



糖原 PAS 染色液试剂盒 (过碘酸-雪夫染色液试剂盒)

产品包装:

| 产品编号 | 产品名称 | 包装 | 保存温度 |
|----------|------------|------|---------|
| DW2097-A | 氧化剂 | 50ml | 4°C, 避光 |
| DW2097-B | Schiff 染色液 | 50ml | 4°C, 避光 |
| DW2097-C | 苏木素染色液 | 50ml | RT, 避光 |
| DW2097-D | 酸性分化液 | 50ml | RT |

产品介绍:

糖原染色是病理学中常规的染色方法之一, McManus 在 1946 年最先使用 PAS 技术显示黏蛋白, 该法常用来显示糖原和其他多糖, 该染色液不仅能够显示糖原, 还能显示中性黏液性物质和某些酸性物质, 以及软骨、垂体、霉菌、真菌、色素、淀粉样物质、基底膜等。

氧化剂能氧化糖类及有关物质中的 1,2-乙二醇基, 使之变为二醛, 醛与 Schiff 试剂能结合成一种品红化合物, 产生紫红色。由于氧化剂还可氧化细胞内其他物质, 使用时应注意选择好氧化剂的浓度和氧化时间, 使氧化控制在即能把乙二醇基氧化成醛基, 又不至于过氧化, 这是很关键的步骤。

本糖原 PAS 染色液的特点: 采用特有配方技术, 大大增强了染色效果; 性能稳定, 特异性强; 操作简捷, 仅需 1h 左右。

保存条件:

2-8°C, 避光保存, 有效期 6 个月。

自备材料:

10%福尔马林固定液、蒸馏水、乙醇。

使用说明 (仅供参考):

- 常规固定, 常采用 10%的福尔马林, 常规脱水包埋。
- 石蜡切片脱蜡入蒸馏水; 冰冻切片直接入蒸馏水。
- 自来水冲洗 2-3min, 再用蒸馏水浸洗 2 次。
- 置于氧化剂中, 室温放置 5-8min, 一般不宜超过 10min。
- 自来水冲洗 1 次, 再用蒸馏水浸洗 2 次。
- 6 样本放入 Schiff 染色液, 置于室温阴暗处, 浸染 10-20min。
- 自来水冲洗 10min。
- 样本置于苏木素染色液中, 染细胞核 1-2min。
- 酸性分化液分化 2-5s。
- 自来水冲洗 10-15min 使其返蓝。
- 逐级常规乙醇脱水。二甲苯透明, 中性树脂封固。

染色结果:

| | |
|------------|--------|
| PAS 反应阳性物质 | 红色或紫红色 |
| 细胞核 | 蓝色 |



细胞质

深浅不一的红色

备注：颜色深浅很大程度上取决于样品在氧化剂溶液盒 Schiff 染色液中作用时间的长短。

阴性对照(可选)：

1. 取淀粉酶 1g 溶解于 PBS(pH5.3)100ml, 处理 30-60min,与其他切片共同入氧化剂。结果应为阴性。
2. (备选方案)取唾液片(过滤后用)处理 30-60min,与其他切片共同入氧化剂。结果应为阴性。
3. (备选方案)如果对照片采用其自身样本,对照片不经过氧化剂这一步,直接加入 Schiff 染色液。结果应为阴性。

注意事项：

1. 切片脱蜡应尽措干净, 否则影响染色效果。
2. 氧化剂氧化时间不宜过久, 氧化时的温度以 18-22℃最佳。
3. 氧化剂和 Schiff 染色液应置于 4℃密闭保存, 使用时避免接触过多的阳光和空气。使用前, 最好提前 30min 取出恢复到室温后, 避光暗处使用。
4. 酸性分化液应经常更换新液, 其分化时间应该依据切片厚薄、组织的类别和酸性分化液的新旧而定, 另外分化后自来水冲洗时间应该足够。
5. 切片在氧化剂和 Schiff 染色液中作用时间非常重要, 该依据切片厚薄、组织的类别等决定。
6. 本染色液常用于常规组织切片染色, 对于真菌、细胞、极其薄的切片, 建议采购糖原 PAS 染色试剂盒(细胞真菌专用), 因为其氧化剂和苏木素溶液浓度更低, 不宜过染。
7. 冷冻切片染色时间尽量要短。
8. 本产品仅限于专业人员的科学研究用, 不得用于临床诊断或治疗, 不得用于食品或药品, 不得存放于普通住宅内。
9. 为了您的安全和健康, 请穿实验服并戴一次性手套操作。

本产品文章中的写法：

英文: Dowobio (Shanghai, China)

中文: 上海多沃生物科技有限公司 Dowobio, 上海