculatus..... **66**, **67**, 68
 Gomeza 80
 Gonoplacidae.. 80, 114, 118, **189**, **190**, 203, **206**,
 212, **213**, 219, 223, **241**
 Gonoplax rhomboides..... 176
 Goniopsis..... **142**, 155, **208**, 209, 218

- Goniopsis cruentata..... 187, 206, **207**
 Gonoplacidae 197
 gracilis, Oregonia **89**
 gracilis, *Pachygrapsus* **142**, **176**
 graeffi, *Macrophthalmus* **211**
 granosimana, *Pseudoliomera* 92
 granulata, *Calappa* 96, **139**, **198**, 222, **259**
 granulata, *Cryptodromia* **229**
 granulata, *Petalomera* **230**
 granulatus, *Cymonomus*.. **131**, **174**, **194**, **195**,
 237, **256**
 granuliferus, *Hexapus* **117**
 granulosa, *Cyrtorhina* **194**, **233**
 granulosus, *Medaeops* 57
 Grapsidae.. 100, **105-106**, 118, **142-144**, **151-152**,
 155, 156, 160, 162, 164, 176, 183, 187, **206-207**-
 208-209, 218, 220, **241**, **243**, **245**
 Grapsinae.. **105-106**, **151**, 155, **206**, **207**, **208**,
 209, 218
 Grapsoïde 39, 40, 158
 Grapsoidea 197
 Grapsus.. 43, **105-106**, **142**, 155, **208**, 218, 222,
 260
 Grapsus tenuicrustatus.. **105-106**, **142**, **151**, **206**,
 207
 grayi, *Cosmonotus* **235**
 guanhumi, *Cardisoma* **152**
 guezei, *Lophozozymus* 61, **63**, 67
 guinotae, *Percnon* **144**
 Guinotellus **91**, **141**
 Guinotellus melvillensis 90
 guttata, *Eucratoplax* 204
 guttatum, *Sesarma* **143**
 Gymnopleura.. 13, 74, 75, 77, **127-129**, 130, **163**,
 172, **174**, **193-194**, **232-235**
- H
- Halicarcinus.. **110**, **111**, **149-150**, 156, **250**, **262**
 Halicarcinus lacustris **250**
 Halicarcinus paralacustris **250**
 Halicarcinus planatus.. **110**, **111**, **112**, **149-150**,
 215
 Halimede **94**, **141**, **200**, **202**, **203**, 216
 Halimede ochtodes 92, **203**, **204**
 Halimede aff. ochtodes 92
 hancocki, *Glyptoxanthus* 66, **68**
 Hapalocarcinoidea 80
 † Harpactocarcinus mississipiensis 79
 † Harpactoxanthopsis 79
 Harrovia 31
 hastatus, *Paratymolus* **237**
 hastatus, *Portunus* **23**
 hatagumoana, *Lybia* **239**, **244**, 245

- Helice..... **143, 144, 152, 156, 209**
 Helice tridens tridens..... **206**
 hematocheir, Sesarma..... **143**
 Hemiplax **211**
 Hemisphaerodromia abellana..... **124, 130, 230**
 hendersoni, Raninoides..... **233**
 henslowi, Polybius..... **23**
 Hepatella..... **96, 98, 155**
 hepatica, Calappa..... **222**
 Hepatus..... **96, 98, 155, 162, 164, 197**
 herbsti, Panopeus..... **206**
 Heterocrypta..... **105, 118**
 Heteropilumnus **203**
 Heterozius.. **22, 36, 98, 100, 118, 134, 154, 197, 259**
 Heterozius rotundifrons..... **178, 179**
 Hexapodidae.. **16, 43, 75, 114-115, 116, 117-118, 145, 155, 167, 215, 220, 261, 267-268**
 Hexapodinae..... **114, 115, 145, 167, 215**
 Hexapus..... **117, 155**
 Hexapus estuarinus..... **117**
 Hexapus granuliferus..... **117**
 Hexapus sexpes.. **115, 116, 145, 159, 167, 169, 185**
 Hexapus stebbingi..... **167**
 Hexapus (Thaumastoplax) anomalipes..... **117**
 hieroglyphica, Actaea..... **68**
 hilgendorfi, Cryptodromia..... **229**
 Hippoidea..... **20, 24, 128**
 hirsutissima, Dromidia..... **124, 130**
 hirtellus, Pilumnus..... **92, 176, 200**
 hirtipes, Cardisoma..... **152, 212, 213, 214**
 hirtipes, Paraxanthus..... **85**
 hispida, Dynomene.. **125, 191, 192, 193, 228, 229**
 holsatus, Macropipus..... **23**
 Homalaspis..... **94, 141, 155, 183, 264**
 Homalaspis plana..... **93, 94, 183, 184**
 Homard..... **40, 42, 221**
 Homaridea..... **252**
 Homola.. **19, 20, 44, 126-127, 130, 222, 227, 230-232, 255**
 Homola acutispina..... **232**
 Homola aleocki..... **232**
 Homola barbata..... **174, 232**
 Homola orientalis..... **232**
 Homola vigil..... **192, 193**
 Homolidae.... **22, 42, 126-127, 223, 252, 255**
 Homolidea **43**
 Homolidés **104**
 Homolodromia..... **129, 235**
 Homolodromia paradoxa..... **235-236**
 Homolodromiidae.. **16, 43, 120, 129, 130, 174, 192, 193, 194, 235-236, 256**
 Homolodromiinae **129**
 Homologenus..... **127, 232**
 Homologenus braueri..... **232**
 Homologenus malayensis..... **232**
 Homologenus rostratus..... **127, 192, 193, 232**
 Homoloidea.. **44, 69, 75, 118, 122, 126-127, 130, 174, 191, 192, 193, 230-231-232, 255, 268**
 horii, Trichia... **24, 26, 27, 35, 140, 141, 164, 166**
 horrida, Daldorfia..... **37, 96**
 horrida, Parthenope..... **37**
 horvathi, Tritodynamea..... **158**
 huttoni, Neommatocarcinus..... **219**
 huzardi, Sesarma..... **106, 266**
 Hyas..... **104, 175**
 Hyas araneus..... **251**
 Hymenosoma **156**
 Hymenosoma orbiculare..... **150**
 Hyperolissa..... **223**
 Hyperomerista **222**
 Hypocolpus **34**
 Hypocolpus diverticulatus..... **34**
 Hypocolpus perfectus..... **34, 35**
 Hymenosomatidae.. **44, 87, 100, 104, 110-111, 112, 149-150, 156, 162, 176, 185, 186, 187, 196, 210, 211, 215, 219, 220, 241, 250, 265**
 Hypsophrys **232**
 Hypsophrys noar..... **232**

