

糖蛋白染色试剂盒(改良 PAS 法)

糖蛋白染色试剂盒(改良 PAS 法)

该试剂盒提供一种简单的方法,可用于 SDS-PAGE 凝胶或 western blotting 膜上糖蛋白的糖分子检测。该检测方法为 PAS 改良方法,在亮粉红色或无色背景下,产生紫红色的条带。检测下线为 25~100ng 碳水化合物,依赖于蛋白糖基化的程度及本身性质。

使用说明

按照下表,根据凝胶或膜的大小及凝胶的厚度,确定每步反应所需的时间。如果一天之内不能完成所有流程,建议将凝胶过夜保存。凝胶可固定(第 1 步)或染色(第 5 步)过夜。固定后,凝胶可保存于固定液或蒸馏水中。染色过夜时,可将凝胶保存于染液中。

注:对于膜染色,可从第 3 步开始,第 7 步结束。

1. 固定:电泳后,将凝胶完全浸泡于固定液(50%乙醇)中固定,轻轻搅拌。
2. 洗涤:用超纯水洗涤凝胶,轻轻搅拌,重复 1 次。
3. 氧化:将凝胶或膜浸泡于氧化剂中,轻轻搅拌。
4. 洗涤:用超纯水洗涤凝胶或膜,轻轻搅拌,重复 1 次。
5. 染色:将凝胶或膜浸泡于 Schiff's 试剂中,轻轻搅拌。
6. 还原:将凝胶或膜浸泡于还原剂中,轻轻搅拌。
7. 洗涤:用超纯水洗涤凝胶,轻轻搅拌,重复 2~3 次。

注意:在此步骤期间,紫红色条带增强。

8. 保存:将凝胶保存于保存液(5%冰乙酸)中。

表 1. 凝胶或膜染色的推荐条件

步骤	体积		0.5-0.75mm 凝胶或膜所需时间	1.0-1.5 mm 凝胶或膜所需时间
	16×18 cm	8×10cm		
1. 固定	400mL	200mL	30 minutes	60 minutes
2. 洗涤	400mL	200mL	2×10 minutes	2×20 minutes
3. 氧化	200mL	100mL	30 minutes	60 minutes
4. 洗涤	400mL	200mL	2×10 minutes	2×20 minutes
5. 染色	200mL	100mL	1-2 h 直至条带变为紫红色	1-2 h 直至条带变为紫红色
6. 还原	200mL	100mL	60 minutes	120 minutes
7. 洗涤	400mL	200mL	当更换新蒸馏水洗涤时,条带颜色加深	当更换新蒸馏水洗涤时,条带颜色加深
8. 保存	400mL	400mL	过夜	过夜

注意事项

1. 辣根过氧化物酶大约含有 16%的碳水化合物,可作为阳性对照。将辣根过氧化物酶配制为 2mg/mL 的溶液,保存于-20℃。使用时,用上样缓冲液稀释至 1mg/mL。煮沸 1~3min,上样电泳。对于大胶(15×18 cm),加样量为 10μL;对于小胶(8×10 cm),加样量为 5μL。
2. 染色应在通风较好的区域或通风厨中进行,在氧化阶段,去除产生的乙醛蒸汽。在整个过程中,推荐戴手套操作。
3. 在不同的溶液中,均需要将凝胶或膜完全浸泡。

温馨提示

为了您的自身安全，使用试剂前，请做好防护，如穿实验服，带手套等。

储存温度

2~8℃保存。

包装清单

产品编号	品名	产品包装
ST036A	氧化剂	500mL
ST036B	Schiff's 试剂	500mL
ST036C	还原剂	500mL
	说明书	1 份

