

高纯度质粒小量快速提取试剂盒

HighPure Rapid Mini Plasmid Kit



产品信息:

| 试剂盒组成 | 保存 | DP102-01 | DP102-02 |
|-------------|----|----------------------|----------|
| | | 100 次 | 200 次 |
| RNaseA (干粉) | 室温 | 1 支 | 2 支 |
| 溶液 P1 | 4℃ | 30ml | 30ml×2 |
| 溶液 P2 | 室温 | 30ml | 30ml×2 |
| 溶液 P3 | 室温 | 40ml | 40ml×2 |
| 去蛋白液 PE | 室温 | 31.5ml | 31.5ml×2 |
| | | 第一次使用前加入 18.5ml 无水乙醇 | |
| 漂洗液 WB | 室温 | 25ml | 25ml×2 |
| | | 第一次使用前加入 100ml 无水乙醇 | |
| 洗脱缓冲液 EB | 室温 | 10ml | 10ml×2 |
| 吸附柱 AC | 室温 | 100 个 | 200 个 |
| 收集管 (2ml) | 室温 | 100 个 | 200 个 |

保存条件: 本试剂盒在室温储存 18 个月不影响使用效果。

产品介绍:

本试剂盒采用改进 SDS-碱裂解法裂解细胞，离心吸附柱内的硅基质膜在高盐、低 pH 值状态下选择性地结合溶液中的质粒 DNA，再通过去蛋白液和漂洗液将杂质和其它细菌成分去除，最后低盐、高 pH 值的洗脱缓冲液将纯净质粒 DNA 从硅基质膜上洗脱。

产品特点:

- 离心吸附柱内硅基质膜全部采用进口特制吸附膜，柱与柱之间吸附量差异极小，可重复性好。克服了国产试剂盒膜质量不稳定的弊端。
- 独有的去蛋白液配方，可以高效去除残留的核酸酶，即使是核酸酶含量丰富的菌株如 JM 系列、HB101 也可以轻松去除。有效防止了质粒被核酸酶降解。
- 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。获得的质

粒产量高、纯度好，可以直接用于酶切、转化、PCR、体外转录、测序等各种分子生物学实验。

注意事项:

- 1.第一次使用时，将试剂盒所带的全部 RNase A 加入溶液 P1 后（终浓度 100 μ g/ml）置于 4 $^{\circ}$ C 保存。如果溶液 P1 中 RNase A 失活，提取的质粒可能会有微量 RNA 残留，在溶液 P1 中补加 RNase A 即可。
- 2.环境温度低时溶液 P2 中 SDS 可能会析出浑浊或者沉淀，可在 37 $^{\circ}$ C 水浴加热几 min，即可恢复澄清，不要剧烈摇晃，以免形成过量的泡沫。
- 3.避免试剂长时间暴露于空气中产生挥发、氧化、pH 值变化。
- 4.溶液 P3 和去蛋白液 PE 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，要用大量清水或者生理盐水冲洗。**
- 5.提取质粒的量与细菌培养浓度、质粒拷贝数等因素有关。一般高拷贝质粒，建议接种单菌落于 1.5-4.5ml 加合适抗生素的 LB 培养基，过夜培养 14-16 个小时，可提取出多达 20 μ g 的纯净质粒。如果所提质粒为低拷贝质粒或大于 10kb 的大质粒，应适当加大菌体使用量，使用 5-10ml 过夜培养物，同时按比例增加 P1、P2、P3 的用量，其它步骤相同。
- 6.得到的质粒 DNA 可用琼脂糖凝胶电泳和紫外分光光度计检测浓度与纯度。OD₂₆₀ 值为 1 相当于大约 50 μ g/ml DNA。电泳可能为单一条带，也可能为 2 条或者多条 DNA 条带，这主要是不同程度的超螺旋构象质粒泳动位置不一造成，与提取物培养时间长短、提取时操作剧烈程度等有关。本公司产品正常操作情况下基本超螺旋可以超过 90%。
- 7.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。用水洗脱质粒应该保存在 -20 $^{\circ}$ C。质粒 DNA 如果需要长期保存，可以用 TE 缓冲液洗脱（10mM Tris-HCl，1mM EDTA，pH 8.0），但是 EDTA 可能影响下游酶切反应，使用时可以适当稀释。

自备试剂：无水乙醇

操作步骤:

提示:

- ⇒ 第一次使用前请先在漂洗液 WB 和去蛋白液 PE 瓶中加入指定量无水乙醇，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！
- ⇒ 将 RNase A（干粉）倒入溶液 P1 中并使用 P1 冲洗离心管，混匀，每次使用后置于 2-8 $^{\circ}$ C 保存。
- ⇒ 将溶液 P3 放在冰上预冷，可以提高产量。

1. 取 1.5-4.5ml 过夜培养的菌液，12,000rpm 离心 30sec，弃上清，收集菌体。
2. 用 250 μ l 溶液 P1 重悬菌体沉淀，涡旋振荡至彻底悬浮。
3. 加 250 μ l 的溶液 P2，温和地上下翻转 4-7 次使菌体充分裂解。
4. 加 350 μ l 溶液 P3，立即温和地上下翻转 4-7 次，充分混匀时会出现白色絮状沉淀，13,000rpm 离心 10min，小心取上清。**加入溶液 P3 后应该立即混匀，以免产生 SDS 的局部沉淀。如果上清中还有微小白色沉淀，可再次离心后取上清。**
5. 将上一步所得上清加入吸附柱 AC 中（吸附柱放入收集管中），12,000rpm 离心 30-60 sec，倒掉收集管中的废液。
6. 加入 500 μ l 去蛋白液 PE，12,000rpm 离心 30-60sec，弃废液。
此步骤为了去除痕量核酸酶等杂质，如所用菌株为 JM 系列、HB101 等 endA 菌株或野生型菌株，核酸酶含量丰富，应加此步骤；如所用菌株为 XL-1 Blue 和 DH5 α 等缺陷型菌株，核酸酶含量低，则可略过此步骤。
7. 加入 500 μ l 漂洗液 WB（请先检查是否已加入无水乙醇!），12,000rpm 离心 30sec，弃掉废液。
8. 重复步骤 7。
9. 将吸附柱 AC 放回空收集管中，12,000rpm 离心 2min，尽量除去漂洗液，以免漂洗液中残留乙醇抑制下游反应。
10. 取出吸附柱 AC，放入一个干净的离心管中，室温放置几分钟。
11. **在吸附膜的中间部位**加 50 μ l-100 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 2min，12,000rpm 离心 1min。如果需要较多量质粒，可将得到的溶液重新加入离心吸附柱中，离心 1min。洗脱体积越大，洗脱效率越高。**如果需要质粒浓度较高，可以适当减少洗脱体积，但是最小体积不应少于 30 μ l，体积小降低质粒洗脱效率，减少质粒产量。若用 ddH $_2$ O 做洗脱液，应保证其 pH 值在 7.0-8.5 范围内，pH 值低于 7.0 会降低洗脱效率。**

BM241118