

Circulating DNA Extraction CZ Kit

磁珠法游离 DNA 提取试剂盒

产品组份

产品编号	DNC612-01 (100 Preps)	DNC612-02 (200 Preps)
Buffer CLA	60 ml	120 ml
Buffer W1A	30 ml	60 ml
Buffer W2R	30 ml	50 ml
Buffer EB	20 ml	40 ml
Proteinase K	2 x 1.1 ml	4.4 ml
MagExtract Suspension	2 x 1.1 ml	4.4 ml

保存条件

本产品适合于从血浆/血清等无细胞样品中提取 DNA。试剂盒基于超顺磁性的磁珠纯化技术，在提取过程中根据磁珠特定条件下与核酸超高的亲和力以及条件改变时释放核酸的特性，达到快速分离纯化核酸的效果。快速分离纯化过程中无需使用有毒的酚氯仿抽提，也无需进行耗时的醇类沉淀，尤其适用于高通量的工作站等核酸自动化提取设备。得到的 DNA 可直接用于 PCR，荧光定量，病毒检测等实验。本产品可在室温(15~25°C)保存 12 个月，长期保存时需置于 2-8°C。

注意事项

- Buffer W1A/W2R 使用前，须按瓶子标签所示，加入无水乙醇进行稀释。
- 低温下， Buffer CLA 及 Buffer W1A 可能会有沉淀形成，需 37°C 水浴让沉淀完全溶解。
- 磁珠使用前请充分打散。
- 可将洗脱液预热至 60°C 后进行洗脱以提高产量。

实验步骤 (KingFisher Flex 核酸提取仪)

1. 将样品进行解冻, 待用。
2. 按照下表进行试剂分装 (蛋白酶不能与裂解液预混)

板名称	预装试剂	使用前加入
样品板 (深孔板)	20 μ l MagExtract Suspension 500 μ l Buffer CLA	● 300 μ l样品 ● 20 μ l Proteinase K
洗板1 (深孔板)	600 μ l Buffer W1A	使用前放入磁力套
洗板2 (深孔板)	600 μ l Buffer W2R	
洗板3 (深孔板)	600 μ l Buffer W2R	
洗脱板 (深/浅孔板)	60 μ l Buffer EB	

1. 打开软件, 导入 Mabio_612 程序。
2. 执行程序, 按提示将装有样品或试剂的 96 孔板放到仪器对应的槽中。
3. 约 30 分钟后程序执行完毕。取出 DNA 样品, 用封口膜封好。把 DNA 保存于-20 $^{\circ}$ C。

实验步骤（32通道核酸提取仪）

1. 将样品进行解冻，待用
2. 按照下表进行试剂分装（蛋白酶不能与裂解液预混）

孔位	预装试剂	使用前加入
第1/7列孔	20 μ l MagExtract Suspension 500 μ l Buffer CLA	● 300 μ l样品 ● 20 μ l Proteinase K
第2/8列孔	600 μ l Buffer W1A	
第3/9列孔	600 μ l Buffer W2R	
第4/10列孔	600 μ l Buffer W2R	
第5/11列孔	/	
第6/12列孔	60 μ l Buffer EB	

3. 程序设置：

孔位	等待时间	混合时间	混合速度	吸磁次数	体积	温度
1	0	15 min	中速	2 次	600 μ l	55 度
2	0	2 min	中速	2 次	600 μ l	关闭
3	0	1 min	中速	1 次	600 μ l	关闭
4	0	1 min	中速	1 次	600 μ l	关闭
6	6 min	6 min	中速	5 次	50 μ l	55 度
4	0	1 min	中速	0 次	600 μ l	关闭

1. 执行程序，按提示将装有样品或试剂的 96 孔板放到仪器对应的槽中。
2. 约 30 分钟后程序执行完毕。取出 DNA 样品，用封口膜封好。把 DNA 保存于 -20 $^{\circ}$ C。

实验步骤（手工操作）

该方案适合于从无细胞样品中提取 DNA。

1. 在 1.5ml 离心管中，加入 300ul 样品。
2. 加入 20 μ l Proteinase K ， 20 μ l MagExtract Suspension 及 500ul Buffer CLA，充分涡旋混匀。55 度放置 15 分钟，期间颠倒混匀数次。
3. 将离心管放置于磁力架静置 30 秒，磁珠完全吸附后，小心吸弃液体。
4. 将离心管从磁力架取下，加入 600 μ l Buffer W1A，涡旋混匀 1 分钟。将离心管放置于磁力架静置 30 秒，磁珠完全吸附后，小心吸弃液体。
5. 将离心管从磁力架取下，加入 600 μ l Buffer W2R，涡旋混匀 1 分钟。将离心管放置于磁力架静置 30 秒，磁珠完全吸附后，小心吸弃液体。
6. 重复第 5 步一次。
7. 短暂离心，将离心管放置于磁力架上静置 10 秒，吸尽残液。（此步骤不可省略，过多乙醇残留会导致后续实验抑制）
8. 将离心管放于磁力架上，打开盖子，室温晾干 10 分钟。（干燥时间过长会导致洗脱困难）
9. 将离心管取下，加入 50 μ l Buffer EB，涡旋混匀，55 $^{\circ}$ C 振荡温浴 6 分钟，若无振荡温浴，期间涡旋混匀 3~4 次。
10. 将离心管放于磁力架上，静置吸磁 2 分钟，转移 DNA 溶液至新的离心管保存于 -80 $^{\circ}$ C。