

MagPure Circulating DNA Maxi Kit

简介

MagPure Circulating DNA Maxi Kit 适合于从 2~6ml 的血清、血浆中提取游离核酸。试剂盒基于超顺磁性的磁性粒子纯化技术，可最大程度减少交叉污染的风险，提高检测的灵敏度和准确度。仪器运行时间只需 50 分钟。得到的 DNA 可直接用于定量 PCR 和二代测序等实验。

组成

产品编号	12917PC-20	12917PC-50	12917PC-100
纯化次数(2000ul)	20Preps	50 Preps	100 Preps
MagPure Particles G	3.6ml	8.5 ml	2 x 8.5 ml
Proteinase K	48mg	120 mg	220 mg
Protease Dissolve Buffer	6ml	15 ml	15 ml
Buffer SDS(20%)	30 ml	60 ml	150 ml
Buffer MLK	100 ml	250 ml	450 ml
Buffer MKW1	60 ml	120 ml	250 ml
Buffer MW2	50 ml	50 ml	50 ml
Buffer AE	20 ml	20 ml	30 ml
说明书	1	1	1

保存条件

MagPure Circulating DNA Maxi Kit 除 Proteinase K 和 MagPure Particles G 外,其他组份均在室温下进行。Proteinase K 和 MagPure Particles G 室温下运输,收到产品后保存于 2~8°C。

准备工作

- 溶解 Proteinase K: 按标签所示,加入 Protease Dissolve Buffer 至 Proteinase K 干粉中,颠倒混匀 10~15 次让 Proteinase K 充分溶解,保存于-20°C。
- Buffer MW2 使用前,须按瓶子标签所示,加入无水乙醇进行稀释。
- MagPure Particles G 会快速沉降,每次使用前必须剧烈振荡混匀。进行多管操作时,每一次吸取 MagPure Particles G 时都要摇晃瓶子,使磁珠充分分散后再吸取。

提取流程 A:2.0ml 样品抽提

该方案采用手工操作流程,适合于从 2ml 血清、血浆样品中提取游离 DNA。

- 在 10~15ml 离心管中,加入 100ul Proteinase K 和 2ml 血清或血浆,混匀 5 秒。
- 加入 100ul Buffer SDS(20%),涡旋混匀 10 秒,60 度处理 20~60 分钟。
- 加入 3.3ml Buffer MLK 和 150ul MagPure Particles G 至样品中,颠倒混匀 10 分钟。转移至磁力架上,静置 3 分钟吸附磁珠。小心吸弃所有溶液。
- 加入 1.0ml Buffer MKW1,涡旋混匀 15 秒。转移至 1.5ml 离心管中,转移至磁力架上,静置 2 分钟吸附磁珠。小心吸弃所有溶液。
- 加入 1.0ml Buffer MKW1,涡旋混匀 15 秒。转移至磁力架上,静置 2 分钟吸附磁珠。小心吸弃所有溶液。
- 加入 1.0ml Buffer MW2,涡旋混匀 15 秒。转移至磁力架上,静置 2 分钟吸附磁珠。小心吸弃所有溶液。
- 加入 1.0ml Buffer MW2,涡旋混匀 15 秒。转移至磁力架上,静置 2 分钟吸附磁珠。小心吸弃所有溶液。
- 加入 1.0ml 80%乙醇,涡旋混匀 15 秒。转移至磁力架上,静置 2 分钟吸附磁珠。小心吸弃所有溶液。
- 短暂离心,收集管壁上的液滴。转移至磁力架上,小心吸弃所有溶液。
- 55°C 干燥 10 分钟。
- 加 50ul 预热至 55°C 的 Buffer AE、Low TE 或灭菌水等缓冲液,涡旋打散磁珠。振荡 6 分钟。
- 转移至磁力架上,静置 2 分钟。转移 DNA 溶液至新的 1.5ml 离心管中。
- (可选)加 20ul 预热至 50°C 的 Buffer AE、Low TE 或灭菌水等缓冲液,涡旋打散磁珠。振荡 2 分钟。短暂离心转移至磁力架上,静置 3 分钟。转移 DNA 溶液至第 11 步的 1.5ml 离心管中。

