

BW-MPD1420 无内毒素质粒中量提取试剂盒（磁珠法）

目录

产品组成	2
产品简介	2
保存条件	2
实验前准备工作	2
实验前需准备的材料	3
安全信息	3
实验步骤	3
24A 自动化提取 SOP	7
购买须知	9

产品组成

Catalog#	BW-MPD1420-A00-01	BW-MPD1420-A00-02	BW-MPD1420-A00-03
Preps	10	25	50
Plasmid Beads	3x1.1 mL	8 mL	16 mL
Buffer A1	30 mL	65 mL	130 mL
Buffer B1	30 mL	65 mL	130 mL
Buffer N3	8 mL	20 mL	40 mL
Buffer RET	30 mL	65 mL	130 mL
Buffer KB	45 mL	110 mL	210 mL
DNA Wash Buffer*	15 mL	24 mL	54 mL
Endofree Elution Buffer	10 mL	25 mL	45 mL
RNase A (20 mg/mL)	160 μ L	400 μ L	760 μ L
User Manual	1	1	1

* DNA Wash Buffer: 使用前请将 60 mL (BW-MPD1420-A00-01)或 96 mL (BW-MPD1420-A00-02)或 216 mL (BW-MPD1420-A00-03) 96-100%乙醇加入至每个 DNA Wash Buffer 瓶内。

产品简介

该试剂盒是采用磁珠与质粒 DNA 的可逆性吸附系统，允许 DNA 和磁珠高效结合，而蛋白质和其他污染物在一定条件下被清除。核酸很容易用无菌水或洗脱缓冲液洗脱。

无内毒素（EZgene™ EndoFree）系统使用一种特殊配方的缓冲液，从细菌裂解液中清除内毒素。经纯化后的质粒内毒素水平小于 10 EU/ μ g 内毒素。纯化后的无内毒素 DNA 可用于各种下游应用，如内毒素敏感细胞系的转染、原代培养细胞或微注射。

本试剂盒用于快速高效提取 15 ~ 50 mL 菌液的质粒 DNA，最高产量可达到 250 μ g。本产品可匹配多种自动化平台，如 Allsheng Auto-Pure 24A。

保存条件

本试剂盒自生产之日起可保存 12 个月。RNase A 可储存于室温（15-25℃），长期储存于 4℃。Plasmid-L Beads 可常温运输，长期保存于 4℃。其余试剂及用品可保存于室温（15-25℃）。

实验前准备工作

通过检查本用户手册，准备好所有组件和所有必要的材料，熟悉每一步，并特别注意以下几

点。

- **RNase A:** 20 mg/mL，使用前需将提供的所有 RNase A 瞬时离心。实验前可将 RNase A 加入 Buffer A1 中混匀后使用，并于 4℃ 保存。
- **Buffer B1:** 低于室温时会沉淀，请于 37℃ 水浴加热至沉淀完全溶解，溶液澄清。使用后保证 Buffer B1 瓶盖拧紧。
- **Plasmid Beads:** 使用前需充分涡旋混匀。建议根据自身使用情况进行分装，避免反复开盖和涡旋降低磁珠磁性，磁珠碎片增加。
- **DNA Wash Buffer:** 使用前请加入瓶身相应的 96-100% 乙醇至每个 DNA Wash Buffer 瓶内。
- 若收集管不适合高速离心机转子，或无高速离心机，可以进行低速离心后，再用过滤器过滤来收集裂解上清液。
- 在室温下（15-25℃）进行所有离心操作。

实验前需准备的材料

- 96-100% 乙醇
- 水浴锅（65℃）
- 高速离心机
- 磁力架或自动化仪器
- 15 ml 和 1.5 mL 高速离心管

安全信息

Buffer N3 和 Buffer KB 中含有离液盐，与漂白剂结合可能形成活性化合物。不要直接向废料中添加漂白剂或酸性溶液。

实验步骤

1. 接种新鲜的菌液到 15-50 mL LB 培养基（含适量抗生素），37℃ 震荡培养 14-16 h。

注：制备初始培养菌液的最佳方法：从新鲜的选择性培养基上挑取新鲜的单菌落至含有适量抗生素的 LB 培养基内，37℃，震荡（约 250 rpm）培养 6-8 h。OD600 介于 2.0-3.0。

