



**ELK Biotechnology**  
For research use only.

# Plasmid Miniprep Kit

## 质粒小提试剂盒说明书

货号	规格	储藏/有效期
EP001-50T	50T	室温/一年
EP001-200T	200T	室温/一年

### 产品介绍

本试剂盒采用改进的 SDS 碱裂解法, 结合 DNA 制备膜选择性地吸附 DNA 的方法达到快速纯化质粒 DNA 的目的。适合于从 1-5 ml 细菌培养物中提取多至 20 µg 高纯的质粒 DNA, 用于测序、体外转录与翻译、限制性内切酶消化、细菌转化等分子生物学实验。

### 试剂盒组成

组分	EP001-50T	EP001-200T	Storage
RNase A	75 µl	300 µl	-20°C
Solution A	15 ml	60 ml	RT
Solution B	15 ml	60 ml	RT
Solution C	15 ml	60 ml	RT
Wash Buffer	60 ml	240 ml	RT
Elution Buffer	5 ml	20 ml	RT
吸附柱 P 柱	50 套	200 套	RT
说明书	1 份	1 份	RT

### 一、使用前准备

**Solution A:** 向提供的 Solution A 中添加 RNase A 后, 请将 Solution A 置于 4 °C 保存。

**Solution B、C:** 密封保存。Solution C 开盖后如果长时间未使用, 请检查 Solution C 的 pH, 确保  $pH \leq 5.2$ , 如 pH 过高, 可加入少量醋酸进行调节。

**Wash Buffer:** 使用前请将无水乙醇加入 Wash Buffer (试剂瓶上有标签提示) 中。



## ELK Biotechnology

For research use only.

### 二、操作步骤

1. 接种菌种到1-5 ml 的液体培养基, 37 °C震荡培养12-16 h。室温下13,000 g离心1 min, 收集菌体, 并尽可能的吸去上清。

注: a. 残留的液体培养基容易导致菌液裂解不充分, 第5步离心后沉淀较松, 不能有效吸取上清。

b. 本说明书中的操作程序适用于标准 LB (Luria Bertani) 培养基培养 12-16 h 后, 培养液 OD<sub>600</sub> (细菌密度) 在 2.0-3.0 之间的菌液。若采用的是富集培养基, 例如 TB 或 2 ×YT, 请注意保证 OD<sub>600</sub> 不超过 3.0。

2. 加入250 μl Solution A, 用涡旋震荡充分悬浮细菌细胞。

注: 细菌细胞如果没有充分悬浮均匀, 将导致菌体裂解不完全, 从而降低产量。

3. 加入250 μl Solution B, 轻轻地颠倒混匀5-10 次以混合均匀, 此时溶液粘稠而澄清。

注: 切勿剧烈振荡。此步骤时间不超过5 min, 时间过长会导致基因组DNA污染或质粒受到损伤。若溶液未清亮澄清, 则表明菌体裂解不充分, 应加大Solution B的用量或减少菌体量。

4. 加入250 μl Solution C, 颠倒混匀5-10次, 此时出现白色絮状沉淀。

5. 将离心管转至高速离心机, 在室温下12,000 rpm(≈13,000×g)离心10 min (若上清中有白色沉淀漂浮, 可再次离心), 小心吸取离心后的上清液。

6. (选做) 如果质粒扩增菌株为BL21等高表达蛋白菌株, 可向上清中加入300 μl的异丙醇, 上下颠倒混匀。

7. 将上一步得到的上清液添加至本试剂盒提供的吸附柱P柱中 (如一次无法加完, 可分多次加入, 吸取时应避免吸起沉淀), 室温下12,000 rpm(≈13,000×g)离心1 min。弃掉收集管中的废液。

8. 加入600 μl 的Wash Buffer溶液 (确保已加入无水乙醇), 室温下12,000 rpm(≈13,000 ×g)离心1 min, 弃废液。

9. 重复步骤8。

10. 室温下12,000 rpm(≈13,000×g)离心2 min以彻底甩下Wash Buffer残留。

11. 取出吸附柱P柱并放入新的EP管中, 将吸附柱P柱开盖室温下开盖静置2 min, 如有需要可放在空调风口吹1-2 min, 以彻底去除残留的乙醇。

12. 向吸附柱P柱正中间加入30-100 μl (推荐50μl的溶解体积)Elution Buffer或ddH<sub>2</sub>O (56 °C水浴后效果更好), 静置5 min待吸附的质粒完全溶解, 室温下13,000×g离心2 min即得到提取的质粒。

注: 提取到的质粒DNA可直接用于基因克隆、测序、酶切、文库筛选、体外转录翻译、



## ELK Biotechnology

For research use only.

