

糖原 PAS 染色液

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。

BIOISCO 糖原 PAS 染色液(培养细胞专用)专门用于培养细胞的染色,是采用 BIOISCO 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 1h;。该试剂适用于科研领域,不适用于临床诊断。

组成:

产品名称	SCA006-4×50ml	SCA006-4×100ml	SCA006-4×500ml	Storage
试剂(A):过碘酸溶液	50ml	100ml	500ml	4℃ 避光
试剂(B):Schiff Reagent	50ml	100ml	500ml	4℃ 避光
试剂(C):苏木素染色液	50ml	100ml	500ml	RT
试剂(D):酸性乙醇分化液	50ml	100ml	500ml	RT
说明书		一份		

保存条件:。

一年有效。

自备材料:

- 1、10%福尔马林固定液
- 2、蒸馏水
- 3、系列乙醇

操作步骤(仅供参考):

- 1、常规固定,常采用 10%福尔马林固定液,常规脱水包埋。
- 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,再用蒸馏水浸洗 2 次。入过碘酸溶液室温氧化。
- 4、入过碘酸溶液室温放置 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。

最终解释权所有 © 伊势久(江苏连云港)生物科技有限责任公司,保留一切权利



- 6、入 Schiff Reagent 置于室温阴暗处浸染 10~20min, 自来水冲洗 10min。
- 7、入苏木素染色液, 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, 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

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、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、苏木素染色液应置于 4℃密闭保存, 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、过碘酸和 Schiff 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、本试剂常用于细胞、极其薄的切片, 如果常规切片建议采购糖原 PAS 染色液。
- 5、切片脱蜡应尽量干净, 否则影响染色效果。
- 6、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。
- 7、冷冻切片染色时间尽量要短。

