

糖原 PAS 染色液(真菌专用)说明书

本产品仅供体外研究使用，不得用于临床诊断

产品简介：

糖原染色是病理学中常规的染色方法之一，McManus 在 1946 年最先使用高碘酸-雪夫技术显示黏蛋白，该法常用来显示糖原和其他多糖，该技术不仅能显示糖原，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。过碘酸(又称高碘酸)是一种强氧化剂，它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，由于高碘酸还可氧化细胞内其他物质，使用时应注意选择好高碘酸浓度和氧化时间，使氧化控制在既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。

糖原 PAS 染色液(真菌专用)利用真菌含有多糖，经过碘酸氧化暴露出醛基，醛基与无色 Schiff 结合呈现红色，该染色法性能稳定，特异性强；操作简捷，仅需 0.5h; 低浓度过碘酸更适用于真菌染色，无盐酸乙醇分化液分化步骤。该试剂仅用于科研领域，不适用于临床诊断或其他用途。

产品组成：

| 产品名称 | 规格 | 保存条件 | 说明书 | 有效期 |
|-----------------------|--------------|-------|-----|-----|
| 糖原 PAS 染色液(真菌专用) | 4×20ml/4×50m | 4℃ 避光 | 1 份 | 1 年 |
| 试剂(A): 过碘酸溶液 | 20ml/50m | 4℃ 避光 | 1 份 | 1 年 |
| 试剂(B): Schiff Reagent | 20ml/50m | 4℃ 避光 | 1 份 | 1 年 |
| 试剂(C): 亚硫酸钠溶液 | 20ml/50m | RT 密闭 | 1 份 | 1 年 |
| 试剂(D): Mayer 苏木素染色液 | 20ml/50m | 4℃ | 1 份 | 1 年 |

自备材料：

- 1、蒸馏水
- 2、系列乙醇

操作步骤(仅供参考)：

- 1、常规固定(常采用 10%中性福尔马林)，常规脱水包埋，二甲苯或脱蜡透明液脱蜡至水。

- 2、入过碘酸溶液室温氧化 5~10min，自来水冲洗 2 次，蒸馏水浸洗 2 次。
- 3、入 Schiff Reagent 并加盖，置于室温阴暗处浸染 10~20min。
- 4、亚硫酸钠溶液滴洗 2 次，每次 2min，流水冲洗 2min。
- 5、Mayer 苏木素复染核 2~5min，流水冲洗 5min。
- 6、常规脱水，二甲苯或脱蜡透明液透明，中性树胶封固。

染色结果：

| | |
|-----|-----|
| 真菌 | 紫红色 |
| 细胞核 | 蓝色 |

备注：颜色深浅很大程度上取决于样品在过碘酸溶液和 Schiff Reagent 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，与其他样本共同入过碘酸溶液，结果应为阴性。
- 2、(备选方案)取唾液片(过滤后用)处理 30~60min，与其他样本共同入过碘酸溶液。结果应为阴性。
- 3、(备选方案)如果对照片采用其自身样本，对照片不经过碘酸溶液这一步，直接入 Schiff Reagent，结果应为阴性。

注意事项：

- 1、过碘酸氧化时间不宜过久，氧化时的温度以 18~22℃最佳。
- 2、过碘酸溶液、Schiff Reagent 使用时避免接触过多的阳光和空气，使用前最好提前 30min 取出恢复至室温，避光暗处使用。
- 3、过碘酸溶液和 Schiff Reagent 中作用时间非常重要，该依据切片厚薄、细胞或组织的类别等决定。
- 4、如常规切片建议用糖原 PAS 染色液(DG0005)，其过碘酸和苏木素浓度都相对高。
- 5、为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。

相关产品：

| |
|--------------------------|
| Masson 三色染色液 |
| 多聚甲醛溶液(4% PFA) |
| 苏木素伊红(HE)染色液 |
| 碱性磷酸酶(ALP)检测试剂盒(PNP 微板法) |