产品说明书 (TECHNICAL DATA SHEET)

DNA 胶回收及 PCR 片段纯化两用试剂盒

产品编号	规格
MDN3067-50	50 次
MDN3067-100	100 次

保存条件及效期:

常温运输,4℃保存,保质期一年。

产品描述:

本试剂盒可用于从琼脂糖凝胶中回收 DNA 片段和 PCR 产物回收,并且对于一些酶反应液回收(酶切、连接、探针标记 等)也同样适用。试剂盒采用可以高效、专一结合 DNA 的硅胶膜。可回收 50 bp - 40 kb 的 DNA 片段, 回收效率最高 可达 90%。得到的 DNA 可直接用于连接、转化、酶切、测序、杂交等分子生物学实验。

产品组分:

成份	50 次包装	100 次包装
通用溶胶液	25 ml	50 ml
通用洗柱液	50 ml	100 ml
离心吸附柱	50 套	100 套
DNA 洗脱液 2.0	5 ml	10 ml
说明书	1 份	1 份

使用方法:

一. 凝胶回收

1. 切取含 DNA 片段的琼脂糖凝胶(100 mg 左右,尽可能多地把多余的胶切除,否则会影响回收效率),放入 1.5 ml 离心管中,用移液枪头捣碎,按重量比为 1:3 到 1:5 的比例加入通用溶胶液(100 mg 琼脂糖凝胶需要加入 300 μl-500 μl 通用溶胶液)。



产品说明书 (TECHNICAL DATA SHEET)

- 注:纯化 PCR 等反应体系中的 DNA 时可以直接在反应管中加 3-5 倍体积的通用溶胶液,混匀,然后跳过第 2 步、直接从第 3 步做起。
- 2. 65℃保温使胶完全溶化(一般需要 5 分钟), 其间可以振荡数次以促进琼脂糖凝胶的溶化。
- 3. 将离心管中的溶液转移到高载量离心吸附柱中,套上液体收集管,静置 3 分钟,12000 rpm 离心 1 分钟并倒掉收集管中的液体。若一次加不完,可分两次加入并离心。
- 4. 加入 500-600 μl 通用洗柱液于离心柱中,室温静置 2 分钟,12000 rpm 离心 1 分钟,倒弃收集管中的废液。
- 5. 12000 rpm 离心半分钟以去除离心柱中的残留液体。
- 6. 将离心柱置于一新的干净的离心管(自备)中,加入 25-50 ul 的 DNA 洗脱液 2.0 于离心吸附柱硅胶膜的中央,静置 3 分钟, 12000 rpm 离心 1 分钟。
- 7. 离心管底部所得溶液即为纯化的 DNA 溶液,可立即用于后续实验或者放冰箱长期保存。

二. PCR 片段回收

- 1. 在含 DNA 片段的 PCR 反应产物中,加入 3 倍体积的通用溶胶液。
- 2. 60℃水浴 5 分钟。
- 3. 将离心管中的溶液转移到离心吸附柱中,套上液体收集管,静置 3 分钟,12000 rpm 离心半分钟并倒掉收集管中的液体。
- 4. 加入 700 μl 通用洗柱液于离心柱中,室温静置 2 分钟,12000 rpm 离心半分钟,倒弃收集管中的废液。
- 5. 12000 rpm 离心半分钟以去除离心柱中的残留液体。
- 6. 将离心柱置于一新的干净的离心管(自备)中,加入 30-50 μ l 的 DNA 洗脱液 2.0 于离心吸附柱硅胶膜的中央,静置 3 分钟,12000 rpm 离心 1 分钟。
 - 离心管底部所得溶液即为纯化的 DNA 溶液,可立即用于后续实验或者放冰箱长期保存。

注意事项:

- 1. 通用洗柱液含有容易挥发物质,使用后一定要拧紧瓶盖,密闭保存。
- 2. 液体转移到离心柱后,可以延长静置时间使 DNA 与膜充分结合,提高回收效率。
- 3. 加专用上柱液的作用是洗盐。
- 4. 洗脱 DNA 前的空甩很重要,以去除膜上残留酒精,否则残留酒精会影响后续 DNA 反应。
- 5. 加 TE 洗脱 DNA 时,最好把离心柱放入 50-65℃水浴加热,但要注意把离心管密闭好;增大 TE 使用量有利于回收,但要注意实际上样量与最终回收体积的关系,以便于计算回收率。TE 可以用去离子水替代,但 pH 不能低于 7.5。