

MagPure DNA/RNA Pure Kit

DNA/RNA 回收试剂盒

本产品采用磁珠法，适合于从 100~400 μ l PCR 产物 / 酶促反应液 / 或粗制 DNA/RNA 中回收 DNA/RNA。纯化的质粒可直接用于自动测序、酶切、PCR 和标记等。20 分钟可以完成数个样品的抽提工作，整个操作过程不需接触酚氯仿等有机物抽提，也不需用到耗时的醇类沉淀。

产品组份

产品编号	MD5003-01	MD5003-02	MD5003-03
包装次数	50 次	500 次	5000 次
Buffer AL	10 ml	60 ml	550 ml
Buffer BD*	5 ml	25 ml	2 x 100 ml
MagPure RNA Particles	1.2 ml	12 ml	120 ml

保存条件

本产品可在室温（15-25 $^{\circ}$ C）保存18个月。收到产品后，建议把MagPure Particles保存于2~8 $^{\circ}$ C

方案 1. 单管式操作

准备工作

- 80%乙醇
 - 磁力架
 - 使用前，充分振荡 MagPure Particles，让磁珠充分重悬。
1. 短暂离心样品，用移液枪测量其体积，并转移至灭菌的 1.5ml 离心管中，用灭菌水或 RNase Free Water 补至 100 μ l。
 2. 加入 100 μ l Buffer AL 至样品，涡旋混匀 10 秒。
 3. **加入 20 μ l MagPure Particles 和 220 μ l Buffer BD 至产物中。**
Buffer BD 使用前需要加入无水乙醇进行稀释，Buffer BD 和 MagPure Particles 可以预先混匀。
 4. 颠倒混匀 30~50 次，室温放置 5 分钟，其间颠倒混匀数次。转移离心管至磁力架上吸附 2 分钟，小心倒弃或吸弃溶液。
 5. **加入 500 μ l 80%乙醇至离心管中，振荡混匀 10 秒，转移至磁力架上吸附 1 分钟。**
小心倒弃或吸弃溶液。
 6. **加入 500 μ l 80%乙醇至离心管中，振荡混匀 10 秒，转移至磁力架上吸附 1 分钟。**
小心倒弃或吸弃溶液。
 7. 短暂离心收集管壁上的液滴，转移至磁力架上，小心吸尽残液。
 8. 打开离心管的盖子，空气干燥 10 分钟。
 9. **加入 30~50 μ l 灭菌水或 RNase Free Water，涡旋或弹打打散磁珠。室温静置 5 分钟，其间混匀 3~5 次。**
 10. 短暂离心收集液滴。转移至磁力架上吸附 2 分钟。把 DNA 转移至新的离心管中。

方案 2. 高通量手工操作

该方案采用 96 孔板的高通量手工操作方式，适合于从 96 个 PCR 产物、RNA 产物、酶促反应液中回收 60bp-20kb 的 DNA 和 RNA 片段。

准备工作

- 80%乙醇
 - 96 孔磁力架
 - 使用前，充分振荡 MagPure Particles，让磁珠充分重悬。
1. **转移粗制 DNA、RNA 产物，PCR 产物或酶促反应液至 2.2ml 96 孔板中**，用灭菌水或 RNase Free Water 补至 100 μ l。
 2. 加入 100 μ l Buffer AL 至样品，涡旋混匀 10 秒。
 3. **加入 20 μ l MagPure Particles 和 220 μ l Buffer BD 至产物中**，700~1200rpm 振荡混匀 5 分钟。**转移至 96 孔磁力架上吸附 2 分钟。吸弃或倒弃废液。**
倒弃废液的方法：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上，轻轻拍打 1~2 次吸尽残液。【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】。Buffer BD 使用前需要加入无水乙醇进行稀释，Buffer BD 和 MagPure Particles 可以预先混匀。
 4. **加入 500 μ l 80%乙醇**。700~900rpm 振荡混匀 60 秒。转移至磁力架上吸附 3 分钟。吸弃或倒弃废液。
 5. **重复第 4 步一次。**
 6. 正放 96 孔板，空气干燥 10 分钟。
 7. **加入 50~100 μ l 灭菌水或 RNase Free Water**，700~900rpm 振荡混匀 5 分钟。
 8. 转移至磁力架上吸附 2 分钟。把 DNA/RNA 转移至新的板中。

常见问题回答

该列表可能有利于解决提取过程所碰到的问题。Magen 的技术人员也可以随时为您提供服务，若您对试剂盒存在问题或建议，或您在分子生物学碰到问题，都请您联系我们。我们将竭尽能力为您排忧解难。

现象	原因及解决方法
回收效率低	
Buffer BD 加入量不够	正确测量 PCR 的体积，然后根据片段大小加入适量 Buffer DP，异丙醇或 NaOH。
洗脱液体积大小	增加洗脱液体积或增加洗脱次数
洗脱液没有加入膜中央	洗脱时，必须把洗脱液(Elution Buffer 或灭菌水)加到柱子的滤膜正中央。
下游应用不理想	
盐污染	加入 Buffer DW2 至柱子后，静置 5 分钟后再离心
乙醇污染	Buffer DW2 最后一步洗涤时，离心时间不能减少。 烘箱干燥进一步去除乙醇
纯化的 DNA 还含有引物二聚体	当 PCR 产物中引物二聚体污染严重时，加入适量的 0.5M NaOH 有利于减少引物二聚体的污染，或使用 HiPure PCR Pure Kit II。

若以上的解答还是无法解决您的问题，请您联系我们。