# 应用于纤毛虫银线系染色的干银法新改良

宋 微 波 王 梅

(青岛海洋大学水产学院 青岛 266893) (青岛第47中学生物组)

摘要 对 Klein 氏硝酸银染色法做了改良,使之成为适合海水、淡水及土壤中多种类型纤毛虫染色的 简便快捷制片方法。

关键词 纤毛虫 染色技术 新改良 银线系

纤毛虫的现代分类学对形态描述提出了新 的要求,即不仅需要详细的活体观察以及许多 经典的诸如大小、外形、可见结构的描述及核器 显示,同时还应提供纤毛图式 (Infraciliature) 以及银线系 (Silveline system) 的资料。对 于显示纤毛图式的方法, 国内外已 有 许 多 报 道[i-1]。有关银线系,目前人们主要采用 Chatton-Lwoff 浸染法[9.10],该方法的主要缺陷是耗 时多,制片步骤繁杂,掌握较困难且不能显示间 接银线系统。Klein[11] 在 20 年代首先应用"干 银法"来显示某些淡水及土壤生种类的银线结 构。这种方法简单易学,如应用得当可获得高 质量的制片。但该法的主要缺点是需要强光 (日光)显影,仅适用于少数中小型皮膜较厚的 种类,且对海水种无效(由于海水中的 Ci 离 子可使银沉淀从而干扰染色)。Foissner[11]1976 年将 Klein 的方法做了改进,应用新鲜蛋清作 "煤染物",在滴加硝酸银后改在灯光下显影(后 加显影剂)。他的方法证实对更多的皮膜 较 厚 的种类都有效,制片质量也有所提高,但仍无法 解决海洋种类的问题,因虫体干燥后如水洗去 除盐分虫体会因渗透压的问题而破 碎。此 外, 该方法对蛋清要求苛刻(需用前先行在空气中 曝露 24 小时而又无法保存), 蛋清层涂布不易 恰如其分地掌握(厚了会淹埋虫体,过薄则不能 起作用),尤其在虫体数量少时,对初学者来讲, 这一步是常见的导致失败的原因所在。

作者在 Klein 和 Foissner 方法的基础上

加以改变,使得一些皮膜较薄的种类也可应用此法且大大简化了制片过程,另外,为使清洗盐分时虫体不致于溃解,在制片初始引入"蛋白水""做媒染剂,使该方法成为可广泛应用于海、淡水种类的制片方法(图 1—6 见封 3)。

### 1 染色用试剂及其它物品

- 1.1 显影液 对苯二酚在 5%的 Na<sub>2</sub>SO<sub>3</sub> 水溶液中配成 1%浓度(比液为无色,可在冰箱内保存 1-2 周,至呈浅棕黄色时仍可使用)。
- **1.2** 蛋白水 蛋清:水约1:10,过滤后加少许 麝香草酚以防腐,人冰箱内保存,可长期使用 (注意不要冰冻)。
- 1.3 硝酸银溶液 于蒸馏水中配成 3% 浓度, 注意避光,在冰箱中可长期保存。
- 1.4 微吸管 由普通吸管在酒精灯上 二次 抽拉而成。为使用方便,应备用大、中、小口径各一支(分别约为 150μm, 80μm 和 40μm);吸管在使用数次后会沾附过多的污物,此时可在洗液中浸泡数分钟以清除污物。
- **1.5** 解剖针 可用针灸用银针替代(用于水分将干时调整虫体体位及清除大的异物)。
- **1.6** 台灯 **60W 白**炽灯泡;如条件许可,则紫外灯最佳 (5—10W 即可),其制片质量明显优于前者。

#### 2 制片

2.1 置微量的蛋白水 (约1/5滴)于载玻片上

<sup>1)</sup> 此名词及配制方法均源自史新柏(未发表)。

(对淡水及土壤中生活的小型皮膜较厚的 种类如盾纤目种类,肾形虫类等可省略此步,直接由下一步开始)。

- **2.2** 以微吸管将虫体连同与上述蛋白 水 同 量 的培养液一起滴在蛋白水滴上,以解剖针(小心 地1)搅匀后吸除多余水分。
- **2.3** 在空气中干燥(切勿干燥);接近干涸时可用手在玻片上方扇动以加速干燥并阻止虫体变形溃破。
- 2.4 加一滴硝酸银覆盖于虫体上,在台灯(45—60 W 白炽灯泡)下相距约 2—3 cm 曝照15—30 分钟<sup>10</sup>(如用紫外灯则可近至 1—2 cm), 视需要可补加一滴硝酸银以防干燥。
- **2.5** 以蒸馏水冲洗 3—5 秒钟, 倾去多余水分, 后滴加一滴显影液, 镜检至银线结构清晰显现 (呈深棕黑色,约 1—3 分钟)。
- **2.6** 在自来水中漂洗数秒钟,后空气中倾斜放置(可于温箱中适当加温以利干燥)。
- **2.7** 直接滴加封片用中性树胶并 复 以 盖玻片封片。