I

- Illa..... **103, 155, 195, 196, 216, 217, 218**
 Illa nucleus..... **146-147, 195, 196**
 Ilyoplax **211**
 imajimai, Trichia..... **24, 26, 140, 141, 164, 166**
 immaculata, Plagusia..... **144**
 imperialis, Osachila..... **162**
 incisus, Lophozozymus..... **63**
 incisus, Xantho..... **63**
 incisus incisus, Xantho. **85, 182, 183, 200, 201, 259**
 Insecta aptera..... **31**
 Insecte..... **14, 71, 72, 121**
 insignis, Uca..... **250**
 integer, Cyclograpsus..... **143, 209**
 integra, Lyreidus..... **235**
 integrifrons, Pseudodromia..... **230**
 intermedia, Demania..... **61**
 intermedia, Demania aff..... **61**
 intonsus, Lophozozymus..... **65**
 Iphiculus..... **103, 146, 147, 155**
 isenbecki, Erimacrus..... **178**

J

- japonica, Demania **58, 61**
 japonica, Osachila..... **162**

- japonica, *Petalomera*..... 230
 japonicus, *Chionoecetes*..... 245, 250
 japonicus, *Macrophthalmus*..... 151, 211
 japonicus, *Tymolus*..... 174, 194, 237, 256
 (Johngarthia) *Gecarcinus, planatus*..... 214
 (Johngarthia) *Gecarcinus, weileri*..... 214
Jonas 80
- K
- kempi*, *Macrophthalmus*..... 151
kosugei, *Petalomera*..... 230
Kraussia... 81, 86, 91, 136, 154, 181, 200, 216,
 240, 241, 258, 263-264
Kraussia rugulosa..... 85, 198, 199, 240, 241
kusei, *Dairoides*, .. 50, 52, 53, 55, 97, 138, 157
- L
- Labidochirus* 19
Labidochirus splendescens..... 19
labyrinthicus, *Glyptoanthus*..... 66, 68
lactaea, *Uca*..... 154
lacustris, *Halicarinus*..... 250
laevis, *Ebalia*..... 241
laevis, *Raninoides*..... 128, 192, 193, 194, 233
Lambdophallus 117
Lambdophallus anfractus..... 116, 117, 167
Lambrus..... 104-105, 118, 138, 216
Lambrus angulifrons..... 105
Lambrus calappoides..... 105
Lambrus echinatus..... 105
Lambrus longimanus..... 105, 197, 198, 199
lamellipes, *Lophoxanthus*..... 57, 97
lanata, *Dorippe*..... 102, 175, 187, 198, 199
Langouste 221
lateralis lateralis, *Gecarcinus (Gecarcinus)*.. 214
latreillei, *Macrophthalmus*..... 151, 211
Latreillia..... 127, 130, 232, 255
Latreillia elegans..... 127
Latreillia phalangium..... 232
Latreillia valida..... 127, 193, 232
Latreilliinae 255
Latreillopsis 232
Latreillopsis major..... 232
Latreillopsis petterdi..... 232
latro, *Birgus*..... 21
latus, *Notopoides*..... 233
Lépidoptères 249
leptochelis, *Lybia*..... 239, 246
leptodactylus, *Uca (Minuca)*..... 154
Leptograpsus 208
- Leucosia* ... 104, 147, 155, 162, 195-196, 216,
 217, 218, 220, 263
Leucosia longifrons..... 147, 195-196
Leucosia unidentata 195-196
Leucosiens 22, 23, 44, 77, 96, 100, 103-104,
 118, 121, 139, 145-146, 155, 161, 162, 164, 176,
 190, 195-196, 216, 217, 218, 220, 223, 241, 243,
 254, 260, 262, 263, 268
Leucosiinae..... 146, 147, 155, 195, 196
Leurocyclus..... 104, 138
Lithodes 20
Lithadia.. 44, 103, 145, 155, 195, 196, 216, 217,
 218
Lithadia cariosa..... 166, 195, 196
Lithodidae..... 14, 19, 21, 120, 252
litterata, *Varuna*..... 106, 142, 206, 207, 266
Lomidae..... 20, 120
Lomis 20-21
longicarpus, *Mictyris* ... 108, 109, 210, 211, 214,
 262
longicornis, *Pisidia*..... 18
longicornis, *Porcellana*..... 18
longifrons, *Leucosia*..... 147, 195-196
longimana, *Ebalia*..... 223
longimanus, *Lambrus*..... 105, 197, 198, 199
longispinus, *Chlorinoides*..... 138
Lopholithodes 19-20
Lopholithodes foraminatus..... 19-20
Lophopanopeus..... 204
Lophopanopeus erosus..... 57
Lophoplax 204
Lophoxanthus..... 33, 57, 61
Lophoxanthus erosus..... 57
Lophoxanthus lamellipes..... 57, 97
Lophoxanthus reynaudi var. *baccalipes*.. 59
Lophoxanthus reynaudi cultripes..... 58
Lophozozymus..... 36, 37, 61, 63-65
Lophozozymus cristatus..... 63-64
Lophozozymus dodone..... 64, 65
Lophozozymus edwardsi..... 63, 64
Lophozozymus evestigatus..... 61, 65
Lophozozymus guezei..... 61, 63, 67
Lophozozymus incisus..... 63
Lophozozymus intonsus..... 65
Lophozozymus glaber..... 61, 65
Lophozozymus pictor..... 61, 64, 65
Lophozozymus pulchellus..... 61, 64
Lophozozymus rathbunae..... 65
Lophozozymus rathbuni..... 65
Lophozozymus simplex..... 65
Lophozozymus superbus..... 61, 63, 64
Lupella forceps..... 23
Lybia..... 36, 94, 141, 155, 204, 244, 245
Lybia denticulata..... 76, 77, 239, 246
Lybia edmondsoni..... 239, 244, 245
Lybia hatagumoana..... 239, 244, 245

