

GNM 磁珠法质粒 DNA 小量提取试剂盒 说明书

货 号:

HCD0704-100 (100T)

HCD0704-500 (500T)

HCD0704-2000 (2000T)

一、试剂盒简介

磁珠法质粒 DNA 小量提取试剂盒是磁性纳米分离技术与细菌细胞的 SDS 碱裂解法相融合，用以从菌体中高效提取高质量的质粒 DNA。在离心力的作用下，细胞碎片与 SDS 复合物会沉淀下来。特定条件下，磁珠能够吸附存在于上清液中的质粒 DNA，而其他杂质如蛋白质、盐离子等则可通过洗涤被有效除去。当条件发生改变时，磁珠会释放其所吸附的质粒 DNA。对于高拷贝质粒而言，从 2 mL 过夜培养的菌液（OD600 = 2.0）中能够获取超过 15 μ g 的质粒 DNA。经由本试剂盒抽提所得的质粒纯度高，D260/OD280 比值通常处于 1.8 ~ 1.9 之间，OD260/OD230 比值大于 2.0，可直接应用于转化、DNA 测序、PCR 以及酶切等后续实验。

此试剂盒的操作流程简便快捷，无需复杂设备，即可在常规离心管和磁力架中手动完成。同时，也支持配合磁转移式核酸提取仪器使用，实现全过程的自动化处理，进一步提升实验效率和准确性。

二、储存条件及有效期

1. 在 10-30℃条件下储存，有效期 12 个月。
2. 产品批号、生产日期见外包装盒。

三、试剂盒规格及组分

组分名称	HCD0704-100 (100T)	HCD0704-500 (500T)	HCD0704-2000 (2000T)
磁珠 S	1.5 mL	7.5 mL	30 mL
Buffer I	20 mL	100 mL	400 mL
Buffer II	20 mL	100 mL	400 mL
Buffer III	35 mL	175 mL	700 mL
Wash Buffer	30 mL	150 mL	300 mL*2
Elution Buffer	10 mL	50 mL	200 mL
RNase A (10 mg/ml)	80 μ L	400 μ L	1.6 mL

(a) 首次使用前，必须在 Wash Solution 瓶中加入指定倍体积的无水乙醇，充分混匀后使用。每次使用后将瓶盖拧紧，以保持 Wash Solution 中的乙醇含量。如果发现 Wash Solution 因运输或保管不当造成容量严重不准，请用量筒定容后再加入等比例体积的无水乙醇。

(b) 试剂盒中的磁珠 S 和加入 RNase A 的 Buffer I 请存放于 2-8℃，其他试剂室温保存，有效期详见包装。












四、操作步骤

根据手动 ro 提取仪选择自备材料：磁力架、水浴锅、小型高速离心机（最大离心力 $\geq 12,000 \times g$ ）、1.5 ml 离心管、异丙醇，板式离心机、自动化核酸提取仪、移液器、涡旋振荡器或 96 孔板混匀仪。



试剂盒初次开启，将 RNase A 全部加入 Buffer I 中，充分混匀后在瓶身做好标记。储存于 2~8℃，有效期 6 个月。

每次使用前请检查 Buffer II 是否出现沉淀，如有沉淀，请于 37℃溶解沉淀，待冷却至室温后使用。

质粒提取前处理：

1. 在含有合适抗生素的培养基中接种目标菌株，于 37℃摇床进行充分振荡培养 12~16 小时。
 -  菌液状态对质粒 DNA 的得率起着至关重要的作用，培养时请使用不超过容器容量 1/4 体积的培养基。
 -  处于生长平台期的菌体用于质粒抽提时得率最高，过度培养可能会导致 DNA 降解。
2. 对于高拷贝质粒，取 1~2 mL 菌液，在室温下以 10,000 rpm 离心 2 min 收集菌体，吸净上清液。
 -  对于高拷贝质粒，从 2 mL 过夜培养的菌液中通常可以获得超过 15 µg 的质粒 DNA，不建议使用更大的菌液量。
 -  对于低拷贝质粒，如果使用更多的菌液，则可将同一个样品分多管收集，每管不超过 5 mL，分别进行裂解，然后用同一批磁珠 S 吸附质粒 DNA，以获得更高的得率。
3. 向菌体沉淀中加入 200 µL Buffer I，通过吸打或振荡使其彻底悬浮菌体。
 -  Buffer I 在首次使用时，请检查是否已加入 RNase A。
 -  务必彻底悬浮菌体，否则会影响得率和质量。
4. 加入 200 µL Buffer II，立即温和颠倒离心管 5~10 次进行混匀，在室温下静置 3~5 min 直至完全裂解。
 -  裂解时间与菌量相关，菌量多时应适当延长时间，最长不能超过 5 min。
 -  如果同时操作多个样品，每加入一管就混匀一管，不要采用全部加入后一起混匀的方法，计时从第一管样品加入时开始。
 -  混匀时，动作要温和，若剧烈震荡，可能会使基因组 DNA 被打断并混杂在质粒中。
5. 加入 350 µL Buffer III，立即温和颠倒离心管 5~10 次充分混匀。
 -  如果同时操作多个样品，每加入一管就混匀一管，不要采用全部加入后一起混匀的方法。
 -  如果起始菌液较多，混匀后可在室温下静置 5 min 以彻底去除 RNA。
6. 在离心机以最大转速(≥12,000 rpm)离心 5~10 min，

• 手动法纯化步骤：

1. 小心吸取 600 µL 上清并转移至新的 1.5 mL 离心管中，然后向上清液中加入 100 µL 异丙醇和 15 µL 磁珠 S，温和混匀，在室温下静置 1 min。
 -  加入磁珠 S 之前，请将其充分混匀。
 -  务必将磁珠 S 加至液面以下，尽量将枪头上残留的磁珠 S 吸打干净。
2. 将离心管置于磁力架上 5 min，待磁珠 S 完全吸附至管壁上之后，吸弃上清，然后从磁力架上取出离心管。