

MagPure Fungal HW DNA Kit

磁珠法真菌高分子量 DNA 试剂盒

本产品为真菌样品的 DNA 快速制备提供了一个自动化的解决方案。试剂盒基于高结合力的纳米磁性粒子的纯化方式。样品在裂解液作用下裂解，DNA 释放到裂解液中。加入结合液和磁性粒子吸附 DNA，而蛋白质则不被吸附而去除。吸附了 DNA 的粒子经洗涤液洗涤去除蛋白质和其它杂质，再经含乙醇洗液洗涤去除盐分，最后 DNA 被低盐缓冲液[Elution Buffer]洗脱。洗脱的 DNA 可直接用于 PCR、限制性内切酶酶切等下游实验。

产品组份

产品编号	D6384-01	D6384-02	D6384-03
纯化次数	48 次	96 次	5 × 96 次
氧化锆珠 0.6-0.8mm	40 g	80 g	400 g
RNase Solution	0.6 ml	1.1 ml	6 ml
MagPure Particles G2	1.5 ml	3.0 ml	15 ml
Buffer STL	40 ml	80 ml	350 ml
Buffer CXP	25 ml	50 ml	220 ml
Buffer GW1*	44 ml	88 ml	2 × 220 ml
Buffer GW2*	20 ml	40 ml	2 × 100 ml
Buffer BW3	50 ml	90 ml	450 ml
Elution Buffer	10 ml	30 ml	100 ml

保存条件

本产品室温运输，长期保存时，把 RNase Solution 和 MagPure Particles G2(磁珠液)保存于 2-8℃，其余产品保存于室温，有效期 18 个月。

产品组份

货号	试剂组份与装量	D6384-TL-06	D6384-S-48
氧化锆珠 0.6-0.8mm		80 g	40 g
RNase Solution		1.1 ml	0.6 ml
Buffer STL		70 ml	40 ml
TL-Tip		12 个	24 个
尖底板 试剂条	1/7孔: 400μl Buffer CXP 2/8孔: 750μl Buffer GW1 3/9孔: 750μl Buffer GW1 4/10孔: 750μl Buffer GW2 20μl MagPure Particles G2 5/11孔: 750μl Buffer BW3 6/12孔: 100μl Elution Buffer	6 块	48 条

保存条件

本产品室温运输，长期保存时，把 RNase Solution 保存于 2-8°C，其余产品保存于室温，有效期 18 个月。

准备工作

- 准备 2ml 匀浆管 F: 2ml 螺口离心管，加入 0.5~0.7g 氧化锆珠 0.6-0.8mm.
- Buffer GW1/GW2 使用前，须按瓶子标签所示，加入无水乙醇进行稀释。

第一部分. 样品裂解

该方案采用氧化锆珠磨裂解真菌细胞壁，适合于从液体培养真菌、菌丝体、孢子粉、微量真菌或细菌、寄生真菌等样品中提取高纯度的总 DNA。

1. 真菌或细菌样品的收集：

- 固体培养真菌或细菌：**加入 1.0~1.8ml 生理盐水或 PBS 从固体培养基刮洗出真菌，并转移至 2.0ml 离心管中，13,000 × g 离心 3 分钟收集真菌，倒弃上清液。
- 液体培养真菌或：**转移 1.8ml 培养液(真菌湿重不要超过 100mg)至 2.0ml 离心管中，

$13,000 \times g$ 离心 3 分钟收集真菌或细菌，倒弃上清液。

- **孢子粉：**转移 30-50mg 孢子粉至 2.0ml 离心管中。
 - **体液中寄生微生物：**转移 1.0-1.8ml 血清，血清，分泌液，拭子浸泡液、组织匀浆液，体液等至 2.0ml 离心管中。 $13,000 \times g$ 离心 10 分钟收集微生物，倒弃上清液。
 - **痰液：**取适量痰液，加入 4 倍体积的新鲜制备的 0.1% DTT 溶液，涡旋混匀 10 秒，室温放置 15~30 分钟，期间要不断涡旋震荡，直至团块消失，痰液全部匀质化。取 1.8ml 液化液至 2.0ml 离心管中， $13,000 \times g$ 离心 10 分钟收集微生物，倒弃上清液。
 - **全血：**取 0.5ml 全血至离心管中，加入 3 倍红细胞裂解液（10×Buffer RBC）裂解红细胞， $500 \times g$ 离心 5 分钟沉淀去除白细胞。转移 1.5~1.8ml 上清液至 2.0ml 离心管中， $13,000 \times g$ 离心 10 分钟收集微生物，倒弃上清液。
 - **组织中寄生真菌或细菌：**取 30~100mg 冻存或新鲜的动植物组织，加入 1.0~1.5ml 生理盐水或 PBS 进行充分匀浆，静置 1~3 分钟沉淀去除大颗粒后，转移上清液至 2ml 离心管中， $13,000 \times g$ 离心 10 分钟收集微生物，倒弃上清液。
2. 加入 600 μl Buffer STL 和 10 μl RNase Solution 至样品中，涡旋重悬沉淀，然后转移全部重悬液至 2ml 匀浆管 F 中，盖紧盖子，在涡旋仪上最高速度涡旋 10 分钟，或珠磨仪进行高效珠磨。
- 涡旋仪：推荐使用美基涡旋仪 MagMix A，这台涡旋仪带 2ml 离心管的夹具，可一次高效处理 10~20 个样品。实验室常用的涡旋仪或带振荡功能的恒温金属浴也可以使用，使有恒温金属浴时需要 2ml 离心管中，让管子间的磨擦力防止管子无效旋转减少珠磨效果。
 - PowerLyzer 珠磨仪：建议 2000rpm 珠磨 30 秒，暂停 30 秒，再 2000rpm 珠磨 30 秒。
 - FastPrep24 珠磨仪：建议 5m/s，珠磨 30 秒，暂停 30 秒，再 5m/s 珠磨 30 秒。
 - Tissue Lysis II 珠磨仪：建议 25Hz 珠磨 5 分钟，重新调整位置后再 25Hz 珠磨 5 分钟。
3. $13000 \times g$ 离心 3 分钟，按第 2 或 3 部分进行操作。