- Lybia leptochelis*..... 239, 246
Lybia plumosa..... 239, 246
Lybia tessellata..... 76, 77, 239, 244, 245
Lybia aff. plumosa..... 246
Lyreidus.. 44, 122, 127, 128-129, 130, 163, 173,
 174, 194, 233, 235
Lyreidus brevifrons..... 235
Lyreidus channeri..... 235
Lyreidus integra..... 235
Lyreidus politus..... 235
Lyreidus stenops..... 235
Lyreidus tridentatus..... 129

 M

määndrina, *Actaea*..... 68
macgillivrayi, *Ommatocarcinus*..... 212, 213
macneilli, *Demania*..... 57
 † *macrocheilus*, *Palaeocarpilius*..... 36
Macrogastres..... 221, 222
Macrogastres anormaux..... 222
Macrogastres normaux..... 222
Macrophthalminae.. 105, 151, 155, 156, 211, 212
Macrophthalmus.. 105, 123, 125, 142, 151, 155,
 156, 211
Macrophthalmus consobrinus.... 151, 210, 211
Macrophthalmus dilatatus..... 211
Macrophthalmus graeffi..... 211
Macrophthalmus japonicus..... 151, 211
Macrophthalmus kempi..... 151, 211
Macrophthalmus latreillei..... 151, 211
Macrophthalmus milloti..... 151, 211
Macrophthalmus pacificus..... 211
Macrophthalmus parvimanus.... 151, 210, 211
Macrophthalmus (Euplax)..... 211
Macrophthalmus (Hemiplax)..... 211
Macropipus arcuatus..... 23
Macropipus holsatus..... 23
Macropipus puber..... 73
Macropodia 162
Macropodia rostrata..... 160
Macroure.. 15, 16, 17, 18, 41, 77, 120, 248, 255
Macroures anormaux..... 222
Macrura..... 42, 172
maculatum, *Sesarma*..... 143
maculatus, *Carpilius*..... 36, 78, 84
maenas, *Carcinus*.. 43, 44, 121, 158, 160, 161,
 162
mahyeuxi, *Dicranodromia*.. 129, 174, 192, 193,
 194, 236, 236
Maja.. 40, 43, 44, 104, 138, 162, 216, 252, 254,
 256, 257, 260
Maja squinado.. 104, 196, 198, 199, 252, 253
Maja verrucosa..... 221
Majidae.. 16, 19, 32, 33, 36, 44, 100, 104, 118,
 137-138, 154, 160, 162, 164, 176, 187, 196, 197,
 198, 199, 216, 223, 239, 241, 243, 245, 247, 260
Malacooplax .. 206
Malacooplax californiensis..... 204
malayensis, *Homologenus*..... 232
mamillaris, *Orithyia*..... 103
maracoani maracoani, *Uca*..... 105, 150
margaritatus, *Dairoides*..... 51, 52
margarodes, *Actumnus*..... 50
mariannae, *Pariphiculus*..... 147
marmoratus, *Pachygrapsus*.. 122, 142, 158, 176,
 187
Matuta.. 36, 44, 96, 99, 139, 195, 259, 266
Matuta planipes..... 96, 198, 199, 254
Matutinae..... 96, 99, 118, 155, 195, 198, 199
Maxillothrix actaeiformis..... 230
meandricus, *Glyptoxanthus*..... 66, 68
meandrinus, *Glyptoxanthus*..... 66, 68
Medaeops..... 57, 203
Medaeops granulosus..... 57
Medaeus .. 202-203
Medaeus elegans..... 202
Medaeus ornatus..... 202
Medaeus Reynaudi..... 59, 62
mederi, *Sesarma*..... 143
mediterraneus, *Carcinus*..... 73, 200, 201, 266
meinerti, *Sesarma*..... 143
Melia..... 204, 221
melvillensis, *Guinotellus*..... 90
Menippe.. 74, 80, 88-89, 185, 200, 216, 239,
 241, 242, 267
Menippe mercenaria..... 88, 89, 187, 259
Menippe nodifrons..... 88, 182, 183
Menippinae.. 80, 88-89, 141, 155, 166, 187, 200,
 201, 202, 222, 223, 241, 242, 243, 259
mercenaria, *Menippe*..... 88, 89, 187, 259
Mertonia..... 204
Metaplax..... 143, 152, 156, 209
Metaplax crenulatus..... 209
Metaplax dentipes..... 206, 209
Metaplax tredecim..... 209
Metopograpsus..... 142, 155, 208, 209
microcéphalés, *Brachyures*..... 23
micronyx, *Cryptodromia*..... 229
Mictyridae.. 16, 21, 34, 43, 44, 100, 107, 108,
 109, 118, 152-153, 156, 170, 210, 211, 214, 219,
 220, 241, 262-263, 265, 268
Mictyris..... 107, 108, 109, 156, 219
Mictyris longicarpus.. 108, 109, 210, 211, 214,
 262
mictyroides, *Dotilla*..... 109
miliaris, *Actumnus*..... 50
milloti, *Macrophthalmus*..... 151, 211
(Minuca), *Uca*..... 150, 153-154
(Minuca) festae, *Uca*..... 153

