

# MagPure Plasmid EF 96 Kit

## 磁珠法低内毒素质粒试剂盒

本产品采用磁珠法纯化技术,适合于从 1~5ml 细菌培养液中提取高浓度和高产量的低内毒素质粒 DNA。纯化的质粒产量高达 20ug,内毒素含量<0.1EU/μg,浓度高达 0.5μg/μl,可直接用于细胞转染和动物注射等。60 分钟内可以完成整个抽提工作,操作过程不需接触酚氯仿等有机物抽提,也无需用到耗时的醇类沉淀。

### 产品组份

Cat.No.	P1814-01	P1814-02	P1814-03
纯化次数	50 次	200 次	500 次
RNase A *	5 mg	10 mg	20 mg
Buffer P1	15 ml	60 ml	150 ml
Buffer P2	15 ml	60 ml	150 ml
Buffer LEN3	7 ml	30 ml	80 ml
Buffer LN4	15 ml	60 ml	150 ml
Buffer EWB	40 ml	160 ml	2 x 200 ml
Elution Buffer	10 ml	30 ml	60 ml
MagPure Particles	1.8 ml	7 ml	18 ml

版本号: 2024-01

## 保存条件

本产品可在室温下保存 18 个月。RNase A 干粉室温运输和保存,长期保存(>3 个月)放置于-20~8℃。低温下,Buffer P2/LN4 会有沉淀形成,55℃水浴使沉淀完全溶解。

#### 准备条件

加入 0.2~0.5ml Buffer P1 至 RNase A 干粉中,吸打混匀 5~10 次让 RNase A 充分溶解,然后把 RNase A 全部转移至 Buffer P1 中,于 2-8℃保存,有效期为 6 个月。

## 方案 1. 单管式操作

- 1. 13,000×g 离心 1 分钟,收集 1~5ml 菌体,倒弃培养基,在吸水纸上拍打吸尽残液。培养方法:在无菌条件下,用灭菌牙签挑取单菌落接种于1~5ml含相应抗生素的LB培养液中,37℃摇床[250-300rpm]培养12-14小时。培养管或培养瓶容量最好超过培养液体积的4-5倍。2×YT或TB培养液因菌体密度很高,菌液用量不应超过2.5ml。2×YT或TB培养液中菌体生长速度过快,不利于质粒充分复制,应尽量避免使用。处理低拷贝载体,菌液用量可以达到15ml,按1.5倍扩大 Buffer P1/P2/NP3的体积。
- 2 加入 250µl Buffer P1/RNase A 混和液,高速涡旋或吸打充分重悬菌体。 使用前确保 RNase A 已加到 Buffer P1。彻底重悬细菌对产量很关键,重悬后应看不到细菌团块。若涡旋未能充分打散菌块,用移液器吸打数次。
- 3 往重悬液中加入250μl Buffer P2, 颠倒混匀 8~10 次或直至菌体完全裂解。 涡旋或振荡会造成基因组污染。混匀后溶液应变得粘稠而透亮。菌体较多时室温放置 2~3 分钟, 其间再颠倒几次以充分裂解。当菌液用量达5ml时, 裂解液会极为粘稠, 属于高密度碱裂解类型,混匀时需要更多次数的颠倒和翻转动作,并轻稍振荡让菌体充分裂解,形成均一无团
- 4 加入 130μl Buffer LEN3, 立即颠倒 10~15 次直至形成蛋花状悬浊液。13,000×g 离 心 10 分钟。

加入Buffer LEN3后应立即颠倒混匀,以防止沉淀团聚而影响中和效果。

5. 转移500pl上清液至新的1.5ml离心管中。

块的裂解液, 总裂解时间不要超过5分钟。

6 加入250µl Buffer LN4、150µl异丙醇和30µl MagPure Particles至样品中,颠倒混匀 15-20次,静置2~3分钟,其间颠倒混匀数次。转移至磁力架上吸附1分钟,吸弃或 倒弃所有的溶液。

