

# 磁珠法质粒DNA提取试剂盒(小提)

# 【产品名称】

商品名称:磁珠法质粒DNA提取试剂盒(小提)

【包装规格及适配仪器】

预分装: 16T\*6(适配 16通道全自动核酸提取仪) 预分装: 96T(适配96通道全自动核酸提取仪)

非预分装: 20T、100T、500T(手工提取和其他全自动核酸提取仪)

【预期用途】

用于质粒的提取、富集、纯化等步骤,其处理后的产物用于科研使用。

### 【检验原理】

本试剂盒是基于生物纳米磁珠的核酸提取试剂盒,主要原理 是利用功能性生物磁珠表面的功能基团,将核酸从样品裂解产物 中富集至磁珠表面,再利用磁性分离装置对磁珠进行分离,从而 快速分离纯化核酸。整个过程不需用到酚、氯仿等有机试剂,安 全无毒,并且利用具有顺磁性的生物纳米磁珠,适合高通量自动 化提取。

#### 【主要组成成分】

货号	-16	-96	-20	-100	-500
规格	16T预分装	96T预分装	20T	100T	500T
Buffer I	5mL	22mL	5ml	22 mL	110 mL
Buffer II	5mL	22mL	5mL	22 mL	110 mL
Buffer III	5mL	22mL	5mL	22 mL	110 mL
结合液		96孔板*1板	7ml	35 mL	175 mL
磁珠&洗涤液I		96孔板*1板	13ml	65 mL	325 mL
洗涤液 II	007115+415	96孔板*1板	5mL	22 mL	110 mL
洗涤液 III	96孔板*1板	96孔板*1板	13ml	65 mL	325 mL
洗脱液		96孔板*1板	4ml	20 mL	60 mL
RNase A	200µL	1.2 mL	200µL	1.2 mL	1.2 mL*5

# 【储存条件及有效期】

RNase A置于-20℃冻存,试剂盒其他组分置于室温(10~30℃)保存,有效期一年。Buffer I加入RNase A后需2~8℃保存,尽快在3个月内使用完。

# 【适用样本】

适用于1-5mL过夜培养的菌液提取。

【自动提取(16通道设备以1和5通道加热为例)】

1. 打开仪器电源,待仪器完成自检后,根据表1-表2按对应的仪器型号设置程序参数:

# 表1: 16通道全自动核酸提取仪程序

TO THE CALL OF THE PARTY OF THE							
步骤	_		三	四	五	六	七
工位	2	1	2	3	4	5	2
等待时间	0	0	0	0	0	120s	0
混合模式	中速	中速	中速	中速	中速	慢速	中速
混合时间	30s	300s	240s	120s	60s	300s	60s



吸磁时间	60s	40s	40s	40s	40s	60s	0
体积	600µL	800µL	600µL	200 µL	600µL	100µL	600µL
温度		<b>25</b> ℃				65℃	

表2: 96通道全自动核酸提取仪

步骤	_	=	三	四	五.	六	七
工位	2	1	2	3	4	6	2
等待时间	0	0	0	0	0	120s	0
混合模式	中速	中速	中速	中速	中速	慢速	中速
混合时间	30s	300s	240s	120s	60s	300s	60s
吸磁时间	60s	40s	40s	40s	40s	60s	0
体积	600µL	800µL	600µL	200µL	600µL	100µL	600µL
温度		25 ℃				65℃	

2. (预分装试剂省略此步)非预分装试剂请预先将各组分(使用前务必充分摇匀)按照表4进行分装并做好标记:

表3: 组分装量-分布表

**************************************							
组分	规格装量	96T-工位	16T-布板				
结合液	300µL/孔	工位1	1/7列				
磁珠&洗涤液	600µL/孔	工位2	2/8列				
洗涤液 II	200µL/孔	工位3	3/9列				
洗涤液 III	600µL/孔	工位4	4/10列				
洗脱液	100µL/孔	工位6	5/11列				

- 3. 将RNase A溶液全部加入到Buffer I中,混匀后,置于2~8℃保存;
- 4. 集菌,取培养过夜的菌液1-5mL置于1.5ml离心管中,12000rpm离心1min,弃去上清;
- 5. 向上述离心管中加入200μL Buffer I, 盖好盖子, 充分振荡重悬菌体, 保证无明显菌块的存在:
- 6. 加入200µL Buffer II, 立即轻柔上下颠倒6-8次(切勿剧烈振荡),室温放置2-4min(3mL 菌以上4min, 其余2min), 使菌体充分裂解。 此时溶液变成均一的紫色,且开盖后能看到明显的"拉丝"现象;
- 7. 加入200µL Buffer III, 立即反复颠倒6-8次,使裂解好的菌液完全混匀,此时可以看到明显的白色絮状沉淀,且溶液颜色变为均一的黄色,然后室温放置2-5min(3mL菌以上5min,其余2min),12000rpm离心2min或直接96孔过滤板抽滤;
- 8. 离心或过滤完成后,转移全部上清液(离心法大约500μL,过滤法大约450μL)至结合 液深孔板的样孔中(16通道仪器,取上清转移至深孔板的第1、7列),吸取时应尽量 避免吸到沉淀;
- 9. 将结合液的深孔板放至工位1上,将磁珠&洗涤液 I、洗涤液 II、洗涤液 III以及洗脱液的深孔板(使用前先颠倒混匀数次使磁珠重悬,再轻甩孔板使溶液均集中到孔板底部,小心撕去封口铝膜,避免孔板振动,液体溅出)分别置于工位2/3/4/6工位上,运行程序;