(Minuca) leptodactylus, Uca.....	154
(Minuca) mordax, Uca.....	153
(Minuca) stenodactylus, Uca.....	153
(Minuca) thayeri thayeri, Uca.....	153
minutus, Planes.....	206
mirabilis, Probebebei.....	19
† mississipiensis, Harpactocarcinus.....	79
Mithrax.....	38, 41, 43, 104
Mithrax spinosissimus.....	37, 38, 39
moebii, Xenophthalmodes.....	167, 168, 169, 170
Monodaeus	202-203
Monodaeus couchi.....	202
Monodaeus rectifrons.....	202
Monodaeus rouxi.....	202
Monodaeus tuberculidens.....	202
mordax, Uca (Minuca).....	153
morsei, Xenophthalmodes.....	170
multicristata, Pseudactaea.....	46
† multispinata, Palaeotrichia.....	24
murrayi, Pseudodromia.....	230
Mursia.....	96, 139
Myriapodes	248

N

Natantia .	15, 47, 41, 42, 77, 172, 216, 252
Nautilocorystes..	43, 81, 83, 87, 88, 99, 123, 132, 133, 135, 154, 163, 166, 177, 181, 198, 241, 259
Nautilocorystes ocellatus.....	82, 83, 238
Neommatocarcinus	219
Neommatocarcinus huttoni.....	219
Neopanope	204
Neorhynchoplax	150
Nephrops.....	41, 173, 239
Nephrops norvegicus.....	224, 225-226
noar, Hypsophrys.....	232
nobilii, Banareaia.....	25
nodifrons, Menippe.....	88, 182, 183
norvegicus, Nephrops.....	224, 225-226
Notopinae	233
Notopodes	123
Notopoides.....	163, 233, 255
Notopoides latus.....	233
Notopus.....	233, 235, 255
notopus, Ptenoplax.....	114
notopus, Retropluma.....	112, 114, 148, 167
Notosceles.....	163, 232, 233
Notosceles chimonis.....	233
Notosceles viaderi.....	128, 194, 233
Novactaea	141
Nucia.....	44, 146, 155
Nucia tuberculosa.....	146
nucleus, Ilia.....	146-147, 195, 196

O

obesa, Palicus	113
† Ocalina.....	36, 79, 141
† Ocalina floridana.....	79
ocellatus, Nautilocorystes.....	82, 83, 238
oichtodes, Halimede.....	92, 203, 204
oichtodes, Halimede aff.....	92
Ocypode ...	19, 20, 36, 43, 105, 123, 142, 150, 156, 170, 209, 260, 266
Ocypodes	222
Ocypode cursor..	105, 150, 210, 211, 218, 219, 220
Ocypodidae...	44, 100, 105, 109, 118, 142, 150-151, 152, 155, 156, 162, 164, 176, 187, 209- 210-211-212, 213, 214, 216, 217, 218, 219, 220, 241, 243, 250, 260
Ocypodinae..	105, 150, 153-154, 156, 209, 210, 211
odhneri, Banareaia	94
Oedipleura.....	152, 214
Ommatocarcinus	206, 219
Ommatocarcinus macgillivrayi.....	212, 213
opilio, Chionoecetes	245, 250
orbiculare, Hymenosoma	150
orbignyi, Platyxanthus..	93, 94, 183, 242, 243
Orbignyi, Xantho	221
orbitosinus, Portunus.....	249
Oregonia.....	104, 138
Oregonia gracilis.....	89
orientalis, Homola	232
orientalis, Ranilia	235
Orithyia..	36, 100, 103, 123, 133, 139, 154, 177, 183, 195, 260, 266
Orithyia mamillaris.....	103
Orithyia sinica.....	103, 177
Orithyiainae.....	103, 118, 133, 154, 195
ornatus, Medaeus	202
Osachila.....	96, 98, 155, 197
Osachila imperialis	162
Osachila japonica	162
Osachila stimpsoni	164
Osachila tuberosa	164
Ostraconotus	19
Ostracoteres.....	44, 107, 148-149, 155, 212
Ostracoteres tridaenae.....	92, 148-149
ostreum, Pinnotheres	149, 261
Ovalipes	100, 101, 137
ovalis, Ranilia	235
ovata, Dicranodromia	174
Oxyrhyncha ..	18, 31, 33, 81, 86, 88, 99, 100, 104, 118, 160, 172, 183, 190, 196-197, 223, 241, 247
Oxyrhynque	16, 27, 33, 36 40,