注：请勿使用保存在 4℃ 的菌液作为初始菌液。

注：请勿使用过量菌液。

2. 5,000 rpm 离心 10 min，弃上清，将管子倒置于纸巾上，去除残留培养基（尽量除干净）。

注：残留培养基会导致细胞裂解不良，从而降低 DNA 产量。

3. 加入 **2.5 mL Buffer A1**（确保其中已加入 RNase A），用移液器或涡旋震荡仪充分悬浮细

菌细胞。

注：充分重悬对于获得最佳产量是至关重要的。

4. 加入 **2.5 mL Buffer B1**，必须轻轻地反转 5-10 次以混匀（不要涡旋），室温静置 5 min 以内，裂解液整体表现为澄清。

注：孵育时间不能超过 5min。Buffer B1 若产生沉淀，须在 37℃ 加热，使沉淀溶解后再使用。

5. 加入 **800 µL Buffer N3**，立即手动震荡 5-10 次混匀，产生白色沉淀。

注：一定要混合均匀，若混合物仍然呈团块、褐色、粘稠状，需要更充分混匀来完全中和。

6. 将裂解液移入高速离心管，室温 12000 rpm 离心 10 min。

注：若沉淀离心不完全，可以再离心 5min；若没有高速离心机，可低速离心（5000 rpm 左右）后取相对澄清的上清液。

7. 取步骤 6 中的上清液转移至一个干净的 15 mL 离心管中（避免吸到沉淀），加入 **2.5 mL Buffer RET** 和 **2.5 mL 异丙醇**，混匀得到裂解液混合液。

8. 加入 **300 µL Plasmid Beads**，涡旋混匀 1 min 左右。室温静置 5-10 min，期间需手动或涡旋混匀 2-3 次。孵育结束后将离心管置于磁力架上静置 1-2min 左右（确保所有磁珠被吸附即可），弃去上清液，保留磁珠。

注：Plasmid Beads 使用前需充分涡旋混匀。

注：孵育期间一直混匀有助于提高得率。

注：若管上有磁珠残留，可以进行瞬时离心后上磁力架或者保持离心管在磁力架上，整体上下颠倒 2-3 次，使磁珠完全吸附。

9. 从磁力架上取下离心管，加入 **4 mL Buffer KB**，涡旋混匀 30 s 左右。将离心管置于磁力架上，静置 1 min（确保所有磁珠被吸附即可），弃去上清液，保留磁珠，取下离心管。

10. 加入 **4 mL DNA Wash Buffer**（确保加入 96-100%乙醇），涡旋混匀 30 s 左右，将离心管置于磁力架静置 1 min（确保所有磁珠被吸附即可），弃去上清液，保留磁珠。

注：DNA Wash Buffer 使用前请加入瓶身相应的 96-100%乙醇。

11. 加入 **4 mL** 无水乙醇，涡旋混匀 30 s 左右，将离心管置于磁力架静置 1 min（确保所有磁珠被吸附即可），弃去上清液，保留磁珠。

12. 在磁力架上晾干 5-10 min。除残留乙醇，以便获得最佳洗脱。

注：要注意观察磁珠是否过于干燥，过于干燥会影响洗脱效果。

13. 从磁力架上取下离心管，加入 **500-800 µL Endofree Elution Buffer** 或者细胞培养水，涡旋混匀 1 min，室温孵育 5 min，期间混匀 1-2 次再上磁力架，静置 3-5 min 左右（确保所有磁珠被吸附即可），吸取澄清的液体（产物）至无菌离心管中，检测后于 -20℃ 或 -80℃ 保存。

注：加入洗脱液后 65℃ 孵育 5min，或者进行二次洗脱，提高 DNA 产量。

注：为减少磁珠残留，可适当延长吸磁时间，或将取出的产物再放置于磁力架上 2-3 min，进行吸磁，也可通过离心处理。

注：吸取产物时，可少吸取 5-10 µL，以避免将磁珠吸出。

如需购买预装版试剂盒以及自动化平台匹配，请拨打联系电话：400-115-2855。

表 1. 24 通道预装版试剂盒规格及型号目录表

Catalog#	BW-MPD1420-A24-10	BW-MPD1420-A24-11	BW-MPD1420-A24-12	BW-MPD1420-A24-13
Preps	24 x 1	24 x 4 (96)	24 x 10 (240)	24 x 20 (480)
24 孔磁棒套*	1	4	10	20
Plasmid beads	300 uL	300 uL	300 uL	300 uL
Buffer A1	65 mL	245 mL	610 mL	410 mL x 3
Buffer B1	65 mL	245 mL	610 mL	410 mL x 3
Buffer N3	20 mL	70 mL	170 mL	340 mL
Buffer RET	2.5 mL	2.5 mL	2.5 mL	2.5 mL
Buffer KB	4 mL	4 mL	4 mL	4 mL
DNA Wash Buffer	4 mL	4 mL	4 mL	4 mL
RNase A (20 mg/mL)	390 uL	2 x 740 uL	4 x 920 uL	6 x 1.3 mL
Endofree Elution Buffer	500 uL	500 uL	500 uL	500 uL
User Manual	1	1	1	1