注: 如果对质粒要求非常高,可以在上机之前在洗涤液 II 中再加入 $5\mu$ L的RNase A (10m g/mL)。

10. 程序结束后, 仪器会自动停止。洗脱液对应的的深孔板内为提取的核酸样品(S-48/S-16 仪器、深孔板第5、11列内为提取的核酸样品),该样品可以直接用于下游实验。若要长时间保存,可以封装或转移至新的容器中,置于-20℃冰箱保存。

#### 【手动提取】



- 1、将 RNase A 溶液全部加入到Buffer I中,混匀后,置于 2~8℃保存。
- 2、集菌,取培养过夜的菌液1-5mL置于1.5ml 离心管中,12000 rpm离心1 min,弃去上清(如果菌液多于1.5ml,需要进行多次离心操作)。
- 3、向上述离心管中加入200μL Buffer I, 并盖好盖子, 充分振荡重悬菌体, 保证无明显菌块的存在。
- 4、加入200 μL Buffer II, 立即轻柔上下颠倒6-8次(切勿剧烈振荡),室温放置2-4min(3mL菌以上4min,其余2min),使菌体充分裂解。 此时溶液变成均一的紫色,且开盖后能看到明显的"拉丝"现象。
- 5、加入200 μL Buffer III后,立即反复颠倒6-8次,使裂解好的菌液完全混匀,此时可以看到明显的白色絮状沉淀,且溶液颜色变为均一的黄色,然后室温放置2-5min(3mL菌以上5min,其余2min),12000rpm离心2min或者直接96孔过滤板抽滤。
- 6、步骤5完成后,转移全部上清液(离心法大约500μL,过滤法大约450μL)到干净的离心管中,吸取时应尽量避免吸到沉淀;向每个样本管中加入300 μL结合液。
- 7、取600μL磁珠&洗涤液 I 置于磁力架上, 静置1min, 转移上清至另一干净EP管中待用, 将步骤6中全部液体转入磁珠中, 振荡混匀后静置5min, 期间振荡混匀3 次。
- 8、将离心管置于磁力架上,静置1min,期间反复颠倒磁力架5~6次,使可能残存在管盖上的磁珠被磁力架吸附住,小心用移液器吸去管盖和管中的液体。
- 9、取下离心管,加入步骤7中待用液体,将离心管振荡混匀4 min 后再置 于磁力架上,静置1min,期间反复颠倒磁力架5~6次,磁珠完全吸附后,小心用移液器吸去管盖和管中液体。10、加入200 μL 洗涤液 II,将离心管振荡混匀2 min 后再置于磁力架上,静置1min,期间反复颠倒磁力架5~6次,磁珠完全吸附后,小心用移液器吸去管盖和管中液体。
- 注:如果对质粒要求非常高,可以在洗涤液Ⅱ中加入5µL的RNase (10mg/mL)。
- 11、加入600 μL 洗涤液 Ⅲ,将离心管振荡混匀1 min 后再置于磁力架上,静置1min,期间 反复颠倒磁力架5~6次,磁珠完全吸附后,小心用移液器吸去管盖和管中液体。
- 12、打开管盖,室温干燥3-5 min 至乙醇挥发完全(乙醇残留和过分于燥均会影响下一步核酸洗脱效率)。
- 13、取下离心管,加入100 μL洗脱液,振荡混匀使磁珠完全浸没在洗脱液 中,再置于65℃ 孵育5min,期间振荡混匀3次。
- 14、孵育结束后,将离心管置于磁力架上,静置1min,待磁珠完全吸附后,小心用移液器将液体转移至新的干净的离心管中(切勿将磁珠吸出),所得溶液即为核酸样品。
- 15、该样品可以直接用于下游实验,若要长时间保存,请置于-20℃冰箱。

# 【注意事项】

- 1) 操作注意安全防护: 样本提取应在规定的实验场所进行,穿戴防护 衣物、 一次性手套和口罩; 有直接接触过样本的物品应进行消毒后 丢弃或再次使用。
- 2) 除非另有说明,所有的操作均在室温(10-30℃)完成。
- 3) 实验前应对全自动核酸提取仪进行紫外线消毒,并用75%乙醇定期清理实验台和样本提取专用移液器。
- 4) 接触试剂的材料均要求干燥、洁净,以防止污染。
- 5) Buffer II 可能会有沉淀析出,属正常现象,将其置于42℃烘箱或水浴中,待沉淀溶解后混匀再用。
- 6) 手动提取时,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,使用5-10mL 过夜培养物,同时按照比例增加Buffer I、Buffer II、Buffer III的用量,吸附和洗脱时可以适当的延长时间,以增加提取效率。
- 7) 手动提取时,磁珠干燥放置时间不宜过长,过度干燥会影响提取结果。