- Oxystomata.. 22, 31, 36, 42, 44, 96, 99, 100,
118, 130, 133, 139, 162, 172, 176, 183, 190, 195,
196, 216, 217, 218, 241, 243, 259, 260
Oxystomes, 122
Ozius..... 89, 200

P

- Pachygrapsus.. 105, 142, 155, 176, 208, 209
Pachygrapsus gracilis..... 142, 176
Pachygrapsus marmoratus.. 122, 142, 158, 175,
176, 187
Pachygrapsus transversus..... 142, 176
pacificus, Macrophthalmus..... 211
Paeduma 114
Pagure 19
Paguridae..... 19
Paguride..... 21
Paguriens 15
Paguroidea..... 15, 19, 20, 21, 120
pagurus, Cancer..... 251, 252, 253, 258
† Palaeocarpilius..... 36, 79, 141
† Palaeocarpilius macrocheilus..... 36, 78-79
† Palaeocarpilius mississipiensis..... 79
† Palaeocarpilius stenurus..... 36, 79
† Palaeotrichia..... 24, 25, 35
† Palaeotrichia multispinata..... 24
Palicæ, 111
Palicidae.. 100, 111, 112, 113, 118, 144-145,
155, 162, 176, 185-186, 214-215, 220, 261-262,
265, 267
Palicidés..... 43, 112
Palicinés..... 111
Palicus..... 111, 113, 144-145 155, 186
Palicus caroni..... 43, 112, 113, 215
Palicus obesa..... 113
Palinura..... 15, 252
palmeri, Actaea..... 27
palmeri, Banareia..... 25, 27, 28, 94, 166
Panopeinae.. 57, 62, 141, 155, 202, 204, 205,
206, 241, 242, 243
Panopeus..... 57, 204, 206
Panopeus herbsti..... 206
Panoplax, 206
Papillons 249
papulosus, Carpoporus 90
Paracleistostoma..... 142, 151, 155, 212
Paracleistostoma cristatum..... 164, 210, 211
Paractaea..... 46, 141, 200
Paraglene 99
paralacustris, Halicarcinus..... 250
Parapaguridae..... 19
Parapanope..... 94, 203
Paratymolus, 237

- Paratymolus hastatus..... 237
Paratymolus pubescens..... 237
Paraxanthus.. 81, 86, 88, 136, 141, 181, 258,
263-264
Paraxanthus barbiger..... 85
Paraxanthus hirtipes..... 85
paradoxa, Homolodromia 235-236
Pariphiculus .. 44, 103, 146, 147, 155, 162, 185
Pariphiculus mariannae..... 147
Paromola..... 44, 126-127, 130, 232, 255
Paromola alcocki..... 255
Paromola alcocki faughni..... 232
Paromola cuvieri..... 193, 230-231-232
Paromola spinimanus 232
Paromolopsis 232
Paromolopsis boasi..... 232
Parthenope..... 56
Parthenope horrida..... 37
Parthenopidae.. 19, 32, 40, 56, 86, 96, 98, 99,
100, 104-105, 118, 138, 155, 162, 176, 196, 197,
198, 199, 216, 223, 241, 243, 247, 259
Parthénoopiens 36
Parthenoxystomata.. 44, 98, 99, 138, 155, 162,
164, 197, 259
parvifrons, Pliosoma..... 33, 247
parvimanus Macrophthalmus..... 151, 210, 211
patagonicus, Platyxanthus..... 183, 184
pédrâtre..... 44, 69, 73, 75, 77, 80, 118, 120,
122, 123-131, 171-172, 173-174, 190-191, 191-195,
216, 224, 227-237, 239, 244, 248, 254, 254-256,
267
Pelaeus..... 94, 141, 155, 183, 264
Pelaeus armatus..... 93, 183, 184
pelagicus, Portunus..... 23
Peltarion.. 74, 81, 88, 99, 123, 135, 154, 163,
181, 198, 259, 267
Peltarion spinulosum..... 82, 83, 88, 181
Penaeidea..... 15
Penaeus 42
Pénéides..... 17, 252
Percnon..... 144, 155, 209
Percnon abbreviatum..... 144
Percnon affine..... 144, 151
Percnon gibbesi..... 175
Percnon guinotae..... 144
Percnon planissimum..... 144, 208, 245
perfectus, Hypocolpus 34, 35
Perimela..... 87, 99, 154, 176, 198, 259
Perimelidae 198
Perimela denticulata..... 198
perlata, Daira.. 53, 54, 55, 74, 83, 84, 183, 267
perlatus, Pilumnoides..... 83, 84
personata, Dromia.. 124, 125, 130, 156, 191,
227, 228, 229, 230
personatus, Raninoides..... 233
Petalomera 230
Petalomera granulata..... 230

