

**HiPure Plasmid Midi Kit** 

高纯度质粒小提中量试剂盒(离心柱型)



FOR RESEARCH USE ONLY
NOT INTENDED FOR DIAGNOSTIC PURPOSES

Tel: 010-56315162

# HiPure Plasmid Midi Kit

# 高纯度质粒小提中量试剂盒(离心柱型)

目录号: PE106

## ❖ 适用范围:

适用于5-15ml 中等规模质粒制备(mind preparations)。

### ❖ 试剂盒组成、储存、稳定性:

试剂盒组成	保存	50次 (PE106-01)
平衡液 BS	室温	5ml
RNase A(10mg/ml)	4℃	250μl
溶液 A	4℃	25 ml
溶液 B	室温	25 ml
溶液 C	室温	25ml
去蛋白液 PS	室温	16ml 第一次使用前按说明加指定量乙醇
漂洗液 WB	室温	13ml 第一次使用前按说明加指定量乙醇
洗脱缓冲液 EB	室温	15ml
吸附柱 AD	室温	50 个
收集管 CT(2ml)	室温	50 个

本试剂盒在室温储存12个月不影响使用效果。

#### 储存事项:

- 1. Rnase A 保存在即用型甘油缓冲液中,常温运输,收到后,不超过 25℃**室温至少保** 存 6 个月,4℃保存 12 个月,长期保存放-20℃
- 2. 第一次使用时,将试剂盒所带的全部 RNase A 加入溶液 A 后(终浓度 100ug/ml) 置于 2-8℃保存。如果溶液 A 中 RNase A 失活,提取的质粒可能会有微量 RNA 残留,在溶液 A 中补加 RNase A 即可。



- 3. 环境温度低时溶液 B 中 SDS 可能会析出浑浊或者沉淀,可在 37℃水浴加热几分钟,即可恢复澄清,不要剧烈摇晃,以免形成过量的泡沫。
- 4. 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。

### ❖ 产品介绍:

本试剂盒采用改进 SDS-碱裂解法裂解细胞,质粒产量提高 1-2 倍,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:

- 1. 特殊改进的高产量缓冲液配方可以把质粒产量提高 1-2 倍。
- 2. 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。
- 3. 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. **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。
- 2. 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 取5-15 ml 过夜培养14-16个小时的菌液,可提取出多达40μg-90μg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,同时按比例增加A、B、C的用量,其它步骤相同。
- 3. 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。OD<sub>26</sub>0值为1相当于大约50μg/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%。

- 4. **质粒DNA确切分子大小, 必须酶切线性化后,**对比DNA分子量Marker才可以知道。处于环状或者超螺旋状态的的质粒,泳动位置不确定,无法通过电泳知道其确切大小。
- 5. 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℃。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。

### ❖ 关于平衡液 BS 的使用

- 1. 介绍:核酸吸附硅胶膜柱子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。硅胶柱经平衡液 BS 预处理后可大大减少柱子中硅胶膜的憎水基团,提高核酸的结合能力。从而提高硅胶柱子回收效率或者产量。平衡液 BS 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。在保存过程中可能有沉淀生成,请加热至37℃使沉淀完全消失。
- 2. **使用方法:** 取一个新的硅胶膜吸附柱子装在收集管 CT 中,吸取 100μl 的平衡液 BS 至柱子中。12000 rpm 离心 1 分钟,倒掉收集管 CT 中废液,将吸附柱子重新 放回收集管 CT。此时平衡液 BS 预处理柱子完毕。接后续的操作步骤。
- 操作步骤: (实验前请先阅读注意事项)提示:
  - ⇒ 第一次使用前请先在漂洗液 WB 和去蛋白液 PS 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己加入乙醇,以免多次加入!
  - ⇒ 将 RNase A 全部加入溶液 A 中,混匀,每次使用后置于 2-8℃保存。
- 1. 取 5-15 ml 过夜培养的菌液, 9,000rpm 离心 1-2 分钟, 尽可能的倒干上清, 收集 菌体。
- 2. 用 500 μl 溶液 A 重悬菌体沉淀, 涡旋振荡至彻底悬浮, 全部转入一个 2ml 离心管。



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。

- 3. 加 500μl 的溶液 B, 温和地上下翻转 6-8 次使菌体充分裂解,室温放置 4 分钟。 温和地混合,不要剧烈震荡,以免基因组 DNA 剪切断裂! 所用时间不应超过 5 分钟! 以免质粒受到破坏。此时菌液应变得清亮粘稠,如果菌体少,很快清亮粘稠后就可以做下一步,不是一定要准确的 5 分钟。
- 4. 加 500μl 溶液 C, 立即温和地上下翻转 6-8 次, 充分混匀时会出现白色絮状沉淀。 冰上静置 3-5 分钟, 12,000rpm 离心 10 分钟, 小心取上清。

加入溶液  $\mathbb{C}$  后应该立即混匀,以免产生  $\mathbb{SDS}$  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。

#### 平衡液 BS 预处理吸附柱:

使用平衡液 BS 预处理硅胶膜吸附柱为必做步骤,具体方法参见前文"关于平衡液 BS 的使用"

- 5. 将上层水相中加入 0.5 体积异丙醇(约 740ul)后充分颠倒混匀后分多次(每次不超过 700ul)转入吸附柱 AC中(吸附柱放入收集管中),12,000rpm 离心 1 分钟,倒掉收集管中的废液。直到所有混合溶液通过此吸附柱。
- 6. :加入 500μl 去蛋白液 PS (请先检查是否已加入无水乙醇!), 12,000rpm 离心 30 秒, 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 DH5α等缺陷型菌株,核酸酶含量低,则可略过此步骤。

- 加入 600μl 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。
- 8. 将吸附柱 AD 放回空收集管 CT 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。
- 9. 取出吸附柱 AD,放入一个干净的离心管中,**在吸附膜的中间部位**加 100μl-250 洗脱缓冲液 EB (洗脱缓冲液事先在 65-70℃水浴中加热效果更好),室温放置 2-5 分钟,12,000rpm 离心 1 分钟。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 1 分钟。

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100<sub>1</sub>1,体积过小降低质粒洗脱效率,减少质粒产量。



Tel: 010-56315162