如所涉虫体为海洋种类,在第3步后以蒸馏水冲洗5-10秒钟后直接转入下一步即可。

#### 3 讨论与结语

在上述的经过改良的制片中,全部过程约需 30—45 分钟。结果可显示直接与间接 银线系统以及毛基体和相关的纤毛小器官。影响制片结果的主要因素有下列几点: 1. 曝光 时间,在不同种类常有所不同,这尤其在以台灯为光源的情形下。2. 培养液的剩余数量,通常原则是,在与蛋白水相混后,尽可能吸除不必要的水分,此步骤的另一个意义还在于可借此维持虫体表面的清洁,因残液愈多,非结构性银沉淀也越多,假染色也愈严重。3. 硝酸银后的水洗时间(第五步),作者提议以滴管直接造成水流冲

**洗虫体**,以求时间尽可能**短而又要比较**彻底地 **清除**外表的多余银沉淀。

本方法对于中小型动基片纲、寡膜纲种类(尤其皮膜较厚者)通常具良好的显示能力。如裂口科的许多小型种类之左侧纤毛图式通常极难显示(蛋白银染色也很困难),但应用此法可获得大略的结构和纤毛图式。

综上所述,本方法具有下列特点及优点:

- (1) 改用台灯或紫外灯做光源以弥补日光 照射受制于天时的缺陷。
- (2) 利用蛋白水以防止海洋种类水洗时的 虫体溃破现象以及 Foissaer 氏方法中的蛋清 配制及保存上的问题,同时也避免了因涂布不 匀而产生的其它负影响。
- (3) 显影后直接在空气中干燥并封片,大 大缩短了制片周期,简化了操作手续。

## 参考文献

- 1 史新柏。黑色繁技术在纤毛虫形态学研究中的改进。中国原生动物学会第二次学术讨论会论文摘要汇编。1983, 27。
- 2 宋微被。 绿毛类纤毛虫蛋白银染色方法的改进及对过染的补救。 中国原生动物学会第三次学术讨论会论文摘要汇编。1985,12。
- 3 宋微波。海洋科学,1992,6: 43-45。
- 5 Augustin, H., W. Foissner, & H. Adam, Mikroskopie 1984, 41:134-137.
- 6 Fernandez-Galiano, D. Trans. Am. Microsc. Soc. 1976, 05:557--560.
- 7 Tuffrau, M. Protistologica 1967, 3:91-98.
- 8 Wilbert, N. Mikrohosmos 1975, 6:171-179.
- 9 史新柏。哈尔滨师范学院学报(自然科学版),1963,1; 79-83。
- 10 Corliss, J.O. Stain Technol. 1953, 28:97-100.
- 11 Klein, B.M. Arch. Provissenkd. 1926, 56:243-279.
- 12 Foissner, W. Verh. Zool. Bor. Ges. 1976, 115:68-
  - 1) 以合灯爆照时在显影前无明显的颜色变化, 此点有别 于以紫外灯曝照。

# 《应用于纤毛虫银线系染色的干银法新改良》

一文之附图(正文见第38页)

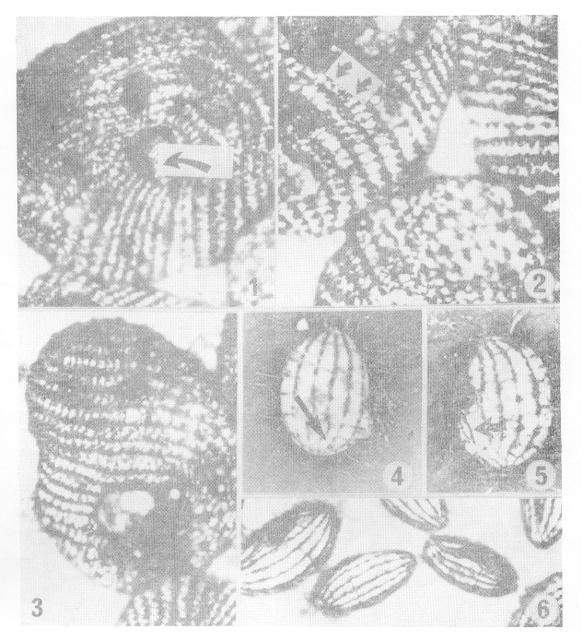


图1-6 干银法制片结果显示

图 1 肾形虫腹面观,箭头示口内膜; 图 2 示肾形虫银线系局部,箭头示分泌泡开孔; 图 3 肾形虫左侧面的银线系整体观; 图 4 示膜袋虫右侧面。箭头所指为仲缩泡开孔; 图 5 膜袋虫的左腹侧观,箭头示胞肛; 图 6 未使用"且白水"制片后的膜袋虫,虫体周围不见纤毛(对比图4、5)。