- | | |
|---|--|
| Petalomera japonica..... | 230 |
| Petalomera kosugei..... | 230 |
| Petalomera wilsoni..... | 230 |
| petterdi, Latreillopsis..... | 232 |
| phalangium, Latreillia..... | 232 |
| Philyra..... | 103, 155 |
| Philyra elegans..... | 147 |
| Philyrinae..... | 146-147, 155, 195, 196 |
| † Phrynatolambrus | 49, 56 |
| † Phrynatolambrus corallinus..... | 55, 56 |
| † Phrynatolambrus weinfurteri..... | 56 |
| † Phymatocarcinus..... | 55 |
| picta, Bellia..... | 134, 157, 159, 178, 179, 180 |
| pictor, Lophozozymus..... | 61, 64, 65 |
| pilosa, Elamena.. | 110, 111, 149-150, 186, 210,
211, 215 |
| pilula, Scopimera..... | 151 |
| Pilumninae.. | 81, 83, 86, 89, 91, 141, 155, 189,
200, 202, 203-204, 223, 241, 242, 243, 259 |
| Pilumninae gonéplaciens | 204 |
| Pilumninae xanthoïdes..... | 204 |
| Pilumnoides.. | 81, 83, 86, 88, 91, 141, 200, 243
258 |
| pilumnoides, Dynomene..... | 230 |
| Pilumnoides perlatus..... | 83, 84 |
| Pilumnus..... | 43, 87, 89, 141, 200, 216, 222 |
| Pilumnus hirtellus..... | 92, 176, 200 |
| Pinnixa..... | 44, 107, 149, 155, 161, 212, 261 |
| Pinnixa transversalis..... | 149, 185 |
| Pinnoteres.. | 44, 107, 148-149, 155, 212, 216,
217, 218, 245 |
| Pinnoteres ostreum..... | 149, 261 |
| Pinnoteres pisum..... | 107, 148-149, 161, 210, 211 |
| Pinnoteridae.. | 44, 92, 100, 107, 114, 117, 118
122, 148-149, 154, 155, 160, 161, 162, 176, 210,
211, 212, 216, 217, 218, 241, 261 |
| Pisa..... | 40, 104, 138 |
| Pisa tetraodon..... | 196-197 |
| Pisidia longicornis..... | 18 |
| Pisinae | 33 |
| pisoni, Aratus..... | 144, 160, 187 |
| pisum, Pinnoteres..... | 107, 148-149, 161 |
| Plagusia..... | 144, 155, 209 |
| Plagusia dentipes..... | 245 |
| Plagusia depressa..... | 175 |
| Plagusia depressa depressa..... | 206 |
| Plagusia depressa tuberculata..... | 245 |
| Plagusia glabra..... | 144, 151, 159, 209 |
| Plagusia immaculata..... | 144 |
| Plagusia squamosa..... | 144 |
| Plagusiinae.. | 106, 144, 151, 155, 206, 208, 209 |
| plana, Homalaspis..... | 93, 94, 183, 184 |
| planatus, Gecarcinus..... | 106-107, 152 |
| planatus, Gecarcinus (Johngarthia)..... | 214 |
| planatus, Halicarcinus.. | 110, 111, 112, 149-150
215 |
| Planes..... | 142, 208, 218 |
| Planes minutus..... | 206 |
| planiforma, Retropluma..... | 148, 167 |
| planipes, Matuta..... | 96, 198, 254 |
| planissimum, Percnon..... | 144, 245 |
| platycheles, Porcellana..... | 18 |
| Platylambrus..... | 56 |
| Platylambrus echinatus..... | 56 |
| Platylambrus stellatus..... | 56 |
| Platypodia actaeoides..... | 48 |
| Platyxanthinae... .. | 86, 93, 94, 141, 155, 183, 184
241, 242, 243, 259, 264 |
| Platyxanthus.. | 86, 94, 141, 155, 183, 223, 241,
242, 243, 259, 264 |
| Platyxanthus crenulatus..... | 93, 94, 183 |
| Platyxanthus orbignyi..... | 93, 94, 183, 242, 243 |
| Platyxanthus patagonicus..... | 183, 184 |
| Pleistacantha..... | 162 |
| plicatum, Sesarma..... | 143 |
| Pliosoma..... | 33, 241, 247 |
| Pliosoma parvifrons..... | 33, 247 |
| plumosa, Lybia..... | 239, 246 |
| plumosa, Lybia aff..... | 246 |
| plumosa, Retropluma..... | 148, 167 |
| Podocatactes | 33 |
| Podophthalminae | 200 |
| Podophthalmus..... | 100, 101, 137, 198, 218 |
| Podophthalmus vigil..... | 200 |
| politá, Thia..... | 83, 135, 136 |
| politus, Epigrapsus..... | 214 |
| politus, Lyreidus..... | 235 |
| Polybius henslowi..... | 23 |
| Polydectinae.. | 21, 75, 77, 91, 141, 155, 239, 244,
245, 246, 259 |
| Polydectus..... | 94, 141, 155, 244, 245 |
| Polydectus cupulifer..... | 76, 77, 239, 244, 245 |
| Porcellana..... | 18, 20 |
| Porcellana longicornis..... | 18 |
| Porcellana platycheles..... | 18 |
| Porcellanes..... | 15, 252 |
| Porcellanidae..... | 14, 21, 120 |
| Porcellanopagurus..... | 19, 20 |
| Portunidae. | 23, 36, 40, 100-101, 118, 137, 154, 162,
176, 187, 198, 200, 201, 218, 241, 245, 249, 259, 260 |
| Portunien | 40 |
| Portuninae | 200, 201 |
| Portunus..... | 31, 36, 137 |
| Portunus argentatus..... | 249, 250 |
| Portunus hastatus..... | 23 |
| Portunus orbitosinus..... | 249 |
| Portunus pelagicus..... | 23 |
| Portunus sanguinolentus..... | 23, 180-181, 183 |
| Portunus sayi..... | 23 |
| Portunus xantusii..... | 31 |
| Potamidae..... | 21, 80, 144, 155, 176, 241 |
| Potamonauta..... | 176 |
| Potamoniidae | 223 |
| praedator, Dynomene..... | 125 |

