

产品说明书

26 版

基本信息

产品编号:	PS2440
产品名称:	琼脂糖凝胶纯化回收试剂盒

产品简介:

在高离子盐存在的情况下，DNA 片段选择性的吸附于离心柱内的硅基质膜上，再通过一系列快速的漂洗—离心的步骤，漂洗液将引物、核苷酸、蛋白、酶等杂质去除，最后低盐、高 pH 值的洗脱缓冲液将纯净 DNA 从硅基质膜上洗脱。本产品适用于琼脂糖凝胶 DNA 回收。

产品特点:

- 1: 离心吸附柱内硅基质膜全部采用特制吸附膜，柱与柱之间吸附量差异极小，可重复性好。
- 2: 使用了优质溶胶液，不含传统溶胶液的碘化钠和高氯酸盐，不抑制回收后酶切、连接克隆等下游反应。
- 3: 溶胶液加酚红调制成为了黄颜色，便于观察溶胶效果和监测 pH 值变化从而达到最佳结合效果，大大提高回收效率。
- 4: 改进的溶胶液配方，大大提高了缓冲能力和稳定性，即使样品变化很大也能将 pH 缓冲在最佳结合范围内。
- 5: 快速、方便，不需要使用有毒的苯酚、氯仿等试剂，也不需要乙醇沉淀。

组分:

组分	组分名称	包装规格 (100T)	储存
组分 A	平衡液	10mL	室温
组分 B	溶胶液 DD	75mL	室温
组分 C	漂洗液 WB	25mL, 第一次使用前请加入 100mL 乙醇。	室温
组分 D	洗脱缓冲液 EB	10mL	室温
组分 E	吸附柱 EC	100EA	室温
组分 F	收集管 (2mL)	100EA	室温

操作步骤:

第一次使用前请先在漂洗液 WB 瓶中加入 100mL 无水乙醇，充分混匀，加入后请及时在方框打钩标记已加入乙醇，以免多次加入。

- 1: 在长波紫外灯下，用干净刀片将所需回收的 DNA 条带切下，尽量切除不含 DNA 的凝胶，得到凝胶体积越小越好。
- 2: 将切下的含有 DNA 条带凝胶放入 1.5mL 离心管，称重。先称一个空 1.5mL 离心管重量，然后放入凝胶块后再称一次，两次重量相减，得到凝胶的重量。
- 3: 加 3 倍体积溶胶液 DD。
注意:
如果凝胶重为 100mg，其体积可视为 100 μ L，则加入 300 μ L 溶胶液。
如果凝胶浓度大于 2%，应加入 6 倍体积溶胶液。
- 4: 56°C 水浴放置 10 分钟（或直至胶完全溶解）。每 2-3 分钟涡旋震荡一次帮助加速溶解。
- 5: 可选，一般不需要：每 100mg 最初的凝胶重量加入 150 μ L 的异丙醇，震荡混匀。
注意：有时候加入异丙醇可以提高回收率，加入后不要离心。回收大于 4Kb 的片段时，不加入异丙醇，



加入有时反而可能降低回收效率。

6: 平衡液预处理吸附柱

使用平衡液预处理硅胶膜吸附柱为必做步骤，具体方法参见文末“关于平衡液的使用”。

7: 将上一步所得溶液加入吸附柱 EC 中（吸附柱放入收集管中），室温放置 1 分钟，12,000rpm 离心 30-60 秒，倒掉收集管中的废液。

注意:

如果总体积超过 750 μ L，可分两次将溶液加入同一个吸附柱 EC 中。

过滤下的溶胶液和收集管内残存的强碱性平衡液混合后，溶胶液可能会从黄色变成橘红甚至紫色，此为酚红 pH 指示剂碱性条件下的正常颜色变化。

8: 加入 600 μ L 漂洗液 WB（请先检查是否已加入无水乙醇!），12,000rpm 离心 30 秒，弃掉废液。

9: 加入 600 μ L 漂洗液 WB，12,000rpm 离心 30 秒，弃掉废液。

10: 将吸附柱 EC 放回空收集管中，12,000rpm 离心 2 分钟，尽量除去漂洗液，以免漂洗液中残留乙醇抑制下游反应。

11: 取出吸附柱 EC，放入一个干净的离心管中，在吸附膜的中间部位加 50 μ L 洗脱缓冲液 EB（洗脱缓冲液事先在 65-70 $^{\circ}$ C 水浴中加热效果更好），室温放置 2 分钟，12,000rpm 离心 1 分钟。如果需要较多量 DNA，可将得到的溶液重新加入吸附柱中，离心 1 分钟。

注意: 洗脱体积越大，洗脱效率越高，如果需要 DNA 浓度较高，可以适当减少洗脱体积，但是最小体积不应少于 25 μ L，体积过小降低 DNA 洗脱效率，减少产量。

注意事项:

一: 操作注意事项

1: 所有的离心步骤均在室温完成，使用转速可以达到 13,000rpm 的传统台式离心机，如 Eppendorf5415C 或者类似离心机。

2: 溶胶液中含有刺激性化合物，操作时要戴乳胶手套，避免沾染皮肤，眼睛和衣服。若沾染皮肤、眼睛时，要立即用大量清水或者生理盐水冲洗。

3: 回收纯化的 DNA 片段一般在 100bp 到 40kb 之间，过长、过短片段的回收效率迅速降低。

4: 回收 DNA 的量和起始 DNA 的量、洗脱体积、DNA 片断大小有关。一般 1-15 μ g，100bp-5kb 的 DNA 片段，回收率可高达 85%。

5: 切胶回收时，紫外灯观察对 DNA 片段有损坏作用，应该尽可能使用能量低的长波紫外线，并且尽可能的缩短紫外线下处理的时间。

6: 洗脱液 EB 不含有螯合剂 EDTA，不影响下游酶切、连接等反应。也可以使用水洗脱，但应该确保 pH 大于 7.5，pH 过低影响洗脱效率。用水洗脱，DNA 片段应该保存在 -20 $^{\circ}$ C。DNA 片段如果需要长期保存，可以用 TE 缓冲液洗脱（10mMTris-HCl, 1mMEDTA, pH8.0），但是 EDTA 可能影响下游酶切反应，使用时可以适当稀释。

二: 储存注意事项

1: 所有的溶液应该是澄清的，如果环境温度低时溶液可能形成沉淀，此时不应该直接使用，可在 37 $^{\circ}$ C 水浴加热几分钟，即可恢复澄清。使用前应该恢复到室温。

2: 储存于低温（4 $^{\circ}$ C 或者 -20 $^{\circ}$ C）会造成溶液沉淀，影响使用效果，因此运输和储存均在室温下（15 $^{\circ}$ C-25 $^{\circ}$ C）进行。

3: 避免试剂长时间暴露于空气中产生挥发、氧化、pH 值变化，各溶液使用后应及时盖紧盖子。

储存: 室温，12 个月。



附关于平衡液的使用：

核酸吸附硅胶膜柱长期放置过程中会同空气中的电荷/尘埃发生反应而影响其核酸的结合能力。硅胶膜柱经平衡液预处理后可大大减少柱中硅胶膜的憎水基团，提高核酸的结合能力，从而提高硅胶膜柱回收效率或者产量。平衡液是强碱性溶液，若不小心碰到，请用大量自来水清洗。用完后需盖紧瓶盖，以免接触空气。室温保存过程中可能有沉淀生成，请加热至 37℃ 使沉淀完全消失。

使用方法：取一个新的硅胶膜吸附柱子装在收集管中，吸取 100 μ L 的平衡液至柱子中。13000rpm 离心 1 分钟，倒掉收集管中废液，将吸附柱子重新放回收集管。此时平衡液预处理柱子完毕，接后续的操作步骤。

