

HighYield Midi Plasmid Kit

高产量质粒小提中量试剂盒

目录号：DNE56

试剂盒组成

试剂盒组成	保存	DNE51-01 (50 次)	DNE51-02 (100 次)
Buffer BL (平衡液)	室温	10 ml	20 ml
Buffer P1	室温/ 加入 RNase A 后 4°C	25 ml	50 ml
Buffer P2	室温	25 ml	50 ml
Buffer P4	室温	25 ml	50 ml
Buffer WB1 (去蛋白液)	室温	25 ml	50 ml
Buffer WB2	室温	13 ml	25 ml
		第一次使用前按说明加指定量无水乙醇	
Buffer TE	室温	15 ml	25 ml
RNase A (10 mg/ml)	4°C	250 µl	500 µl
Onestep-Lysis <sup>®</sup> Columns DC	室温	50 个	100 个
Collection Tubes	室温	50 个	100 个
Manual		1 份	

保存方法

RNase A 常温运输，收到后 4°C 保存使用。其他组分室温干燥条件下保存 12 个月内效果稳定。储存环境温度低时 Buffer P2 中的 SDS 可能会沉淀，可在 37°C 水浴加热 10 min，重新溶解后使用。

本产品仅供科研使用。请勿用于医药、临床治疗、食品及化妆品等用途。

## 产品介绍

本试剂盒采用碱裂法裂解细胞，再通过离心吸附柱在高盐状态下特异性结合溶液中的 DNA。特殊改进的缓冲液系统使提取的质粒产量更高，适用于提取 5-15 ml 过夜培养的大肠杆菌。质粒取得率和质量与宿主菌的种类和培养条件，细胞的裂解，质粒拷贝数，质粒的稳定性，抗生素等因素有关。

使用本试剂盒提取的质粒 DNA 可适用于各种常规操作，包括酶切、PCR、测序、连接、转化、文库筛选、体外翻译、转染一些常规的传代细胞等。

## 注意事项（请务必在使用本试剂盒之前阅读此注意事项）

- 1) 使用前先检查平衡液 BL、Buffer P2 和 P4 是否出现浑浊，如果有浑浊现象，可在 37°C 水浴中加热几分钟，即可恢复澄清。
- 2) 不要直接接触溶液 P2 和 P4，使用后应立即盖紧盖子。
- 3) 所有离心步骤均使用台式离心机室温下进行，转速为 12,000 rpm (~13,400×g)。
- 4) 提取的质粒量与细菌培养浓度、质粒拷贝数等因素有关。
- 5) **实验前使用平衡液处理吸附柱，可以最大限度激活硅基质膜，提高得率。**
- 6) 用平衡液处理的柱子最好当天使用，放置时间过长会影响效果。
- 7) Buffer P1 在使用前先加入 RNase A 溶液（**将试剂盒提供的 RNase A 全部加入，终浓度 100 µg/ml**），混匀后 4°C 保存。
- 8) 第一次使用前请先在 Buffer WB2 瓶加入指定量无水乙醇，充分混匀，加入后请及时在方框内打钩标记，以免重复加入！

## 标准抽提步骤

1. 柱平衡步骤：向吸附柱 Onestep-Lysis<sup>®</sup> Columns DC 中（吸附柱 DC 放入收集管内）加入 200 µl 平衡液 Buffer BL，12,000 rpm (~13,400×g) 离心 1 min，倒掉收集管中的废液，将吸附柱重新放回收集管中。（**请使用当天处理过的柱子**）
  2. 取 5-15 ml 过夜培养的菌液加入离心管中，12,000 rpm (~13,400×g) 离心 1 min，尽量吸除上清，收集菌体。
    - 菌液较多时可以通过几次离心将菌体沉淀收集到一个离心管中，菌体量以能够充分裂解为佳，过多的菌体裂解不充分会降低质粒的提取效率。
  3. 向菌体沉淀中加入 500 µl Buffer P1（**请先检查是否已加入 RNase A**），使用移液器或涡旋振荡器彻底悬浮细菌沉淀。
    - 如果有未彻底混匀的菌块，会影响裂解，导致提取量和纯度偏低。
-