- princeps, *Uca* 250
Prionoplacinae 204, 206
Prionoplax 206
Prionoplax spinicarpus 204, 205, 206
Probeebi 19
Probeebiidæ 19
proxima, *Scopimera* 164
† *Psammocarcinus* 26
Pseudactæa 47
Pseudactæa multicristata 46
Pseudobrachyours 13
Pseudocorystes 43, 81, 83, 87, 99, 123, 132, 133, 154, 163, 177, 181, 198, 241, 259, 266
Pseudocorystes armatus 238
Pseudocorystes sicarius 82, 83, 238
Pseudodromia 229-230
Pseudodromia integrifrons 230
Pseudodromia murrayi 230
Pseudograpsus 208
Pseudolambrus 56
Pseudoliomera 91, 141
Pseudoliomera granosimana 92
Pseudothelphusidae 248, 249
Ptenoplax notopus 114
Ptérygures, Anomoures 222
Ptychognathus 142
puber, *Macropipus* 73
pubescens, *Paratymolus* 237
pulchellus, *Lophozozymus* 61, 64
punctatus, *Cyclograpsus* 143, 209
Pyxidognathus 142

Q

- quadratus*, *Cyomonous* 192, 193, 194
Quadrella 96
quadridentata, *Tetraplax* 204, 205

R

- radiatus*, *Xantho* 64, 65
Randallia 103
Ranilia 163, 232, 233, 235
Ranilia atlantica 128, 194, 234, 235
Ranilia dorsipes 235
Ranilia orientalis 235
Ranilia ovalis 235
Ranina 44, 72, 128, 163, 194, 222, 232, 233, 255
Ranina ranina 44, 128, 193, 194, 233, 234, 235
ranina, *Ranina* 44, 128, 193, 194, 233, 234, 235
Ranines 255
Raninidae 44, 74, 75, 104, 120, 127-129, 163, 172, 173, 174, 190, 195, 223, 233, 237, 241, 251, 252, 257, 260, 264, 267

- Ranininae* 233
Raninoidea 69, 122, 127-129, 130, 174, 193-194, 232-235, 255
Raninooides 128, 163, 232, 233
Raninooides benedicti 233
Raninooides bouvieri 128, 194, 233
Raninooides hendersoni 233
Raninooides laevis 128, 192, 193, 194, 233
Raninooides personatus 233
Raninooides serratifrons 233
rathbunae, *Lophozozymus* 65
† *Rathbunopon* 40
rectifrons, *Monodaeus* 202
Reptantia 15, 17, 18, 41, 42, 216, 248, 252
Reptantia Macrura 172
Reptantia Palinura 15
residua, *Thia* 82, 83, 135, 145, 152
reticulatum, *Sesarma* 143
Retropluma 114, 148, 155, 200
Retropluma dentata 148
Retropluma notopus 112, 114, 148, 167
Retropluma planiforma 148, 167
Retropluma plumosa 148, 167
Retropluma sp. 112, 114, 148, 167, 212, 213
Retroplumidae 40, 43, 100, 111, 114, 117, 118, 148, 155, 167, 200, 212, 213, 220, 261, 265, 267
reynaudi var. *baccalipes*, *Lophoxanthus* 59
reynaudi cultripes, *Xantho* 58
reynaudi, *Demania* 58-59, 61
Reynaudi, *Medaeus* 59, 62
Reynaudi, *Xantho* 58, 59
reynaudi, *Xantho* 58
Reynaudii, *Xantho* 58
Rhizopa 204
Rhizopinae 167, 203
Rhynchoplax 150
rhomboides, *Goneplax* 176
ricordi, *Sesarma* 143, 187
rostrata, *Macropodia* 160
rostratus, *Homologenus* 127, 192, 193, 232
rotundata, *Demania* 58, 62
rotundatus, *Atelecyclus* 157, 198
rotundatus, ? *Xantho* 62
rotundifrons, *Heterozius* 178, 179
rotundum, *Cardisoma* 152
rouxi, *Monodaeus* 202
rubroguttata, *Calappa* 222
rugulosa, *Kraussia* 85, 198, 199
ruricola, *Gecarcinus* 152

S

- sakaii*, *Trichia* 24, 26, 140, 141, 164, 166
Salacia 138

- wichmanni, Dotilla..... **105, 151**
 wilsoni, Petalomera..... **230**

X

- Xanthes 18
 Xanthias 61
 Xantho... 43, 48, 57, 79, 86, **91, 141, 185, 200,**
 216, **263-264**
 Xanthidae... 27, 28, 44, 49, 50, 79, 81, 83, 86
 88-96, 99, 126, 141, 155, 162, 164, 176, 187, 198,
 200-206, 216, 222, 223, 239, 241, 242, 243, 259,
 263, 264
 Xanthinae... 49, 79, 80, 81, 86, **91, 94, 141, 155,**
 200, 202-203, 223, 241, 243, 259, 264
 Xantho corrosus..... 67
 Xantho cultripes..... 58, 61
 Xantho dodone..... 64
 Xantho floridus..... 176
 Xantho incisus..... **63**
 Xantho incisus incisus. 85, 182, 183, 200, **201, 259**
 Xantho (Lophoxanthus)..... 57
 Xantho (Lophoxanthus) scaberrimus..... **59**
 Xantho Orbignyi..... 221
 Xantho radiatus..... 64, 65
 Xantho Reynaudi..... **58, 59**
 Xantho reynaudi..... 58

