

Of the fourteen species recorded only *Iotonchus indicus*, *I. trichurus*, *Miconchus digiturus* and *Mylonchulus mulveyi* were recorded from a number of sites. All these species occurred commonly in samples from permanent grass but were recorded less commonly in cultivated soil from banana fields. An exception to this was *Crassibuca inculta* which was extracted in large numbers from banana soils in certain areas of St. Lucia and Dominica.

Of the mononchs recorded in this paper, *Iotonchus indicus*, *Mylonchulus agriculturæ* and *M. mulveyi* have also been recorded from the Caribbean region by Baqri and Jairajpuri (1973).

REFERENCES

- BAQRI, S. R. & JAIRAJPURI, M. S. (1973). Studies on Mononchida. V. The mononchs of El Salvador with descriptions of two new genera, *Actus* and *Paracrassibuca*. *Nematologica*, 19 : 326-333.
- JAIRAJPURI, M. S. (1969). Studies on Mononchida of India. I. The genera *Hadronchus*, *Iotonchus*, and *Miconchus* and a revised classification of Mononchida new order. *Nematologica*, 15 : 557-581.
- JAIRAJPURI, M. S. (1970 a). Studies on Mononchida of India. II. The genera *Mononchus*, *Clarkus* n. gen. and *Prionchulus* (Family Mononchidae Chitwood, 1937). *Nematologica*, 16 : 213-221.
- JAIRAJPURI, M. S. (1970 b). Studies on Mononchida of India. III. The genus *Mylonchulus* (Family Mylonchulidae Jairajpuri, 1969). *Nematologica*, 16 : 434-456.
- JAIRAJPURI, M. S. (1971). Studies on Mononchida of India. IV. The genera *Sporonchulus*, *Bathyodontus* and *Oionchus* (Nematoda). *Nematologica*, 17 : 407-412.
- MULVEY, R. H. & JENSEN, H. J. (1967). The Mononchidae of Nigeria. *Can. J. Zool.*, 45 : 667-727.

Accepté pour publication le 6 mars 1978.

TECHNIQUE MODIFIÉE DE PRÉPARATION DES NÉMATODES POUR L'OBSERVATION AU MICROSCOPE ÉLECTRONIQUE A BALAYAGE. Pierre BAUJARD *

Quelques modifications apportées à la technique de préparation proposée par De Grisse (1974) sont décrites.

Alors que De Grisse utilise des nématodes fixés dans le T.A.F. (formol à 40% : 7 ml ; triéthanolamine : 2 ml ; eau distillée : 91 ml), nous avons travaillé avec des animaux conservés depuis plusieurs mois dans le fixateur de Netscher et Seinhorst (1969) : formol à 40% : 10 ml ; acide propionique : 3 ml ; glycérine : 1 ml ; eau : q.s.p. 100 ml. Malgré les remarques de Green (1967), les résultats obtenus montrent que les traces de glycérine ne sont pas, dans le cas présent, un obstacle.

La deuxième modification concerne le processus de déshydratation ; alors que De Grisse, suivant la méthode de Sitte (1962), déshydrate les échantillons à l'acétone sous vide partiel, nous avons procédé par bains successifs d'une durée de 20 minutes dans des

solutions aqueuses à concentration croissante d'acétone (40%, 60%, 80%, 90%, 95%, 100%).

Le matériel sur lequel nous avons travaillé est une nouvelle espèce d'Hoplolaimidae, en cours de description, très répandue dans les sols forestiers du Sud-Ouest de la France (Baujard, 1975). La figure A-1 montre que cette technique de préparation conserve parfaitement la forme naturelle des nématodes. Comme l'indique De Grisse (1974), la manipulation la plus délicate concerne le rinçage des nématodes à l'oxyde de propylène après polymérisation partielle de la résine.

La simplicité et la rapidité de cette technique nous permettent d'envisager l'utilisation courante du microscope électronique à balayage lors de la description d'espèces nouvelles. C'est en effet le seul procédé mettant en évidence certaines structures spécifiques importantes et les modifications de méthode décrites permettent l'utilisation de spécimens conservés longtemps dans un fixateur.

Nous adressons nos remerciements à M. Le Ribault, qui a réalisé les photographies sur le microscope électronique à balayage « Cameca MEB 07 » du Laboratoire Central de la Compagnie Française des Pétroles, à Talence.

(*) Université de Bordeaux I, Faculté des Sciences, Laboratoire de Botanique, Avenue des Facultés, 33405 Talence, France.

