寄生蠕虫類の染色体に関する研究(I)

肝吸虫の成熟分裂における染色体,精子完成過程および 受精過程――押しつぶし法による観察――

 長
 博
 雪

 久留米大学医学部寄生虫学教室

(昭和53年6月16日 受領)

吸虫類の配偶子形成および 受精過程に 関する研究に は, Goldschmidt (1908) 以降多数の研究がある. 肝吸 虫 *Clonorchis sinensis* におけるこれらの 過程に関し ては,斉藤(1898),中山(1910),小林(1922) の研究が あり,小宮・鈴木(1963) がこれらを集成して述べてい る.

しかし,染色体に関しては,いまだ明確さを欠く部分 も多い.吸虫類の配偶子形成および受精過程の観察に は,種々の方法があるが,筆者は Snow (1963)の押し つぶし法を応用し,肝吸虫についてこれらの過程を観察 した.この結果,いわゆる正常な受精過程と染色体に関 し知見を得たので報告する.

実験材料および方法

観察虫体: 佐賀県産モツゴ (Pseudorasbora parva) を人工消化し、これより得た肝吸虫メタセルカリアをラ ットに経口投与して、感染後13日目より6日毎に解剖, 摘出した虫体を使用した.

虫体処理:0.005%のコルヒチンを含む TC-199組織 培養液中で37C3時間の短期培養を行ない、1:3酢酸 エタノールで24時間固定した.その後虫体を塩酸アルコ ールカルミン (Snow 1963) で染色して、70%エタノー ル中に入れ保存した.

観察:上記処理虫体を45%酢酸にて脱色分別し,実体 顕微鏡下で micropin を用いて,精巣および卵巣をそれ ぞれスライドグラス上に取出し,カバーグラスをかけて 押しつぶし標本として観察に供した.また受精過程の観

本研究は文部省科学研究,奨励研究(177145号)の補助を受けて行なわれた.記して謝意を表する.

察には、micropin にて卵巣末端から輸卵管・メーリス 腺・子宮起始部を一塊として取出し、不要な周囲組織を 除去し、押しつぶし標本としたものを用いた。

結 果

1. 精子形成過程

精巣を押しつぶすと、精原細胞・精母細胞・精細胞が 集団を形成してみられる. 精原細胞は分裂を繰りかえ し、8個ずつの細胞集団を形成し、第一精母細胞となる. Fig. 1は第一精母細胞の分裂中期であり、8個の第一 精母細胞のそれぞれに7個の二価染色体がみられる. 第 一精母細胞は成熟分裂の第一分裂を経て16個の第二精母 細胞の集団を形成し、さらに第二分裂を経て32個の精細 胞の集団を形成する.

精細胞は精子完成過程に入り,はじめ正円形であつた 核はしだいに楕円形からコンマ状となり,しだいに細長 くなり,やがて縮毛状の集団を形成する.次に縮れが伸 び,針状ないし毛髪状の32本の東状の精子群となり,完 成精子となる (Fig. 2 A-F).

2. 精子形成過程における染色体

精巣の押しつぶし標本では,精原細胞の分裂中期像は 比較的少ないが,成熟分裂の各過程の像は多数観察された.

精原細胞中期は100核板以上,第一精母細胞中期およ び第二精母細胞中期は200核板以上について染色体数の 検索を行ない,n=7,2n=14を得た.

精原細胞中期の染色体の大きさは、最も大型の染色体 で平均3.8µm、最も小型の染色体で0.9µm であつた.

精原細胞における中期核板は,2対の大型の染色体群

400



Fig. 1 Eight primary spermatocytes at metaphase.

と5対の小型の染色体群より構成される.動原体の位置 は、大型2対の染色体では次中部にあり、小型5対の染 色体では端部または次端部にあるものを含むが詳細は不 明であつた (Fig. 3).

成熟分裂における第一分裂の核板では、明瞭な二価染 色体が認められた.第一中期の染色体の大きさは、最大 のもので平均7 µm,最小のもので平均0.8µm であつた (Fig. 4).

3. 卵子形成過程および受精過程

卵巣では卵原細胞の分裂像は非常に少なかつた.卵巣 の中心部には,明瞭な核小体と大型の核を有する第一卵 母細胞の集団があり,ほとんど前期(細糸期~接合期)の ものであつた.