注：Buffer A1、Buffer B1、Buffer N3 和 RNase A 为瓶装试剂总剂量，其余上述试剂均为单孔试剂量。

本试剂盒一套配 1 个 24 孔磁棒套和 6 块 24 孔深孔板 (Plasmid-L Beads x1, Buffer RETx1, Buffer KB x1, DNA Wash Buffer x1, Elution Buffer x1, 空板 x1)。

24A 自动化提取 SOP

适配 Allsheng Auto-Pure 24A

- 按照前面的**步骤 1-6** 进行操作得到裂解液上清液。
- 取 24 孔深孔板，按照下表 1 加入样本和试剂至板中。若为非预装版试剂盒，以下试剂都需自行加入。

注：每一孔的总体积不能超过 10000 μL ，否则可能溢出。

表 1. 24 孔板设置

孔板编号	对应 仪器 板位	样本/试剂	体积 (μL)	预装版说明	非预分装版试剂说明
Banding	1	裂解液上清液	<5000	尽量取澄清的裂解液，<5000 μL ；再加入 2.5 mL 100%无水乙醇。	依次加入 RET、裂解液和 100%无水乙醇混匀。
		100%无水乙醇	2500		
		Buffer RET	2500	已分装，无需用户自行加入	
Beads	3	Plasmid Beads	300	已分装，无需用户自行加入	注：Beads 在使用前需涡旋混匀 1min，充分混匀磁珠，以确保加入各孔无差异。
		磁珠保存液或 ddH ₂ O	700		
Wash 1	4	Buffer KB	4000	已分装，无需用户自行加入	首次使用 DNA Wash Buffer 时，需加入瓶身上对应的无水乙醇。
Wash 2	5	DNA Wash Buffer	4000	已分装，无需用户自行加入	
Wash 3	6	无水乙醇	4000	需用户自行加入	
		磁棒套	/	/	磁棒套必须放平稳。
Elute	8	Endofree Elution Buffer	500	已分装，无需用户自行加入	洗脱体积可根据具体要求调整。

- 启动仪器，在仪器中放置好新的洁净磁棒套，并将装有样品和试剂的 24 孔板安放至仪器中对应的板位上。
- 执行程序请参考表 2。（该程序设定仅供参考）
- 待程序完成后收集产物：取出 24 孔板，吸取 Elute 板（8 号位）内的提取产物至无菌离心管中，检测后于 -20 $^{\circ}\text{C}$ 或 -80 $^{\circ}\text{C}$ 保存。

。

表 2. 自动化程序设定

步骤	名称	板位	混合时间 (min)	混合幅度 (%)	等待时间 (min)	容积 (uL)	混合速度 (1-10)	温度 (°C)	吸磁段数 (0-5)	循环次数 (1-10)	吸磁速度 (1-10)	第一段吸磁时间 (s)	第二段吸磁时间 (s)	第三段吸磁时间 (s)	第四段吸磁时间 (s)	第五段吸磁时间 (s)	液面停留 (0-30 s)
1	Load	6	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
2	Mix	1	0.2	80	0	9000	7	OFF	0								
3	Beads	3	0	80	0	1000	5	OFF	1	2	1	30					
4	Binding	1	5	80	0	9000	6	OFF	3	2	1	20	30	20	-	-	0
5	Wash1	4	0.5	80	0	4000	7	OFF	3	2	1	15	20	15	-	-	0
6	Wash2	5	0.5	80	0	4000	7	OFF	3	2	1	15	20	15	-	-	0
7	Wash3	6	0.5	80	3.0	4000	7	OFF	3	2	1	15	20	15	-	-	0
8	Elute	8	5	80	0	500	2	65	2	2	1	30	30	-	-	-	30
9	Drop	3	0.2	-	-	1000	3	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
10	Unloaded	6															

注：1、设置为先升温后动作；降温风扇关闭，降温动作同步。

2、若对本实验还有疑问请联系 Biomiga 技术支持，再进行实验。

购买须知

根据说明书使用时，本产品应按其标签和倍沃的文献中所述执行。倍沃不提供任何其他类型的明示或暗示，包括但不限于适销性或适合某一特定目的的保证。在选择倍沃时，违反本保证的，倍沃唯一的义务和买方的唯一补救措施是更换产品，倍沃应当没有任何直接或间接的，或使用引起的附带损害，或无法使用它产品的责任。如需技术支持或了解更多产品信息，请致电 400-115-2855 与我们联系，或访问我们的网站 www.biomiga.com.cn