

于 -20°C 长期保存。

▲ 注 1: 为了提高质粒的回收效率, 可将得到的质粒溶液重新加入到吸附柱中, 室温放置 2 min 后, 13,000×g 离心 1 min, 将质粒溶液收集到离心管中;

▲ 注 2: 可将 Buffer EB 加热至 65°C 后使用, 以提高质粒的回收效率。

Monad
莫纳生物

For Research Use Only

MonPure™ Plasmid Mini Prep Kit V2

MI13102 (50/200 Preps)

使用说明书

Version 1.0

☎ 400-928-3698

莫纳生物科技有限公司
Monad Biotech Co., Ltd.

E-mail: support@monadbiotech.com
www.monadbiotech.com

最终解释权所有 © 莫纳生物科技有限公司, 保留一切权利



莫纳生物科技有限公司
Monad Biotech Co., Ltd.

Monad

产品简介

莫纳高纯度质粒小量提取试剂盒适用于从 1~5 ml 的大肠杆菌菌液中进行高纯度质粒提取，每个吸附柱的最大载量可达 20~40 µg。试剂盒采用独特的硅基质材料和优化的试剂配方，保证质粒在高盐低 pH 的条件下与吸附柱高效结合，在低盐高 pH 条件下充分洗脱下来。同时有效去除基因组 DNA、蛋白质、RNA 及其它杂质，提取的高纯度质粒可用于下游各类生物学实验，如转化、PCR、酶切、测序等。

储运条件

避免阳光直射及高温，室温可稳定保存 18 个月。RNase A 在 2~8°C 可保存 1 年，加入 Buffer P1 后置于 2~8°C 可保存 6 个月。

产品组成

组分 / 规格	MI13102S	MI13102M
MonPure™ Buffer P1	15 ml	60 ml
MonPure™ Buffer P2	15 ml	60 ml
MonPure™ Buffer N3	20 ml	80 ml
MonPure™ Buffer PB	30 ml	120 ml
MonPure™ Buffer PW (Concentrate)	20 ml	62 ml
MonPure™ Buffer EB	15 ml	30 ml
MonPure™ RNase A (10 mg/ml)	150 µl	600 µl
MonPure™ Spin Columns	50/pk	4×50/pk
MonPure™ Collection Tubes	50/pk	4×50/pk

必要材料

1. 试剂：无水乙醇（首次使用准备）；
2. 耗材：离心管、移液器、移液吸头等；
3. 仪器：涡旋振荡器，离心机等。

注意事项

1. 首次使用时，请先将 **RNase A** 溶液全部加入到 **Buffer P1** 中，混匀，瓶身签方框内打“√”，做好标记。加入 **RNase A** 溶液的 **Buffer P1** 置于 2~8°C 保存，使用前需在室温中放置一段时间，恢复至室温后使用；

2. 首次使用时，请按照试剂瓶标签的说明，在 **Buffer PW** 中加入相应体积的**无水乙醇**，混匀，瓶身签方框内打“√”，做好标记；**Buffer PW** 使用完后应立即拧紧瓶盖，防止乙醇挥发；

3. 请勿直接接触 **Buffer P2**，**Buffer N3**，**Buffer PB**，使用前若发现 **Buffer P2**，**Buffer N3**，**Buffer PB** 有沉淀，可在 37°C 水浴放置几分钟，恢复至澄清即可使用（请勿剧烈晃动 **Buffer P2**），使用后应立即拧紧瓶盖；

4. 为了保证实验安全与个人健康，实验时请穿好实验服并佩戴一次性手套。

使用方法

1. 使用前请先确认 **Buffer P1** 中已加入 **RNase A** 溶液，**Buffer PW** 中已加入相应体积的**无水乙醇**。

2. 取 1~5 ml 过夜培养的菌液加入离心管（自备）中，13,000×g 离心 1 min 收集菌体，弃上清。
▲注：提取的质粒浓度与菌液浓度、质粒拷贝数、质粒大小等因素有关，当菌液浓度较低或质粒拷贝数较低时，可增加菌液量至 10 ml，必要时应等比例增加 Buffer P1, Buffer P2 及 Buffer N3 的使用量以保证菌体充分裂解。

3. 向离心管中加入 250 µl **Buffer P1**，涡旋振荡或使用移液器反复吹吸，充分悬浮菌体沉淀。
▲注：保证菌体充分重悬，以免影响裂解效果。

4. 向离心管中加入 250 µl **Buffer P2**，上下轻轻颠倒 8~10 次，室温静置 2~5 min 使菌体充分裂解，此时溶液应变得清亮粘稠。
▲注：此步骤应动作轻柔，避免剧烈震荡导致基因组污染，裂解时间不宜超过 5 min。

5. 向离心管中加入 350 µl **Buffer N3**，立即上下轻轻颠倒 8~10 次，此时溶液中会出现白色絮状沉淀，13,000×g 离心 5 min。
▲注：加入 Buffer N3 后应立即颠倒混匀，避免出现局部沉淀。若离心 5 min 后上清中仍有少量白色沉淀，可延长离心时间至 10 min。

6. 将吸附柱放入收集管中，然后将步骤 5 中的上清液转移到吸附柱中，13,000×g 离心 30 sec，倒掉收集管中的废液，将吸附柱放回收集管中。
▲注：转移上清时应避免吸到沉淀。

7. 向吸附柱中加入 500 µl **Buffer PB**，13,000×g 离心 30 sec，倒掉收集管中的废液。

8. 向吸附柱中加入 600 µl **Buffer PW**，13,000×g 离心 30 sec，倒掉收集管中的废液。

9. 重复实验步骤 8。

10. 将空吸附柱和收集管放入离心机，13,000×g 离心 2 min，彻底除去残留的 **Buffer PW**；
▲注：Buffer PW 中的乙醇可能对下游实验产生影响，建议在离心后，将吸附柱开盖室温放置 3~5 min 使乙醇彻底挥发。

11. 将吸附柱放入一个干净的离心管（自备）中，向吸附膜的中间部位加入 50~100 µl **Buffer EB**，室温放置 2 min，13,000×g 离心 1 min，收集到的质粒溶液可立即使用或置