

糖蛋白凝胶PAS染色试剂盒

产品货号: R33002

产品规格: 3×500ml

产品介绍:

聚丙烯酰胺凝胶电泳(polyacrylamide gel electrophoresis, PAGE)作为最常用和有效的分离技术,也广泛应用于多糖及其复合物的分离和鉴定。如今多糖染色的方法主要有PAS染色、阿利新蓝染色和荧光染色法。PAS染色法原理是利用高碘酸(HIO₄)作为氧化剂,破坏多糖化合物结构的C-C键,把多糖氧化成为高分子醛化合物,生成的醛类化合物与Schiff试剂结合,产生紫红色复合物。

糖蛋白凝胶PAS染色试剂盒是一种便捷、快速和灵敏的比色试剂盒,其可对由聚丙烯酰胺凝胶电泳(PAGE)分离出的糖蛋白进行特定染色。通过使用氧化剂处理含有分离的蛋白质的凝胶,将糖蛋白中的顺式二醇糖基氧化成醛基,从而与Schiff试剂结合,最后呈现洋红色的色谱条带。本试剂盒可用于10-15块mini胶的染色,其实际检测灵敏度与靶蛋白糖基化程度相关。

产品组成:

产品名称	规格	保存条件
试剂(A): 氧化剂	500ml	2-8°C, 避光
试剂(B): 染色液	500ml	2-8°C, 避光
试剂(C): 还原剂	500ml	室温, 避光
试剂(D): 阳性对照	2mg	2-8°C
阳性对照若需要长时间保存建议放置-20°C分开保存,使用前加入2ml 1×SDS-PAGE上样缓冲液配置成浓度为1mg/ml,然后分装成100ul/管共10管,留下一管当天使用,其余的放-20°C长期保存。		

自备材料:

甲醇、蒸馏水、3%冰乙酸溶液。

操作步骤: (仅供参考):

以制备8×10cm, 1.5mm的10% SDS-PAGE凝胶为例,操作步骤如下(染色试剂用量具体以完全浸没凝胶的量而定):
样品稀释: 用5×蛋白上样缓冲液将样品浓度稀释为1mg/ml, SDS-PAGE上样缓冲液终浓度为1×。上样量根据凝胶大小,每条泳道加5-10μl的样品即可,上样前100°C煮沸处理10分钟。

凝胶染色: (见注意事项1)

1. 固定: 取出电泳后的PAGE凝胶,加入到装有50%甲醇溶液的器皿中,完全浸泡1h。
2. 洗涤: 用蒸馏水洗涤凝胶2次,每次摇床轻轻振荡20分钟。
3. 氧化: 将PAGE凝胶转移到装有试剂(A): 氧化剂的器皿中,水平摇床轻轻振荡1h。
4. 洗涤: 用蒸馏水充分洗涤PAGE凝胶3次,每次水平摇床轻轻振荡10分钟。(见注意事项3)
5. 染色: 将PAGE凝胶转移到装有试剂(B): 染色液的器皿中,水平摇床轻轻振荡30min-1h,直至出现清晰品红色条带。
6. 洗涤: 用蒸馏水洗涤PAGE凝胶2次,每次水平摇床轻轻振荡10分钟。
7. 还原: 将PAGE凝胶转移到装有试剂(C): 还原剂的器皿中,水平摇床轻轻振荡5分钟。
8. 洗涤: 用3%冰乙酸溶液洗涤PAGE凝胶2次,每次5min。
9. 保存: PAGE凝胶保存在3%冰乙酸溶液中。
10. 拍照: 尽快拍照保存。(见注意事项)



扫一扫 加微信

郑州乐业生物科技有限公司

Zhengzhou Leye-Bio Biotechnology Co., Ltd

地址: 郑州市高新区红松路36号龙鼎企业中心一期1号楼5楼25号

免费电话: 400-611-0007 13671551480 13643719799

Q Q: 807961520 731791866

邮箱: zzybio@126.com

染色结果:

糖蛋白、阳性对照	品红色至紫红色条带
背景	浅粉色或无色

注意事项:

1. 使用试剂时, 应具体根据器皿大小, 加入能够浸没凝胶的使用量, 防止反应不充分或凝胶干燥的现象, 影响后续试验结果。
2. 氧化时间应充分, 氧化时的温度以 18-22°C 最佳。
3. 氧化后的凝胶一定要经蒸馏水洗净后才能倒入 Schiff 染色剂, 否则残留的氧化剂对染色剂有氧化作用, 可将无色品红氧化为紫红色的氧化型品红。后者大量滞留在凝胶中引起本底较深, 难以洗脱, 影响观察结果。
4. 染色时间建议依据凝胶厚薄和大小决定, 可相应缩短或延长染色和洗涤时间。
5. 凝胶保存在 3%冰乙酸溶液中, 本底会随着时间延长而颜色加深, 建议染色后尽快观察并留存染色结果。

保存:

2-8°C, 避光保存, 有效期6个月。



扫一扫 加微信

郑州乐业生物科技有限公司

Zhengzhou Leye-Bio Biotechnology Co., Ltd

地址: 郑州市高新区红松路36号龙鼎企业中心一期1号楼5楼25号

免费电话: 400-611-0007 13671551480 13643719799

Q Q: 807961520 731791866

邮箱: zzlybio@126.com