

糖原 PAS 染色试剂盒(过碘酸雪夫染色)

产品编号: MA1554

规格: 4×50mL

产品组成

产品组成	MA1554-1 4×50mL
过碘酸溶液	50mL
Schiff Reagent	50mL
苏木素染色液	50mL
酸性乙醇分化液	50mL
说明书	1 份

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 Reagent 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 染色试剂盒(过碘酸雪夫染色)即 Glycogen PAS Stain Kit (Periodic Acid-Schiff Stain), 是一种使用过碘酸、雪夫(Schiff)试剂对组织中糖原、粘多糖及真菌等进行染色的试剂盒。本试剂盒适用于不同组织的石蜡切片或冰冻切片、培养的细胞、血涂片、骨髓涂片等样品。其特点是采用特有的配方技术, 极大地增强了染色效果; 性能稳定, 特异性强; 操作简捷, 仅需 1h 左右。

自备材料

4%组织固定液(美仑货号: MA0192)、蒸馏水、系列乙醇、二甲苯或脱蜡透明液(美仑货号: MA1568/MA1569)、中性树胶

使用方法

1. 组织固定于 4%组织固定液, 常规脱水、包埋。
2. 石蜡切片用二甲苯或脱蜡透明液脱蜡后入蒸馏水; 冰冻切片直接放入蒸馏水中。
3. 自来水冲洗 2~3min, 再用蒸馏水浸洗 2 次。
4. 然后转移至过碘酸溶液中, 室温放置 5~8min, 一般不宜超过 10min。
5. 自来水冲洗 1 次, 再用蒸馏水浸洗 2 次。
6. 将切片放入 Schiff Reagent, 置于室温阴暗处浸染 10~20min, 自来水冲洗 10min。
7. 将切片转移至苏木素染色液, 染细胞核 1~2min, 酸性乙醇分化液分化 2~5s。
8. 自来水冲洗 10~15min, 更换蒸馏水清洗, 使其返蓝。
9. 逐级常规乙醇脱水, 二甲苯或脱蜡透明液透明化, 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	深浅不一的红色

【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 中, 处理 30~60min, 与其他切片共同放入过碘酸溶液。结果应为阴性。
2. (备选)取唾液片(过滤后用)处理 30~60min, 与其他切片共同放入过碘酸溶液。结果应为阴性。
3. (备选)如果对照片采用其自身样本, 省略对照片的过碘酸溶液处理这一步, 直接放入 Schiff Reagent 中, 结果应为阴性。

保存条件

过碘酸溶液和 Schiff Reagent 均于 2~8℃ 避光保存; 苏木素染色液和酸性乙醇分化液常温保存。自生产之日起 12 个月有效。

运输条件

湿冰运输(按季节)。

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 2~8℃ 密闭保存, 使用时避免接触过多阳光和空气, 使用前最好提前 30min 取出恢复到室温, 在避光暗处使用。
4. 酸性乙醇分化液应经常更换新液, 其分化时间应该依据切片厚薄、组织的类别和分化液的新旧而定, 另外分化后自来水冲洗时间应该足够。
5. 在过碘酸溶液和 Schiff Reagent 中作用时间非常重要, 应根据切片厚薄、组织的类别等决定。
6. 冰冻切片染色时间尽量短。
7. 试剂开封后请尽快使用, 以防影响后续实验效果。
8. 为了您的安全和健康, 请穿实验服并戴一次性手套操作。
9. 本产品仅限科研实验使用, 禁止用于临床、食品、化妆品等非科研场景。

S260801

