

快速彩色凝胶试剂盒 产品说明书

产品描述

本产品是在传统的 PAGE 凝胶试剂盒的基础上改良的一种新型蛋白电泳凝胶试剂盒。其特点是在不改变传统使用习惯和蛋白质分子的分离环境的基础上，改善了引发剂过硫酸铵的使用条件，实现了一步法灌胶，灌制下层胶后直接注入上层胶，无需液封，大大简化了凝胶的制备方法，并提高了电泳的速度（室温环境，加入正常比例 APS，10-15min 即可凝固），有利于获得更完美的蛋白电泳实验结果。

订购信息

产品名称	货号	规格
6% PAGE 预混快速凝胶试剂盒	HC0872	125 gel
7.5% PAGE 预混快速凝胶试剂盒	HC0873	125 gel
10% PAGE 预混快速凝胶试剂盒	HC0874	125 gel
12.5% PAGE 预混快速凝胶试剂盒	HC0875	125 gel
15% PAGE 预混快速凝胶试剂盒	HC0876	125 gel

产品组分

组分	规格
A. 下层胶溶液A	250mL
B. 下层胶缓冲液B	250mL
C. 上层胶溶液A	100mL
D. 上层胶缓冲液B	100mL
E. 过硫酸铵	2*0.5g

◆ 下层胶为分离胶，上层胶为浓缩胶。

运输与保存

常温运输。4℃保存。 【注】：过硫酸铵溶液分装后-20℃保存。

使用方法（可参考文末简图）

1. 试剂准备

- (1) 10% 过硫酸铵（APS）溶液的配制：首次使用时，向 APS 试管中加入 5 mL 去离子水，轻轻摇匀混合，分装存储于-20℃，短期使用的置于 4℃保存。【注】：若 0.1g 的 APS 则加入 1mL 去离子水即可。
- (2) 下层胶混合液的准备：根据所使用的制胶模具，取所需量 1/2 体积的下层胶 A 液和下层胶 B 液于同一小烧杯（或试管）中混合均匀。【例】：使用伯乐 Mini-PROTEAN 电泳槽制胶时，按 0.75/1.0/1.5 mm 厚度的胶板，下层胶 A 液和 B 液分别取 2.0/2.5/3.8 mL。
- (3) 上层胶混合液的准备：另取一小烧杯，分别取所需量 1/2 体积的上层胶 A 液和 B 液，混合均匀备用。【例】：使用伯乐 Mini-PROTEAN 电泳槽时，按 0.75/1.0/1.5 mm 厚度的胶板，上层胶 A 液和 B 液分别取 0.8/1.0/1.5 mL。

(4) APS 的加入：按 1:100 的比例，在步骤(2)和(3)中制备的下层胶和上层胶混合液中，分别加入 10% APS 溶液（即每 1mL 凝胶混合液中加入 10 μ L 的 10% APS 溶液）。轻轻搅拌混匀，避免产生气泡。

2. 灌胶操作

(1) 灌胶：将上一步准备好的下层胶混合液倒入凝胶模具中（如使用伯乐 Mini-PROTEAN 电泳槽时，凝胶液加至约距前玻璃板顶端 1.5cm 或距梳齿约 0.5cm 即可）。无需等待，可立即将已经准备好的浓缩胶混合液从左至右轻轻打入或倒入模具内，避免在一个位置大力度冲击进入。

(2) 插梳与聚合：将梳子插入凝胶内，静置 10-15min，等待凝胶聚合。【注】：制备好的凝胶放入加有少量电泳缓冲液的密封袋中，可于 4°C 存放数周。

3. 电泳操作

(1) 待凝胶聚合后，组装电泳槽，加入电泳缓冲液，小心地拔出梳子，检查胶孔并整理梳齿。

(2) 根据实验需要加入蛋白样品和蛋白分子量标准。

(3) 调整电泳仪为恒压 200V-300V，进行电泳操作，约 25-35min 完成蛋白电泳实验。【注】：单板胶电流大于 90mA，双板胶电流大于 130mA 可以适当降低电压。

试剂准备

去离子水加入APS混匀

取分离胶A与B等体积加入

取浓缩胶A与B等体积加入

在分离胶混合液和浓缩胶混合液中分别加入 10% APS，搅拌混匀

灌胶操作

将混匀的分离胶预混液灌入玻璃板中，不等其凝固立即灌入浓缩胶。



图 1

注意事项

1. 本产品仅限于科学实验研究使用，不得用于临床诊断、治疗等领域。
2. 本产品与传统的 SDS-PAGE 有本质上的区别，请按产品说明书操作。
3. 灌注上层胶溶液时应操作轻缓，避免定点灌注，以防上层胶溶液过度渗入下层胶中。
4. 凝固后的胶，上下层胶的分界线平整度略低于传统配制方法，但不影响后续电泳效果。
5. 配制的过硫酸铵应存储于 -20°C，若保存于 4°C，建议 1 周内使用。
6. 试剂中含有 Acr-Bis，为了你的实验安全，请佩戴口罩。

可制备凝胶数量

0.75mm Mini-gel	1.0mm Mini-gel	1.5mm Mini-gel
125 块	100 块	66 块