

仅供科研使用

版本号：B 版

糖原 PAS 染色液（真菌专用）

【货号】 BP-DL035**【规格】** 4×20mL/4×50mL**【保存】** 2~8℃，避光，12 个月。**【产品组成】**

Component	4×20mL	4×50mL	Store at
试剂（A）:过碘酸溶液	20mL	50mL	2~8℃，避光
试剂（B）:Schiff Reagent	20mL	50mL	2~8℃，避光
试剂（C）:亚硫酸钠溶液	20mL	50mL	10~30℃
试剂（D）:Mayer 苏木素染色液	20mL	50mL	2~8℃，避光

【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，过碘酸氧化真菌壁上的多糖而暴露出醛基，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；浓度低过碘酸更适用于对真菌染色，无盐酸乙醇分化液分化步骤。

【使用方法】

- 1、常规固定（常采用 10%福尔马林），常规脱水包埋。
- 2、细胞涂片入蒸馏水（无需包埋、脱蜡）或组织切片脱蜡入蒸馏水。
- 3、入过碘酸溶液，室温氧化 5~8min。
- 4、自来水冲洗 2 次，蒸馏水浸洗 2 次。
- 5、入 Schiff Reagent 并加盖，置于室温阴暗处浸染 10~20min。
- 6、亚硫酸钠溶液滴洗 2 次，每次 1min。
- 7、流水冲洗 2min。
- 8、（选做）Mayer 苏木素染色液浅染核 2~3 分钟。
- 9、流水冲洗 10 分钟。（亦可自行配制 0.5~1%酸性乙醇分化液快速分化数秒）。
- 10、逐级常规脱水透明，中性树胶封固。

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。

【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。

【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，因为其过碘酸溶液和苏木素溶液浓度都相对较高。
- 5、为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。