提取流程 B:4.0ml 样品抽提

该方案采用手工操作流程, 适合于从 4ml 血清、血浆样品中提取游离 DNA, 该方案需要更多的 Proteinase K, 请另外订购。

1. 在 10~15ml 离心管中, 加入 200 μ l Proteinase K 和 4ml 血清或血浆, 混匀 5 秒。再加入 200 μ l Buffer SDS(20%), 涡旋混匀 10 秒, 60 度处理 20~60 分钟。
2. 加入 6.8ml Buffer MLK 和 280 μ l MagPure Particles G 至样品中, 振荡混匀 10 分钟。3000 \times g 离心 5 分钟收集磁珠, 小心倒弃溶液。或转移至磁力架上, 静置 6 分钟吸附磁珠。小心吸弃所有溶液。
3. 加入 1.0ml Buffer MKW1, 涡旋混匀 15 秒。转移至 2.0ml 离心管中, 转移至磁力架上, 静置 2 分钟吸附磁珠。小心吸弃所有溶液。
4. 加入 1.0ml Buffer MKW1, 涡旋混匀 15 秒。转移至磁力架上, 静置 2 分钟吸附磁珠。小心吸弃所有溶液。
5. 加入 1.0ml Buffer MW2, 涡旋混匀 15 秒。转移至磁力架上, 静置 2 分钟吸附磁珠。小心吸弃所有溶液。
6. 加入 1ml Buffer MW2, 涡旋混匀 15 秒。转移至磁力架上, 静置 2 分钟吸附磁珠。小心吸弃所有溶液。
7. 加入 1.0ml 80%乙醇, 涡旋混匀 15 秒。转移至磁力架上, 静置 2 分钟吸附磁珠。小心吸弃所有溶液。
8. 短暂离心, 收集管壁上的液滴。转移至磁力架上, 小心吸弃所有溶液。
9. 55 $^{\circ}$ C 干燥 10 分钟。
10. 加入 70 μ l 预热至 50 $^{\circ}$ C 的 Buffer AE、Low TE 或灭菌水等缓冲液, 涡旋打散磁珠。振荡 6 分钟。
11. 转移至磁力架上, 静置 3 分钟。转移 DNA 溶液至新的 1.5ml 离心管中。
12. 加入 25 μ l 预热至 55 $^{\circ}$ C 的 Buffer AE、Low TE 或灭菌水等缓冲液, 涡旋打散磁珠。振荡 2 分钟。短暂离心, 转移至磁力架上, 静置 3 分钟。转移 DNA 溶液至第 10 步的 1.5ml 离心管。

提取流程 C:6.0ml 样品抽提

该方案采用手工操作流程, 适合于从 6ml 血清、血浆样品中提取游离 DNA, 该方案需要更多的 Proteinase K, 请另外订购。

1. 在 50ml 离心管中, 加入 300 μ l Proteinase K 和 6ml 血清或血浆, 混匀 5 秒。再加入 300 μ l Buffer SDS(20%), 涡旋混匀 10 秒, 60 度处理 20~60 分钟。
2. 加入 10ml Buffer MLK, 颠倒混匀 10 次。
3. 转移一半体积的混合液至新的 15ml 离心管中, 加入 200 μ l MagPure Particles G, 颠倒振荡混匀 6 分钟。转移至磁力架或 3000 \times g 离心 3 分钟收集磁珠, 倒弃溶液。
4. 把另一半体积的混合液转入含磁珠的离心管中, 涡旋 10 秒重悬磁珠, 颠倒振荡混匀 6 分钟。转移至磁力架或 3000 \times g 离心 3 分钟收集磁珠, 小心倒弃溶液。
5. 加入 1ml Buffer MKW1, 涡旋混匀 20 秒。转移至 2.0ml 离心管中, 转移至磁力架上, 静置 2 分钟吸附磁珠。小心吸弃所有溶液。
6. 加入 1ml Buffer MKW1, 涡旋混匀 15 秒。转移至磁力架上, 静置 2 分钟吸附磁珠。小心吸弃所有溶液。
7. 加入 1ml Buffer MW2, 涡旋混匀 15 秒。转移至磁力架上, 静置 2 分钟吸附磁珠。小心吸弃所有溶液。
8. 加入 1ml Buffer MW2, 涡旋混匀 15 秒。转移至磁力架上, 静置 2 分钟吸附磁珠。小心吸弃所有溶液。
9. 加入 1.0ml 80%乙醇, 涡旋混匀 15 秒。转移至磁力架上, 静置 2 分钟吸附磁珠。小心吸弃所有溶液。
10. 短暂离心, 收集管壁上的液滴。转移至磁力架上, 小心吸弃所有溶液。55 $^{\circ}$ C 干燥 12 分钟。
11. 加 60 μ l 预热至 55 $^{\circ}$ C 的 Buffer AE、Low TE 或灭菌水等缓冲液, 涡旋打散磁珠。振荡 8 分钟。转移至磁力架上, 静置 3 分钟。转移 DNA 溶液至新的 1.5ml 离心管中。
12. 加入 25 μ l 预热至 50 $^{\circ}$ C 的 Buffer AE、Low TE 或灭菌水等缓冲液, 涡旋打散磁珠。振荡 2 分钟。短暂离心, 转移至磁力架上, 静置 3 分钟。转移 DNA 溶液至第 10 步的 1.5ml 离心管。