

## 糖原PAS快速染色液

### 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。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 染色液相比，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。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

名称 \ 编号	ADS007G0	Storage
	3×100ml	
试剂(A): 过碘酸溶液	100ml	4°C 避光
试剂(B): Schiff Reagent	100ml	4°C 避光
试剂(C): 亚硫酸溶液	100ml	RT
使用说明书	1 份	

### 自备材料

1、蒸馏水、系列乙醇、二甲苯或环保浸蜡脱蜡透明液、中性树脂

### 操作步骤(仅供参考)

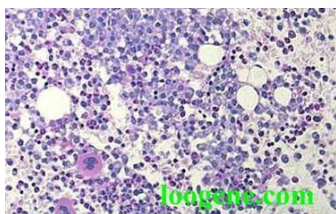
- 1、组织固定: 石蜡切片固定于 Carnoy 固定液较好，可在 4°C 下固定以为避免极化；小块组织 2~3h，大块组织可以适当延长时间，但不宜超过 18h；固定后的组织可直接用 95% 乙醇浸洗几次，然后入无水酒精脱水，再透明包埋。
- 2、石蜡切片二甲苯或脱蜡透明液脱蜡入蒸馏水；冰冻切片直接入蒸馏水。
- 3、自来水冲洗 2~3min，蒸馏水浸洗 2 次。
- 4、入过碘酸溶液，室温氧化 2~5min，一般不宜超过 8min。
- 5、自来水冲洗 1 次，蒸馏水浸洗 2 次。

- 6、入 Schiff Reagent, 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, 二甲苯或脱蜡透明液透明, 中性树胶封固。

### 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、肌纤维、胶原纤维等	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 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 Reagent。结果应为阴性。

### 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 Reagent 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 Reagent 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。
- 5、为了您的安全和健康, 请穿实验服并戴一次性手套操作。
- 6、试剂开封后请尽快使用, 以防影响后续实验效果。

**有效期:** 12个月。4℃运输和保存。