

糖原D-PAS染色液(淀粉酶消化法)

产品货号: R23119

产品规格: 5×50ml/5×100ml

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, 醛不 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。PAS 技术是唯一可检测不同种类的黏液物质(如糖原、黏蛋白和糖蛋白)的方法, 但PAS技术却不能区别黏蛋白和糖原。若要准确鉴别黏液物质(如黏蛋白或糖原), 需加入糖原消化步骤。大多数情况下可用 α -淀粉酶或麦芽淀粉酶来催化糖原的糖苷键水解, 形成水溶性的双糖-麦芽糖, 在应用PAS技术之前将糖原从组织切片上除去。人类的唾液被认为是消化糖原的一种有效手段, 但是出于安全以及缺乏标准唾液的考虑, 不主张应用唾液。

尚宝生物 糖原D-PAS染色液的特点在于糖原PAS染色之前经淀粉酶处理, 糖原消化时需要两张相同的切片, 脱蜡后一张切片用含有淀粉酶的适当缓冲液处理, 另一张仅用缓冲液处理。然后两张切片均用PAS法染色, 消化后染色消失表明存在糖原。

产品组成:

试剂名称	5×50ml	5×100ml	保存条件
试剂(A): 淀粉酶溶液	50ml	100ml	4℃
试剂(B): 过碘酸溶液	50ml	100ml	4℃, 避光
试剂(C): Schiff Reagent	50ml	100ml	4℃, 避光
试剂(D): Mayer苏木素染色液	50ml	100ml	4℃, 避光
试剂(E): 酸性乙醇分化液	50ml	100ml	室温

自备材料:

1. 蒸馏水
2. 系列乙醇

操作步骤(仅供参考):

1. 两张相同切片, 二甲苯脱蜡, 梯度乙醇入水。
2. 一张切片入37℃淀粉酶溶液处理1h。另一张不用淀粉酶溶液处理, 入水中1h作为对照。
3. 流水冲洗两张切片各5~10min。
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。
6. 入Schiff Reagent, 置于室温阴暗处浸染10~20min。
7. 自来水冲洗10min。
8. 入Mayer苏木素染色液, 染细胞核1~2min。



扫一扫 加微信

上海尚宝生物科技有限公司
Shanghai Saint-Bio Biotechnology Co., Ltd

地址: 上海市徐汇区龙华路2518弄14号

电话: 400-611-0007 13671551480

Q Q: 807961520

邮箱: saintbio@126.com

http://www.saint-bio.com

9. (可选) 酸性乙醇分化液分化2~5s。
10. 自来水冲洗10~15min, 更换蒸馏水清洗使其返蓝。
11. 二甲苯透明, 中性树胶封固。

染色结果:

糖原、中性、唾液粘蛋白	红紫色
各种糖蛋白	红紫色
细胞核	蓝色
未处理的切片, 糖原呈亮红色或红紫色; 淀粉酶处理的切片, 糖原阴性。	

注意事项:

1. 切片脱蜡应尽量干冷, 否则影响染色效果。需使用一张阳性对照片验证酶的活性。
2. 过碘酸氧化时间不宜过久, 氧化时温度以18~22℃最佳。
3. 试剂(A)、试剂(B)、试剂(C)、应置于4℃密闭保存, 使用时避免接触过多的阳光和空气, 使用前最好提前取出恢复到室温后, 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、组织的类别和酸性乙醇分化液的新旧而定, 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, 该依据切片厚薄、组织类别等决定。
6. 况冷切片染色时间尽量要短。

有效期: 6个月有效。



扫一扫 加微信

上海尚宝生物科技有限公司
Shanghai Saint-Bio Biotechnology Co.,Ltd

地址:上海市徐汇区龙华路2518弄14号

电话: 400-611-0007 13671551480

Q Q: 807961520

邮箱: saintbio@126.com

<http://www.saint-bio.com>