卵巣より出た第一卵母細胞は直ちに精子の侵入を受け る.輪卵管中には多数の精子がみられた.またこの時期 に、1個の第一卵母細胞は4~5個の卵黄細胞とともに 卵殻に含まれる.以後の受精過程および卵割の2細胞期 までの過程を Fig. 5の模式図によつて示す.

子宮起始部付近の第一卵母細胞の核は前期から中期の

状態にあるが、その細胞質には明瞭な精子頭部の存在が 確かめられた.精子頭部は、はじめ針状のやや曲つた形 であるが、その後しだいに形を変じ、長さが短く、幅が 大きくなり、 長円形 を呈して雄性前核化する (Figs. 5 G-H).

第一卵母細胞は後期を経て,第1極体を放出する (Figs. 5 I-J). さらに,第二卵母細胞の分裂により第2 極体を放出して卵細胞となる(Figs. 5 K-M). 卵細胞の 核は雌性前核となり,中間期では膨化し,雄性前核も 同様に膨化し染色性が薄れる(Fig. 5-N). その後,雌性 前核および雄性前核は分裂期に入り,核板を形成するが, 後期に雌性前核由来の染色体と雄性前核由来の染色体と は共通な極に向かつて別れ,第1卵割を終る(Figs. 5 O-Q).

第1卵割の後、中間期を経て第2卵割に入るが、この 頃になると卵黄細胞の核は不鮮明となる(Fig. 5-R).

上述のいくつかの時期を写真によつて示したものが Figs. 6~11で, 記号 J-R は模式図 (Fig. 5)の J-R とほぼ同時期のものである.



Fig. 2 Various stages of spermiogenesis (A to F). A. Just after the meiosis. 32 spermatids are shown.F. Bundle of spermatozoa.



Figs. 3-4 Chromosomes of *Clonorchis sinensis*.
3. Spermatogonial metaphase (2n=14).
4. Metaphase of a primary spermatocyte (7 II).



Fig. 5 Diagram showing early stages of capsule after fertilization, prophase of primary oocyte to metaphase of second cleavage division.

- G : prophase of primary oocyte.
- H : metaphase of primary oocyte.
- I : anaphase of primary oocyte.
- J : interphase of secondary oocyte.
- K : metaphase of secondary oocyte.
- L : anaphase of secondary oocyte.

S : sperm head VC : vitelline cell

R : metaphase of second cleavage division. PB I : first polar body

PB Ⅱ : second polar body

FP : female pronucleus

Q : interphase of second cleavage division.

M : interphase of secondary oocyte.

N : interphase of first cleavage division.

O : metaphase of first cleavage divistion.

P : anaphase of first cleavage division.

MP : male pronucleus



Fig. 6 Capsules in beginning of uterus. Two portions of the winding uterus are shown. For alphabets in the photographs refer to diagram in Fig. 5.

4. 卵子形成過程および受精過程における染色体

第一卵母細胞の分裂中期では,第一精母細胞の分裂中 期にみられたのと同形態の明瞭な7個の二価染色体がみ られた(Fig. 10). また1個の第一卵母細胞に対する精 子の侵入は1個のみであり,2個以上の精子の侵入は認 められなかつた.逆に,この時期に至つても細胞質中に 精子,あるいは雄性前核を含まない卵母細胞も観察され た.これがいわゆる不受精卵ではないかと思われる.

考 察

近年一部の吸虫類において、3倍性の個体が存在する ことが知られるようになり、Sakaguchi and Tada (1976), Terasaki (1977)が、ウエステルマン肺吸虫に ついて、また Sakaguchi and Nakagawa (1975)、坂 口ら(1977),森山・辻 (1977)が日本産肝蛭において3 倍体の存在を報告している.一般に3倍性の個体が通常 の有性生殖を通じて維持されることは困難であり,単為 生殖等の特殊な機構が考えられる.

Jones and Mackiewicz (1969) は、条虫類の一種で ある Atractolytocestus huronensis が3倍体であり、3 倍性を維持している機構は精子形成過程での「成熟分裂 の崩壊」のため、機能的な精子ができず、卵は末受精の まま単為生殖により次世代が形成されるものであろうと 述べている.

