

### Toll-free:400-611-2007

Order:010-62617225 62979301 Email:zomanbio@126.com Http://www.zomanbio.com



版本号:2025-11-25

# A型无内毒素质粒大提试剂盒

Endotoxin-Free Plasmid Maxi Prep Kit (Type A)

目录号: ZP124

试剂盒组成	ZP124-1 5次	ZP124-2 10次
RNaseA (10 mg/ml)	600 μl	1.2 ml
平衡液ZBL	12ml	25ml
溶液1	60 ml	120 ml
溶液2	60 ml	120 ml
溶液4	60 ml	120 ml
漂洗液W2	30 ml	2×30 ml
洗脱缓冲液TER	15 ml	30 ml
去内毒素溶液ZER	20 ml	40 ml
过滤柱FS	5个	10 个
吸附柱-收集管(50 ml)	5套	10套
说明书	1份	1份

客户自备: 1、干净50ml离心管,注意检查是否和吸附柱配套; 2、无内毒素ddH2O; 3、无水乙醇和异丙醇分析纯即可; 4、耗材应使用盒装无内毒素的。

# ■ 储存条件

第一次使用前将RNase A加入溶液1中,混匀后置于2-8°C保存,可稳定保存一年以上。本试剂盒在室温(15-25°C)干燥条件下,可保存1年;更长时间的保存可置于2-8°C。2-8°C保存条件下,若溶液产生沉淀,应在使用前置于37°C下溶解沉淀。单独包装的RNaseA 在-20°C可稳定保存1年以上。

实验室使用, 仅用于科研

北京庄盟国际生物基因科技有限公司 Beijing Zoman Biotechnology Co.,Ltd.

# ■ 产品简介

本试剂盒采用独特的硅胶膜吸附技术,高效专一地结合质粒DNA,纯化多至1.5 mg无内毒素质粒。同时采用过滤器及特殊配制的溶液4和去内毒素缓冲液,可有效的去除内毒素、蛋白等杂质;整个提取过程仅1个小时左右,方便快捷。

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、 转化和转染多种细胞等实验。

#### ■ 注意事项: 请务必在使用本试剂盒之前阅读此注意事项。

- 1. 溶液1在使用前先加入RNase A(**将试剂盒中提供的RNase A全部加入**),混匀,置于 $2-8^{\circ}$ C保存。
- 2. 第一次使用前应按照试剂瓶标签的说明先在漂洗液W2中加入无水乙醇。
- 3. 使用前先检查溶液2和溶液4是否出现结晶或者沉淀,如有结晶或者沉淀现象,可 在37°C水浴中加热几分钟,即可恢复澄清。
- 4. 注意不要直接接触平衡液ZBL、溶液2和溶液4,溶液使用后应立即盖紧盖子。
- 5. 使用过滤柱时请将推柄小心缓慢地从过滤管中抽出,避免滤膜因压力而松动。
- 6. 提取的质粒量与细菌培养浓度、质粒拷贝数等因素有关。如果所提质粒为低拷贝质 粒或大于10kb的大质粒,应加大菌体使用量,同时按比例增加溶液1、2、4的用 量;洗脱缓冲液推荐在65~70°C水浴中预热。可以适当延长吸附和洗脱时间,以提高 提取效率。

### ■ 操作步骤

- 1. 柱平衡处理: 向吸附柱中加入2ml平衡液ZBL,12,000rpm(~13,400×g)离心1min, 倒掉收集管中废液,将吸附柱重新放回收集管中。(处理过的柱子尽量在1小时内使 用,如果处理时间过长可再次加平衡液ZBL处理)
  - 注: 1、此步骤也可在第5步并行操作离心,即提取液加入吸附柱前平衡柱子即可。
    - 2、柱平衡可充分激活硅基质膜,提高得率;平衡好的吸附柱放置时间超过1小时,效果将有所下降,建议再次处理后使用,但不建议处理2次以上。
- 2. 收集菌体: 取菌液100-200ml,加入离心管,12,000 rpm (~15,000×g)离心1min,收集沉淀,或者其他转速条件收集亦可。(菌液体积大于离心管,可以多次离心收集)。
- 3. 重悬菌体: 向留有菌体沉淀的离心管中加入10ml溶液1(请先检查是否已加入RNaseA),使用移液器或涡旋振荡器彻底悬浮细菌沉淀。(建议彻底悬浮的菌体最好收集在50ml离心管中,以便后续12,000 rpm离心。)

注意: 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. 裂解菌体: 向离心管中加入10ml溶液2,温和地上下翻转3-5次,室温静置1-2min 使菌体 充分裂解。

注意:温和地混合,不要剧震荡,以免造成所得产物有基因组DNA污染。菌液应变得均一粘稠表明已充分裂解;如果未变得均一,可能由于菌体过多,裂解不彻底,应适当减少菌体量。

5. 沉淀除杂: 向离心管中加入10ml溶液4,立即温和地上下翻转3-5次,充分混匀,即出现白色絮状沉淀,且沉淀颗粒不大于5mm,如颗粒大可逐渐增加摇振力度。12,000 rpm (~15,000×g)室温离心 10min(离心机温度可调节在20℃以上,不可以低温),此时在离心管底部形成沉淀。

注意: a、溶液4加入后应立即混合,避免产生局部沉淀。

b、低温离心时,可能会出现乳白上清,可37℃温浴2-3min后重新常温离心 沉淀。

- **6. 过滤除杂:** 将溶液全部倒入过滤柱FS中,慢慢推动推柄过滤,滤液收集在干净的带刻度50ml的管中,以便方便计量体积。
- 7. 向滤液中加入3ml去内毒素溶液ZER,上下颠倒混匀至溶液为乳白色悬浊液。

注:此溶液粘稠,室温较低时,建议40-50度水浴锅温育2-3min,便于吸取。

**8. 加入该乳浊液0.3**倍体积的异丙醇,颠倒混匀,至溶液转变为澄清透明状态。

注:标准操作下0.3倍异丙醇,计算结果为加入10ml即可。

- 9. 上柱吸附:每次吸取10ml上一步的混合液到吸附柱中(吸附柱放入50ml收集管中), 室温10,000 rpm (~11,500×g)离心10s,倒掉收集管中的废液,将吸附柱重新放回收 集管中(分多次将50ml管中的液体全部上柱)。
- 10. 漂洗: 向吸附柱中加入10ml漂洗液W2(请先检查是否已加入无水乙醇), 10,000 rpm (~11,500×g)离心10s,弃掉收集管中的废液,将吸附柱重新放回收集 管中。重复此步骤一次。
- **11.** 将吸附柱重新放回收集管中,12,000 rpm (~15,000×g)离心5分钟,目的是将吸附柱中残余的漂洗液去除。
- 12. 将吸附柱置于干净的50ml离心管中,超净台通风3-5min(无明显乙醇气味)。
- 13. 向吸附膜的中间部位悬空滴加1-2ml洗脱缓冲液TER,室温放置5分钟,室温 12,000 rpm (~15,000×g)离心2min。将50ml离心管中的洗脱液全部移入一个干净 的1.5ml离心管,-20℃保存。如后续实验对EDTA不敏感,建议加入终浓度1mM的 EDTA; 或使用TE缓冲液(10mM Tris+1mM EDTA,PH8.0)洗脱。

注:推荐二次洗脱,通常可以提高20%以上回收效率,即将洗脱下来的液体再次加回同一个吸附柱再次洗脱。