第二部分. 单管操作

1. 转移 500 μl 消化液（第一步）至 1.5ml 离心管中。
2. 加入 350 μl Buffer CXP 和 25 μl MagPure Particles G2 至样品中，缓慢颠倒混匀 15~30 次，室温静置 10 分钟，其间颠倒混匀数次。转移至磁力架上吸附 1 分钟，倒弃或吸弃溶液。使用前，MagPure Particles G2 需要充分重悬。这一步可以于 1000-1200rpm 振荡 2 分钟。
3. 加入 750 μl Buffer GW1，用移液器吸打混匀 10 次或 800~1200rpm 振荡温育 1 分钟，转移至磁力架上吸附 1 分钟，倒弃或吸弃溶液。
4. 加入 750 μl Buffer GW1，用移液器吸打混匀 10 次或 800~1200rpm 振荡温育 1 分钟，转

移至磁力架上吸附 1 分钟，倒弃或吸弃溶液。

5. 加入 750 μ l Buffer GW2，用移液器吸打混匀 10 次或 800~1200rpm 振荡温育 1 分钟，转移至磁力架上吸附 1 分钟，倒弃或吸弃溶液。
6. 加入 750 μ l Buffer GW2，用移液器吸打混匀 10 次或 800~1200rpm 振荡温育 1 分钟，转移至磁力架上吸附 1 分钟，倒弃或吸弃溶液。
7. 不要从磁力架上取下离心管中，加入 750 μ l Buffer BW3，不要打散磁珠，静置 60 秒，小心吸弃溶液。
8. 加入 50~100 μ l Elution Buffer，移液器吸打混匀 10 次或 800~1000rpm 振荡温育 5 分钟，室温放置 5 分钟。转移至磁力架上吸附 2 分钟，把 DNA 转移至新的离心管中。

第三部分.32/48 通道核酸提取仪操作

1. 瓶装试剂：按预分装试剂表格所示，按各种试剂分装至 96 孔板对应的孔中。
预分装试剂：振荡 96 孔板让磁珠充分悬浮，正放 1 分钟后，去除封口袋和封口膜。
2. 在第 1/7 排孔中，加入 400 μ l 消化液(第一步部分)。
3. 把磁力外套插到仪器中。把 96 孔板放到仪器中(A1 孔按左内角放置)。
4. 启动程序，约 30 分钟，结束提取。取出 96 孔板和磁力外套。
5. 把 DNA 转移至 1.5ml 离心管中，把产物保存于-20~8°C。

MagMix 32/MagMix 48 仪器的参数

序号	步骤名称	孔位	容积	混合时间		等待		磁吸时间			吸磁	加热	
				时间	速度	时间	位置	升降	液面	底部		板位	温度
1	吸磁	4	500	30s	8	0	0	60	0	0	自动	/	/
2	结合	1	750	300s	7	0	0	90	0	0	自动	/	/
3	清洗1	2	600	90s	8	0	0	60	0	0	自动	/	/
4	清洗2	3	600	90s	8	0	0	60	0	0	自动	/	/
5	清洗3	4	600	60s	8	0	0	60	0	0	自动	/	/
6	清洗4	5	600	0	8	0	0	60	0	0	自动	/	/
7	洗脱1	6	100	180s	8	0	0	0	0	0	自动	6	55
8	洗脱2	6	100	420s	6	0	0	90	0	40	自动	6	55
9	弃磁	3	500	30s	8	0	0	0	0	0	自动	/	/