4. 向离心管中加入 500  $\mu\text{l}$  Buffer P2，温和地上下翻转 6-8 次使菌体充分裂解。
  - 温和地混合，不要剧烈震荡，以免打断基因组 DNA，造成提取的质粒中混有基因组 DNA 片断。此时菌液应变得清亮粘稠，所用时间不应超过 5 min，以免质粒受到破坏。如果未变得清亮，可能由于菌体过多，裂解不彻底，应减少菌体量。
5. 向离心管中加入 500  $\mu\text{l}$  Buffer P4，立即温和地上下翻转 6-8 次，充分混匀，此时将出现白色絮状沉淀。12,000 rpm ( $\sim 13,400\times g$ ) 离心 10 min，小心取上清至新的离心管。
  - Buffer P4 加入后应立即混合，避免产生局部沉淀。如果上清中还有微小白色沉淀，可再次离心后取上清。
6. 向上清中加入 0.5 倍体积异丙醇( $\sim 740 \mu\text{l}$ )，充分颠倒混匀，分多次(每次不超过 720  $\mu\text{l}$ ) 转移到 Onestep-Lysis<sup>®</sup> Columns DC 中(吸附柱 DC 放入收集管中)，12,000 rpm ( $\sim 13,400\times g$ ) 离心 1 min，倒掉收集管中的废液，将吸附柱 DC 放回收集管中。直到所有混合液通过吸附柱。
7. 向吸附柱 DC 中加入 500  $\mu\text{l}$  Buffer WB1 (蛋白去除液)，12,000 rpm ( $\sim 13,400\times g$ ) 离心 1 min，弃废液，将吸附柱 DC 重新放回收集管中。
8. 向吸附柱 DC 中加入 600  $\mu\text{l}$  Buffer WB2 (**请先检查是否已加入无水乙醇**)，12,000 rpm ( $\sim 13,400\times g$ ) 离心 1 min，倒掉收集管中的废液，将吸附柱 DC 放入收集管中。
9. 重复操作步骤 8。
10. 将吸附柱 DC 放入收集管中，12,000 rpm ( $\sim 13,400\times g$ ) 离心 2 min，尽量除去漂洗液。
  - 漂洗液中乙醇的残留会影响后续的酶反应(酶切、PCR 等)实验。为确保下游实验不受残留乙醇的影响，建议将吸附柱 DC 开盖，置于室温放置数分钟，以彻底晾干吸附材料中残余的漂洗液。
11. 将吸附柱 DC 置于一个干净的离心管中，向吸附膜的中间部位悬空滴加 100-200  $\mu\text{l}$  Buffer TE(TE 提前在 65 $^{\circ}\text{C}$  预热可增加产量)，室温放置 2-5 min，12,000 rpm( $\sim 13,400\times g$ ) 离心 1 min 收集质粒溶液。
  - 为了增加质粒的回收效率，可将得到的溶液重新加入吸附柱中，室温放置 2 min，12,000 rpm ( $\sim 13,400\times g$ ) 离心 1 min 收集质粒溶液。如果需要质粒浓度较高，可适当减少洗脱体积，但最小体积不应小于 100  $\mu\text{l}$ 。若用 ddH<sub>2</sub>O 做洗脱液应确保其 PH 值在 7.0-8.5 范围内，PH 值低于 7.0 会降低洗脱效率。

---

## 低拷贝或大质粒 (>10 kb) 提取

如果所提质粒为低拷贝质粒或大于 10 kb 的大质粒，应加大菌体使用量，同时按照比例增加 P1、P2、P4 的用量，洗脱缓冲液 TE 应在 65-70°C 水浴预热，在吸附和洗脱时可以适当的延长时间，以增加提取效率。其它步骤相同。

---