Buffer LN4, 异丙醇和磁珠MP可以按比例进行预混。

- 7. 加入700µl Buffer EWB, 涡旋混匀15~30秒, 转移至磁力架上吸附1分钟。吸弃溶液。
- 8 短暂离心,吸弃所有溶液。加入700µl 80%乙醇,涡旋混匀15秒,转移至磁力架上 吸附1分钟。吸弃溶液。
- 9. 加入700µl 80%乙醇,涡旋混匀15秒,转移至磁力架上吸附1分钟。吸弃溶液。
- 10 短暂离心, 吸弃所有溶液, 空气干燥10分钟。
- 11. 加入50~100µl Elution Buffer,混匀10秒,室温静置5分钟,其间涡旋混匀数次。转移至磁力架上吸附2分钟,把DNA转移至新的1.5ml离心管中。

## 方案 2.96 孔板操作

- 1. 在96孔2.2ml深孔板(自配)中,加入1.0~1.3ml培养液,接种单克隆菌斑,贴上透气封口膜,37℃,220~280rpm搖床培养20~24小时扩增质粒。
- 2. 2,500~4,000×g离心10分钟收集菌体,撕弃封口膜,倒弃培养液,把96孔板反扣于吸水纸上,轻轻拍打几下以吸尽残液。
- 3. 每孔中加入250µl Buffer P1/RNase A混和液,最高速度涡旋或吸打重悬细菌。 使用前,须确保RNase A已加到Buffer P1中。彻底重悬细菌对获得高产量是相当重要的,重悬后 应看不到细胞团块。若有96孔板涡旋仪如IKA MS3等,最高速度涡旋3-5分钟。
- 4. 每孔中加入250µl Buffer P2,贴上封口膜,温和地上下颠倒混匀10-15次,短暂离心收集孔口的液滴,室温放置3分钟。
  - 若用移液工作站或96孔板涡旋仪时(IKA MS3)等,300~600rpm低速振荡3~5分钟。
- 5. 撕去封口膜,每孔加入130μl Buffer LEN3,贴上封口膜,立即温和地上下颠倒混匀 10-15次, 3,000~4,000 x g 离心20分钟。
  - 若用移液工作站或96孔板涡旋仪时(IKA MS3)等,300~600rpm低速振荡5分钟。
- 用8通道移液枪转移500μ上清液至新的2.2ml的96孔板中。
  若用移液工作站或96孔板涡旋仪时(IKA MS3)等,300~600rpm低速振荡5分钟。
- 7. 加入250µl Buffer LN4、150µl异丙醇和30µl MagPure Particles至样品中,振荡混匀3-5

#### 分钟。

调整振荡速度让样品达到最佳的混匀效果,但不能让溶液溢出孔口,可用同体积的水进行测试。 Buffer LN4, 异丙醇和磁珠MP可以按比例进行预混。

8. 转移至96孔磁力架上吸附2分钟。将磁力架和96孔板扣在一起,反转180度倒弃废液, 然后反扣于一叠吸水纸1分钟吸尽残液。

在反转倒废液时,让磁力架和96孔板紧扣一起不要松动,以防止磁珠的丢失,废液倒完后,反扣于吸水纸上吸尽孔口的残液,不要让溶液回流到孔中.

- 9. 加入700µl Buffer EWB至孔中。1,000~1,200rpm振荡混勾1分钟打散磁珠。转移至磁力架上吸附2分钟。将磁力架和96孔板扣在一起,反转180度倒弃废液,然后反扣于一叠吸水纸1分钟吸尽残液。
- 10. 加入700µl 80%乙醇。1,000~1,200rpm振荡混匀1分钟打散磁珠。转移至磁力架上吸附2分钟。将磁力架和96孔板扣在一起,反转180度倒弃废液,然后反扣于一叠吸水纸1分钟吸尽残液。
- 11. 加入700µl 80%乙醇。1,000~1,200rpm振荡混匀1分钟打散磁珠。转移至磁力架上吸附2分钟。将磁力架和96孔板扣在一起,反转180度倒弃废液,然后反扣于一叠吸水纸1分钟吸尽残液。
- 12. 让磁力架和96孔板一起反扣于吸水纸5分钟彻底吸弃残液。把96孔板正放,37~45℃ 进一步干燥15分钟。
- 13. 加入100µl Elution Buffer, 1,200rpm振荡混匀3~5分钟。转移至磁力架上吸附3分钟, 把DNA转移至新的96孔板中。