

## 糖原 D-PAS 染色试剂盒(淀粉酶消化法)

### Glycogen D-PAS Staining Kit (Amylase digestion)

货号: S0128

规格: 5×50ml / 5×100ml

#### 保存条件:

4°C 避光保存, 有效期 6 个月。

#### 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。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  $\alpha$ -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。

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。

本产品仅用于科研领域, 不用于临床诊断。

#### 产品组成:

名称	规格		
	5×50ml	5×100ml	Storage
S0128 (A): 淀粉酶溶液	50ml	100ml	4°C
S0128 (B): 过碘酸溶液	50ml	100ml	4°C 避光
S0128 (C): Schiff Reagent	50ml	100ml	4°C 避光
S0128 (D): Mayer 苏木素染色液	50ml	100ml	4°C 避光
S0128 (E): 酸性乙醇分化液	50ml	100ml	RT

#### 使用说明:

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°C 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。
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，唾液黏蛋白	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. 切片脱蜡应尽量干净，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°C 最佳。
3. 试剂(A)、试剂(B)、试剂(C)、应置于 4°C 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. 冷冻切片染色时间尽量要短。
7. 为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。