

## 精子形态学染色液(巴氏法)

### Sperm Morphological Stain (Papanicolaou)

货号： S0057

规格： 3×20ml / 3×100ml

#### 保存条件：

室温避光保存，有效期 12 个月。

#### 简介：

细胞学常规染色普遍使用巴氏 (Papanicolaou) 法，巴氏法最初仅用于检测阴道上皮雌激素水平以及生殖道念珠菌、滴虫等病原体。橘黄 G6 与 EA36 或 EA50 联合使用，可将胞浆染成颜色鲜明的绿色、蓝色和粉色。目前大多数实验室采用成品染液，所以每种染液应注意其改良后的最佳条件。最终胞浆染色应透明可见，核染色质应很容易辨别出来。目前改良的巴氏染色液含有多种离子，具有多色性染色效能。染色后胞质鲜艳、透明性好以及核膜、核仁、染色质结构清晰。

精子形态学染色液 (巴氏法) 因精子及细胞内不同等电点的蛋白质在相同的酸度下带不同的电荷，能选择性地结合相应的染料而着色。胞核由酸性物质组成，它与碱性染料的亲和力较强；而胞浆则相反，它含有碱性物质和酸性染料的亲和力较大细胞质染色特别采用针对精子染色的改良 EA50 染色液，细胞核染色采用无毒改良型苏木素染色液，特别适用于精子的染色，亦可用于胸水、腹水、痰液等细胞样本的染色。

本产品仅用于科研领域，不用于临床诊断。

#### 组成：

名称 \ 规格	3X20ml	3X100ml	Storage
S0057 (A): 苏木素染色液	20ml	100ml	RT 避光
S0057 (B): 蓝化液	20ml	100ml	RT
S0057 (C): 橘黄 G6 染色液	20ml	100ml	RT 避光

#### 自备材料：

1. 固定液(如 95%乙醇-乙醚固定液)
2. 系列乙醇
3. 0.5%盐酸乙醇分化液

#### 使用说明：

1. 细胞涂片用等量 95%乙醇-冰乙酸固定液固定 5-15min。
2. 80%的乙醇浸泡 1min。

3. 70%的乙醇浸泡 1min。
4. 50%的乙醇浸泡 1min。
5. 蒸馏水或自来水浸泡或冲洗 1min。
6. 苏木素染色液染色 3-5min。
7. 自来水冲洗 2min。
8. 盐酸乙醇分化液分化或盐酸水溶液分化 10s。
9. 自来水冲洗 2min。
10. 蓝化液中蓝化 4min。
11. 自来水冲洗 2min。
12. 50%的乙醇脱水 2min。
13. 70%的乙醇脱水 2min。
14. 80%的乙醇脱水 2min。
15. 90%的乙醇脱水 2min。
16. 橘黄 G6 染色液染色 2min。
17. 95%的乙醇( I )、( II)冲洗 2min。
18. 改良 EA50 染色液染色 5min。
19. 95%的乙醇( I )、( II)脱水各 1min。
20. 无水乙醇( I )、( II)脱水各 1min。
21. 二甲苯透明, 中性树脂封片。

#### 染色结果:

细胞核: 蓝紫色或黑色

非角化细胞的胞质: 淡蓝色或淡绿色

角化细胞的胞质: 粉红或橘红色

#### 注意事项:

1. 如果精子密度  $> 20 \times 10^6 / \text{ml}$ , 应取  $5 \mu\text{l}$ ; 如果精子密度  $< 20 \times 10^6 / \text{ml}$ , 应取  $5 \sim 20 \mu\text{l}$ 。
2. 涂片染色中请勿先去除染液或直接对涂片用力冲洗。不能先倒掉染液, 以免染料沉着于涂片上。
3. 染色液可重复使用, 但不能多次重复, 若有沉淀物应过滤后使用。
4. 染色过深可用甲醇或酒精适当脱色, 最好不复染。
5. 如果染色过深或过浅, 应调整染色时间或工作液浓度。
6. pH 值对染色有一定影响, 载玻片应清洁、无酸碱污染, 以免影响染色效果。
7. 为了您的安全和健康, 请穿实验服并戴一次性手套操作。