

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。

Leagene 糖原 PAS 快速染色液的特点: 采用 Leagene 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	Storage
	DG0008	
	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):

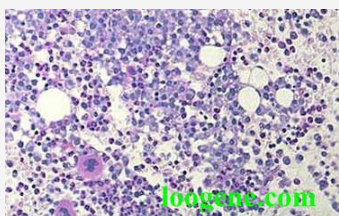
- 1、组织固定: 石蜡切片固定于 Carnoy 固定液较好, 可在 4°C 下固定以避免极化; 小块组织 2~3h, 大块组织可以适当延长时间, 但不宜超过 18h; 固定后的组织可直接用 95% 乙醇浸洗几次, 然后入无水酒精脱水, 再透明包埋。
- 2、石蜡切片二甲苯或 Leagene 脱蜡透明液脱蜡入蒸馏水; 冰冻切片直接入蒸馏水。
- 3、自来水冲洗 2~3min, 蒸馏水浸洗 2 次。
- 4、入过碘酸溶液, 室温氧化 2~5min, 一般不宜超过 8min。
- 5、自来水冲洗 1 次, 蒸馏水浸洗 2 次。

- 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 Leagene 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 个月有效。4℃运输和保存。

相关产品:

产品编号	产品名称
CS0001	ACK 红细胞裂解液(ACK Lysis Buffer)
DC0032	Masson 三色染色液
DG0005	糖原 PAS 染色液
DH0006	苏木素伊红(HE)染色液(醇溶)
DJ0001	普鲁士蓝染色液(核固红法)
PE0103	Acr-Bis(30%,29:1)
TE0002	碱性磷酸酶(ALP)检测试剂盒(PNP 微板法)