著者もこれらの点に着眼し,生殖形態を明らかにする ためには,精子形成過程のみでなく卵子形成過程および 受精過程の検索が是非必要であると考えた.そのために Snow (1963) が行なつた方法を応用して,肝吸虫の精 子形成過程,卵子形成過程および受精過程を押しつぶし 法により観察した.その結果,肝吸虫においては従来述



Fig. 7 A single capsule showing $7 \,\mathrm{I\!I}$ of primary oocyte at diakinesis. Four large nuclei in the lower part are of vitelline cells. Arrow indicates a sperm head.



Figs. 8-9 Capsules in uterus. Two portions of the winding uterus are shown. For alphabets in the photographs refer to diagram in Fig. 5.

べられている通り, 典型的な両性生殖を行なつていることを確認した.

肝吸虫の染色体に関しては,斉藤(1898),中山(1910), 小林(1922)が研究し,小宮・鈴木(1963)がこれらを 集成し,「肝吸虫の核の染色体数は6個で,成熟現象に より2個の極球を放出し,染色体は3個となる」と述べ ている.しかし筆者の行なつた押しつぶし法で追究した 結果,染色体数は先人の結果とは異なる所見を得た.す なわち,肝吸虫の染色体は n=7, 2n=14であつた.ま た坂口・草野(1977)は,エアードライ法で観察し,同 様の成績を得ている.

Opisthorchiidae に属する吸虫類の染色体に関しては, Jha (1975) が Opisthorchis felineus および O. geminus の核型について研究しており, O. felineus は, n=8, 2n=16で2対の大型染色体,3対の中型染色体, 3対の小型染色体より構成され, O. geminus は n=9, 2n=18で, 2対の大型, 6対の中型および1対の小型染 色体より構成されていると述べている. 筆者が調べた肝 吸虫では, 2対の大型の染色体は認められたが,中型の 染色体は全く認められなかつた. これら種間の差異は核 型進化の点で注目される.

今回筆者が肝吸虫に応用した押しつぶし法は、染色体 の観察はもちろんのこと、配偶子形成・受精過程が、生 体での位置をほぼ保ちながら、広い範囲にわたつて容易 に観察できるので、連続的な変化の過程を追跡するのに 有効な方法であることを証明した.本法は他の吸虫類お よび条虫類の受精過程の観察にも非常に有用な方法と思 われる.

尚この方法により, すでに Cho et al. (1977) は, Paragonimus westermani の生殖形態が 単為生殖であ



Fig. 10 A single capsule showing 7 II of primary oocyte at metaphase. Four large nuclei in the lower part are of vitelline cells. Arrow indicates a sperm head.

408



Fig. 11 Various stages after first division of oocyte in the capsule, J : interphase of secondary oocyte.

- K : metaphase of secondary oocyte.
- N : female pronucleus and male pronucleus at interphase.
- O : prophase of first cleavage division.
- Q: two cell stage of cleavage division (interphase).
- R : metaphase of second cleavage division.
- Large arrow indicates a sperm head.

Small arrows indicate polar bodies.

ることを明らかにしている.

結 論

筆者は、Snow (1963) が行なつた押しつぶし法を応 用し、肝吸虫の染色体および配偶子形成・受精過程を観 察した. 肝吸虫の染色体数は、n=7, 2n=14であり、大 型2対の染色体と小型5対の染色体より構成されている ことを明らかにした. また、配偶子形成・受精過程は、 典型的な両性生殖を行なつていることを確認し、写真に よつて示した.

本法は,染色体の観察のみならず,生殖過程の観察に も非常に有用な方法である.

謝 辞

稿を終えるにあたり、染色体研究の機会を与えて下さ

いました久留米大学医学部寄生虫学教室・塘 普教授な らびに同小児科学教室・山下文雄教授に深謝するととも に,終始御指導と御校閲を賜わりました長崎大学教養部 生物学教室・茅野 博教授に心から感謝致します.

また,御協力いただいた教室員各位に感謝致します. 本論文の要旨の一部は昭和52年4月の第46回日本寄生 虫学会総会において発表した.

文 献

- Cho, H., Sasada, K. and Takao, Y. (1977) : Gametogenesis of *Paragonimus westermani*. Chromosome Inform. Serv., 23, 29–30.
- Goldschmidt, R. (1908) : Über das Verhalten des Chromatins bei der Eireifung und Befruchtung des *Dicrocoelium lanceolatum*. Arch.

