

仅供科研使用

版本号：A 版

## 糖原 PAS 快速染色液

**【货号】** BP-DL033

**【规格】** 3×100mL

**【保存】** 2~8℃，避光，12 个月。

**【产品组成】**

Component	3×100mL	Store at
试剂（A）:过碘酸溶液	100mL	2~8℃，避光
试剂（B）:Schiff 试剂	100mL	2~8℃，避光
试剂（C）:亚硫酸溶液	100mL	10~30℃

**【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，该染色试剂盒不仅能够显示糖原，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。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 快速染色液的特点: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 40min 左右。与常规糖原 PAS 染色试剂盒相比，少了苏木素染细胞核的步骤，大大提高了工作效率。适用于石蜡切片和冰冻切片。

## 【使用方法】

1、组织固定:石蜡切片固定于 Carnoy 固定液较好,可在 4°C下固定以为避免极化。小块组织 2~3h,大块组织可以适当延长时间,但不宜超过 18h。固定后的组织可直接用 95%乙醇浸洗几次,然后入无水酒精脱水,再透明包埋。

2、石蜡切片脱蜡入蒸馏水。冰冻切片直接入蒸馏水。

3、自来水冲洗 2~3min,蒸馏水浸洗 2 次。

4、入过碘酸溶液,室温氧化 2~5min,一般不宜超过 8min。

5、自来水冲洗 1 次,蒸馏水浸洗 2 次。

6、入 Schiff 试剂,置于室温阴暗处浸染 10~20min(冰冻切片 10~15min,石蜡切片可适当延长时间)。

7、在上述操作过程中按亚硫酸溶液:蒸馏水=1:2 的比例配制亚硫酸工作液。入亚硫酸工作液洗 3 次,每次 2min。

8、自来水冲洗 5~10min,更换蒸馏水冲洗。

9、逐级常规乙醇脱水。二甲苯透明,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,与其他切片共同入过碘酸溶液。结果应为阴性。

2、(备选方案)取唾液片(过滤后用)处理 30~60min,与其他切片共同入过碘酸溶液。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 试剂。结果应为阴性。

## 【染色结果】

PAS 反应阳性物质(糖原或多糖)	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过碘酸溶液和 Schiff 试剂中作用时间的长短。

### 【注意事项】

- 1、切片脱蜡应尽量干净，否则影响染色效果。
- 2、过碘酸氧化时间不宜过久，氧化时的温度以 18~22℃最佳。
- 3、过碘酸溶液和 Schiff 试剂应置于 4℃密闭保存，提前恢复到室温，避光暗处使用。
- 4、在过碘酸溶液和 Schiff 试剂中的作用时间非常重要，应该依据切片厚薄、组织的类别等决定。冷冻切片染色时间尽量要短。