转染细胞。若用于转染内毒素敏感性细胞株，原代细胞及微注射，建议去除内毒素。

### 三、DNA浓度及纯度

DNA浓度( $\mu\text{g/ml}$ ) =  $\text{OD}_{260} \times 50 \times \text{稀释倍数}$ ,  $\text{OD}_{260} / \text{OD}_{280}$  约为1.8-2.0

### 四、注意事项

质粒拷贝数:纯化中低拷贝的质粒时，使用2倍的菌液体积，2倍的Solution A,B,C, 相同体积的Wash Buffer和Elution Buffer。

转化菌:若为-80 °C甘油冻存的菌，请先涂布平板培养后，再重新挑选新的单个菌落进行培养。切勿直接取冻存的菌种进行培养。

### 五、常见问题及解答

#### 1、未提出质粒或者质粒浓度很低

##### A、菌种老化:

建议:对于甘油保存的菌种，需要先进行活化。涂布或者划线菌种，重新挑选单菌落进行液体培养，并对菌种进行初摇活化，按照 1: 500 的比例进行菌种培养。二次培养细胞最好不要超过 16 小时。

##### B、质粒丢失

建议:某些质粒在多次继代培养的过程中会出现丢失的现象，另外检查筛选抗生素的浓度是否正确。

##### C、裂解不充分

建议:如果采用超过推荐量的菌体进行质粒制备，会导致菌体裂解不充分。可适当减少菌体的用量或者相应增大各种 Solution 的用量。请根据选取的试剂盒，处理相应量的细菌量。

##### D、Solution 中有沉淀未溶解

建议: Solution B 和 Solution C 在温度较低时会出现沉淀，使用前请检查是否有沉淀生成，如有沉淀生成，请置于 37 °C 温育片刻，待溶液澄清后使用。

##### E、DNA Wash Buffer 中未按要求加入无水乙醇。

建议:按照说明书要求加入要求量的无水乙醇，使用后旋紧瓶盖，防止乙醇挥发。

##### F、溶解液 pH 值不正确

建议:将 DNA 从柱子上溶解下来的最适 pH 值在 7.0~8.5 之间，如果溶解液的 pH 超出此范围将会显著影响溶解效果，请使用试剂盒配套的 Elution Buffer (pH 8.0, 10 mM Tris-HCl)



## **ELK Biotechnology**

**For research use only.**

进行溶解，如果用 ddH<sub>2</sub>O 或者其他溶液进行溶解，请确保 pH 在 7.0~8.5 之间。

### **G、溶解体积及时间的选择**

建议：溶解体积将会影响最终的收获量，溶解体积越大，收获量越高，但是浓度将会降低。请使用试剂盒推荐的溶解体积进行溶解，以保证最好的收获量和浓度。如果需要高浓度的质粒，请减少溶解体积。另外，如果想收获高浓度高收获量的质粒，可进行二次溶解。

建议：加入 Elution Buffer 后，室温放置 2~5 min，更有利于溶解。

## **2、质粒纯度不高**

### **A、蛋白质污染 $OD_{260}/OD_{280} < 1.8$**

建议：选择推荐量的菌体，离心后小心吸取上清，如果上清液中混有悬浮物，可再次离心，以彻底去除蛋白质。

### **B、RNA 污染 $OD_{260}/OD_{280} > 2.0$**

建议：检查配送的 RNase A 是否完全加入到 Solution A 中，加入 RNase 后，Solution A/RNase 应该存放在 4 °C，如果存放时间过长，或者没有正确存放，请重新加入 RNase。

### **C、基因组 DNA 污染**

建议：加入 Solution B 后，轻轻颠倒混匀，避免剧烈震荡涡旋，加入 Solution B 的处理时间最好不要超过 5 min。