409

f. Zellf., 1, 232-244.

- Jha, A. G. (1975): Cytogenetics, evolution and systematics of digenea. (Trematoda: Platyhelminths). Egypt. J. Genet. Cytol., 4, 201-233.
- 4) Jones, A. W. and Mackiewicz, J. S. (1969) : Naturally occurring triploidy and parthenogenesis in *Atractolytocestus huronensis* Anthony. (Cestoidae : Caryophyllidae) from *Cyprinus carpio* L. in North America. J. Parasit., 55, 1105-1118.
- 5) 小林晴治郎(1922): 箆形二口虫の動物学的方面. 日新医学定期増刊, 3-56.
- 小宮義孝・鈴木了司(1963): 肝吸虫の生物学, 日本における寄生虫学の研究3.120-122, 目黒 寄生虫館,東京.
- (1977) 森山信子・辻 守康(1977): 日本産肝蛭の染色 体構成と表現型にみられる差異. 寄生虫誌, 26 (増), 54.
- 8)中山平次郎(1910): 箆形二口虫卵子の発育.東 京医会誌, 24, 1-51.
- 9) 斉藤精一郎(1898): 箆形二口虫卵内容及其仔虫

の構造. 東京医会誌, 12, 579-587.

- 10) Sakaguchi, Y. and Nakagawa, C. (1975) : A note on the chromosomes of the common liver fluke, (*Fasciola* sp.) from Japan. Chromosome Inform. Serv., 19, 20-21.
- Sakaguchi, Y. and Tada, I. (1976) : Chromosomes of a lung fluke, *Paragonimus westermani*. Chromosome Inform. Serv., 20, 23-24.
- 坂口祐二・鍋岡明子・上野計(1977): 寄生蠕虫の染色体に関する研究(8)日本産肝蛭(Fasciola sp.)とオーストラリア産 F. hepatica の核型比 較.寄生虫誌, 26(増), 54.
- 13)坂口祐二・草野美智子(1977):寄生蠕虫の染色体に関する研究(9) 肝吸虫の核型.寄生虫誌, 26(増),58.
- 14) Snow, R. (1963) : Alcoholic hydrochloric acidcarmine as a stain for chromosomes in squash preparations. Stain Technol., 38, 9-13.
- Terasaki, K. (1977) : Studies on chromosomes of the lung flukes in Japan. Jap. J. Parasit., 26, 222-229.

Abstract

STUDIES ON THE CHROMOSOMES OF PARASITIC HELMINTHS (I) CHROMOSOMES IN MEIOCYTES, SPERMIOGENESIS AND FERTILIZATION OBSERVED BY MEANS OF A SQUASH METHOD IN *CLONORCHIS SINENSIS* (TREMATODA: OPISTHORCHIIDAE)

HIROYUKI CHO

(Department of Parasitology, Kurume University School of Medicine, Kurume 830, Japan)

The chromosomes of *Clonorchis sinensis* were observed by a squash method using Snow's (1963) alcoholic hydrochloric acid-carmine. The method was found to be available for the observation of gametogenesis and process of fertilization of this fluke, which were illustrated photographically. The main results are as follows.

1) The chromosome number of this fluke was 2n=14 in the spermatogonium which consisted of two pairs of large submetacentrics and five pairs of small subtelocentrics or acrocentrics (Fig. 3). Seven bivalents (n=7) were found in the primary spermatocytes as well as in the primary oocytes (Figs. 1, 4, and 10). Various stages of spermiogenesis were shown in Fig. 2.

2) Each of the capsules within the beginning of uterus contained four to five vitelline cells and a primary oocyte in which a sperm head was clearly shown (Fig. 6-10). The earliest stage of the primary oocytes within the capsules was leptotene to zygotene and the sperm head within it was elongated. Thereafter, the primary oocytes were found to progress to metaphase through pachytene, diplotene, and diakinesis (Figs. 6-8, and 10). The shape of sperm head within the primary oocyte condensed gradually to assume male pronucleus (Figs. 6-8).

After the division of secondary oocyte a female and a male pronucleus were less stainable within the capsule presumably because of their entering into interphase of the first cleavage division (Fig. 11). Metaphase of the second cleavage division was the last stage to be observed by the present method (Fig. 11).