

MagPure DNA Pure LQ Kit

产物 DNA 回收试剂盒

本产品采用磁珠法，适合于从 30~100 μ l PCR 产物 / 酶促反应液 / 或粗制 DNA 中回收 DNA。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	MD5002-01	MD5002-02	MD5002-03
包装次数	50 次	500 次	5000 次
Buffer BC*	4 ml	40 ml	400 ml
MagPure Particle	0.5 ml	5 ml	50 ml
Elution Buffer (10mm Tris,pH8.5)	1.5 ml	30 ml	300 ml

保存条件

本产品可在室温（15-25 $^{\circ}$ C）保存 18 个月。

配制 Bind Beads BC:

- (1) 取 Buffer BC，加入 1.5 倍体积的无水乙醇。（4 ml Buffer BC 加入 6ml 无水乙醇，40 ml Buffer BC 加入 60ml 无水乙醇，400 ml Buffer BC 加入 600ml 无水乙醇）
- (2) 取 MagPure Particles 充分振荡混匀，然后全部加入 Buffer BC（已加乙醇）中，使用前颠倒混匀。该混匀液可以室温放置 6 个月。

方案 1. 单管式操作

该方案采用 9 手工操作方式，适合于从 PCR 产物、酶促反应液中回收 60bp-10kb 的 DNA 片段。

准备工作

- 75%乙醇
 - 磁力架
 - 使用前，充分振荡 Bind Beads BC，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。
 2. **加入 2 倍体积的 Bind Beads BC 至产物中，涡旋混匀 15 秒。**
 3. 室温放置 5~10 分钟，其间振荡混匀数次。
 4. 转移离心管至磁力架上吸附 3 分钟，小心倒弃或吸弃溶液。
 5. **加入 300~500 μ l 75%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 300~500 μ l 75%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。打开离心管的盖子，空气干燥 10 分钟。
 8. **加入 30~50 μ l Elution Buffer ，涡旋或弹打打散磁珠。室温静置 3 分钟。**
 9. 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、酶促反应液中回收 60bp-20kb 的 DNA 片段。

准备工作

- 75%乙醇
- 96 孔磁力架
- 使用前，充分振荡 Bind Beads BC，让磁珠充分重悬。

1. 转移 PCR 产物或酶促反应液至 0.5ml 96 孔板中（也可以不转移）。
2. 加入 2 倍体积的 Bind Beads BC 至产物中，涡旋混匀 15 秒。
3. 700~900rpm 振荡混匀 300 秒，转移至 96 孔磁力架上吸附 3 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】。

4. 加入 300~500 μ l 75%乙醇。700~900rpm 振荡混匀 30~60 秒。转移至磁力架上吸附 3 分钟。吸弃或倒弃废液。
处理小体积的 PCR 样品时，可以用移液枪吸打混匀 7~10 次代替振荡混匀。
5. 重复第 4 步一次。
6. 正放 96 孔板，空气干燥 15 分钟。
7. 加入 30~50 μ l Elution Buffer，700~900rpm 振荡混匀 60 秒。室温静置 3 分钟。转移至磁力架上吸附 2 分钟。把 DNA 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	
Bind Beads BC 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 Bind Beads BC。
洗脱液体积太小	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	
乙醇污染	75%乙醇最后一步洗涤时, 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。