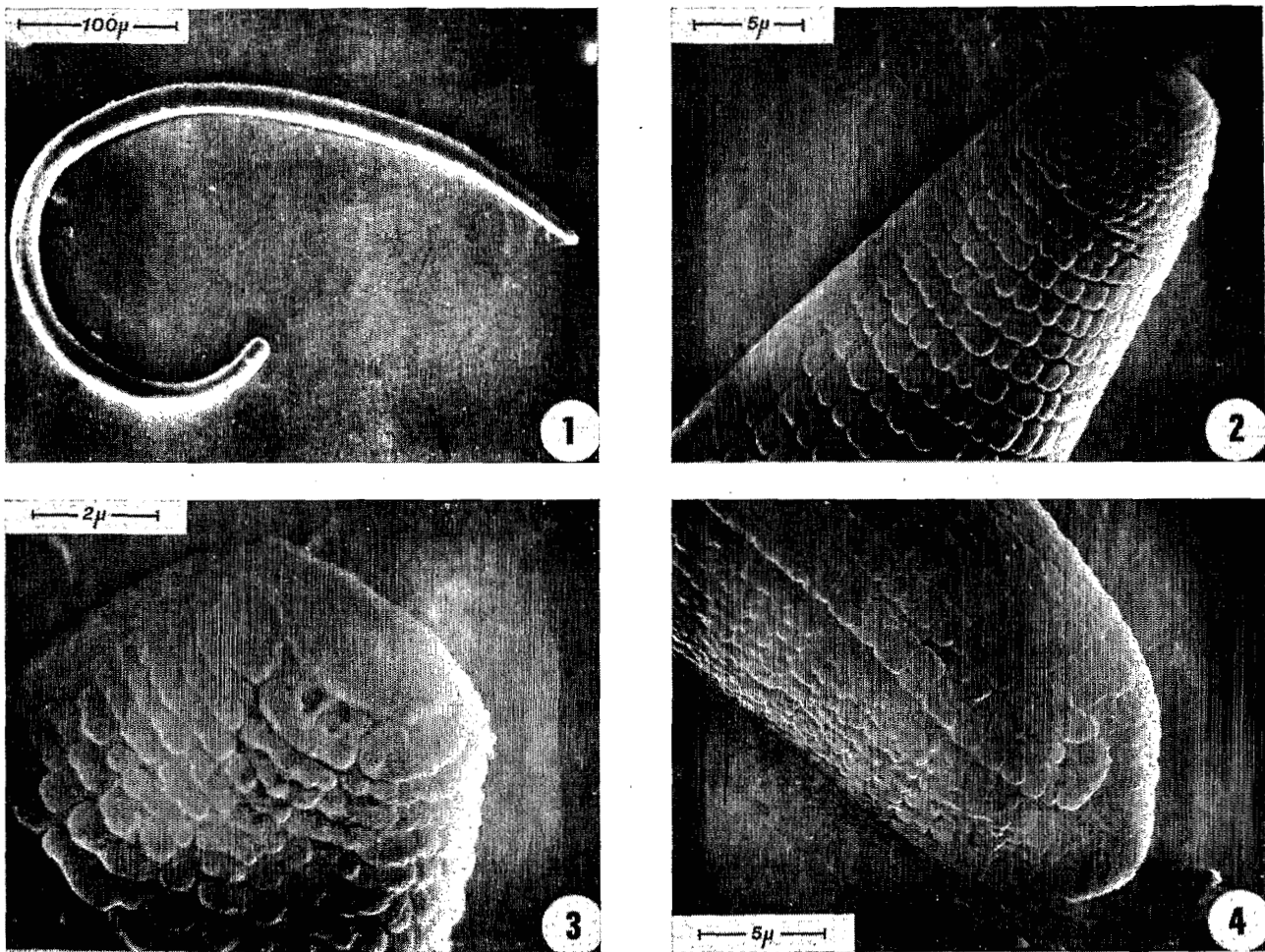


Fig. A. *Hoplolaimidae* sp., femelle. 1 : vue in toto ; 2 : extrémité antérieure ; 3 : région labiale ; 4 : queue (photographies au microscope électronique à balayage).

Hoplolaimidae sp., femelle. 1: entire animal ; 2: anterior portion ; 3: labial region ; 4: tail (S.E.M. photographs).

RÉFÉRENCES

- BAUJARD, P. (1975). *Essai d'interprétation de la répartition de la nématofaune dans un secteur du massif landais*. Mémoire E.N.I.T.A. Bordeaux : 130 p. (multigraph.).
- DE GRISSE, A. T. (1974). A method for preparing nematodes and other soft tissues for scanning electron microscopy. *Meded. Fak. Landbouwwet., Gent*, 38 : 1685-1695.

GREEN, C. D. (1967). Preparation of nematodes for examination under the stereoscan electron microscope. *Nematologica*, 13 : 279-282.

NETSCHER, C. & SEINHORST, J. N. (1969). Propionic acid better than acetic acid for killing nematodes. *Nematologica*, 15 : 286.

SITTE, P. (1962). Einfaches Verfahren zur Stufelosen Gewebe Entwässerung für die elektronmikroskopische Präparation. *Naturwissenschaften*, 49 : 402-403.

Accepté pour publication le 9 mars 1978.