- Xantho Reynaudi..... **58**
 Xantho reynaudi cultripes..... 58
 ? Xantho rotundatus..... 62
 Xantho scaberrimus..... 58, **59, 62**
 Xantho superbus..... 63, 64
 Xantho vermiculatus..... 61, 66, 67
 Xanthoïdes..... 35, 36, 80
 † Xanthopsis 79
 xantusii, Portunus..... 31
 Xeinostoma **237**
 Xeinostoma eucheir..... **237**
 Xenophthalmodes..... **167, 168, 170**
 Xenophthalmodes brachyphallus..... **170**
 Xenophthalmodes dolichophallus..... **168, 169**
 Xenophthalmodes moebii.... **167, 168, 169, 170**
 moebii, Xenophthalmodes aff..... **168, 169**
 Xenophthalmodes morsei..... **170**

Z

- Zalasiinae..... 26
 Zalasius 166
 Zalasius dromiaeformis..... **164**
 Zosime 48
 Zosimus 41, 48, 57
 Zosimus actaeoides..... 48
 Zosimus aeneus..... 37, 38, 39, 48, 57
 Zozymus tomentosus..... 37

IMPRIMERIE NATIONALE

5 564 012 6 72

PUBLICATIONS DES LABORATOIRES DU MUSÉUM

En vente à l'adresse de chaque laboratoire

- Adansonia*. Laboratoire de Phanérogamie, 16, rue de Buffon, 75005 Paris.
- Alexanor*. Laboratoire d'Entomologie générale et appliquée, 45, rue de Buffon, 75005 Paris.
- Annales de Paléontologie (Vertébrés et Invertébrés)*. Laboratoire de Paléontologie, 8, rue de Buffon, 75005 Paris.
- Annales de la Société Entomologique de France*. Laboratoire d'Entomologie générale et appliquée.
- Annuaire des Arachnologistes mondiaux*. Laboratoire de Zoologie (Arthropodes), 61, rue de Buffon, 75005 Paris.
- Annuaire des Myriapodologistes mondiaux*. Laboratoire de Zoologie (Arthropodes).
- Bulletin du Centre de Recherches sur la Biologie des Populations d'Oiseaux*. C.R.B.P.O., 55, rue de Buffon, 75005 Paris.
- Bulletin d'Écologie*. Laboratoire d'Écologie générale, 4, avenue du Petit Château, 91800 Brunoy.
- Bulletin de Liaison des Musées d'Histoire naturelle*. Inspection générale des Musées d'Histoire naturelle de Province, Service national de Muséologie, 57, rue Cuvier, 75231 Paris Cedex 05.
- Bulletin de la Société Entomologique de France*. Laboratoire d'Entomologie générale et appliquée.
- Bulletin de la Société d'Ethnozoologie et d'Ethnobotanique*. Laboratoire d'Ethnobotanique et d'Ethnozoologie, 43, rue Cuvier, 75231 Paris Cedex 05.
- Cahiers des Naturalistes*. Laboratoire de Zoologie (Vers), 43, rue Cuvier, 75231 Paris Cedex 05.
- Cahiers de Paléontologie*. Laboratoire de Paléontologie.
- Cybium*. Laboratoire d'Ictyologie générale et appliquée, 43, rue Cuvier, 75231 Paris Cedex 05.
- Entomologiste (L')*. Laboratoire d'Entomologie générale et appliquée.
- Faune de l'Europe et du Bassin méditerranéen*. Laboratoire d'Entomologie générale et appliquée.
- Faune de Madagascar*. Laboratoire d'Entomologie générale et appliquée.
- Flore du Cambodge, du Laos et du Viet-Nam*. Laboratoire de Phanérogamie.
- Flore du Cameroun*. Laboratoire de Phanérogamie.
- Flore du Gabon*. Laboratoire de Phanérogamie.
- Flore de Madagascar et des Comores*. Laboratoire de Phanérogamie.
- Flore de la Nouvelle Calédonie et Dépendances*. Laboratoire de Phanérogamie.
- Index Seminum*. Service des Cultures, 43, rue de Buffon, 75005 Paris.
- Journal d'Agriculture tropicale et de Botanique appliquée*. Laboratoire d'Ethnobotanique et d'Ethnozoologie.
- Mammalia*. Laboratoire de Zoologie (Mammifères et Oiseaux), 55, rue de Buffon, 75005 Paris.
- Objets et Mondes*. Laboratoire d'Ethnologie. Musée de l'Homme, Palais de Chaillot, place du Trocadéro, 75116 Paris.
- Revue Algologique*. Laboratoire de Cryptogamie, 12, rue de Buffon, 75005 Paris.
- Revue Bryologique et Lichénologique*. Laboratoire de Cryptogamie.
- Revue d'Écologie et Biologie du Sol*. Laboratoire d'Écologie générale.
- Revue française d'Entomologie*. Laboratoire d'Entomologie générale et appliquée.
- Revue internationale Acarologia*. Laboratoire de Zoologie (Arthropodes).
- Revue de Mycologie*. Laboratoire de Cryptogamie.