

尊敬的聚合美粉丝：

非常感谢您对聚合美的支持和对新事物的拥抱，

使用本产品前请认真阅读《温馨提示》和《操作说明书》。

“繁可简”系列多糖多酚植物 RNA 提取试剂盒使用“温馨提示”：

- 1、“繁可简”系列产品针对的是多糖多酚植物 RNA 提取。普通植物 RNA 提取建议用聚合美 MF035, MF037 或者 MF610 来做，因为杀鸡焉用牛刀，上述 3 个货号更便宜，节省实验室经费。
- 2、“繁可简”系列产品最大特点：**不需要苯酚，氯仿等有毒试剂**，也不需要乙醇沉淀；可在 25-30 分钟内完成单个样本提取。不同样本 RNA 含量差异非常大，通常 100mg 样本能提到 0.05-5ug 甚至更高质量 RNA。
- 3、常见多糖多酚植物包括：**中草药**如石斛/丹参/雪莲/人参；**植物果实**如葡萄/蓝莓/草莓/香蕉/苹果/梨/西瓜果肉/紫菜/仙人掌/芦荟；**复杂花卉和园艺植物**如月季/玫瑰/梅/牡丹花/冬青/松针/沙棘/胡杨等。**以及用其他品牌提不出来的样本**，都可以认为是多糖多酚样本。
- 4、处理的样本尽量新鲜采集，然后马上提取。如果需要长期保存样本，请用聚合美的“完璧纯”样本保存液（MF150），切勿用 trizol 或者 -80 度直接保存，以防 RNA 降解。具体原因可以参考聚合美公众号文章。
- 5、提完 RNA，不能只测 OD 值，必须要跑 RNA 电泳(**简易 RNA 电泳条件同 DNA 电泳**，只需要把电泳槽、梳子和胶板洗干净，用新的琼脂糖和电泳缓冲液配胶，跑胶：胶浓度 1%；1×TAE 电泳缓冲液；120V，15 min)。可以通过 28S，18S，5S rRNA 的条带来判断 RNA 的质量。
- 6、**只能通过电泳结果来判断 RNA 的质量**。RNA 的质量包括：完整性（28S：18S=2:1）、纯度（有没有蛋白污染，有没有 gDNA 污染，其他杂质污染等）和浓度。
- 7、只有在 RNA 没有降解，也没有污染的情况下，才能用 OD 值算 RNA 的浓度。要知道，如果 RNA 降解了，OD 变大，有蛋白污染 OD 也会变大，如果有 gDNA 污染 OD 也变大。
- 8、因为多糖多酚植物样本组分非常复杂，如果提取出来的 RNA 电泳结果图显示有 gDNA 污染，也是非常正常的，不必惊慌。后续反转录可以用**带 gDNA 清除的试剂盒（聚合美 MF949）**来处理，不影响 qPCR 结果。
- 9、聚合美在多糖多酚植物 RNA 提取领域的技术是顶尖的，我们敢于和任何品牌同场竞技，接受现场 PK。结果以电泳图为准，不能靠 OD 值。因为我们知道某些品牌存在人为操控，使得 OD 值比我们高很多，但是电泳条带不如我们，后续反转录和 qPCR 实验中他们的 Ct 值更大。

M5 HiPer Fruit Plant RNeasy Mini Kit

“繁可简”瓜果植物 RNA 提取试剂盒

使用说明书

产品名称	单位	货号
M5 HiPer Fruit Plant RNeasy Mini Kit	50T	MF995-01

【储存条件】 常温保存，组分若有沉淀，在 37°C 水浴加热恢复澄清后使用。

【产品简介】

“繁可简”瓜果植物 RNA 提取试剂盒，**不需苯酚、氯仿**，含有独家基因组 DNA 清除柱技术可以有效清除 gDNA 残留，得到的 RNA 可用于反转录 PCR、荧光定量 PCR 等实验。**本产品具有强大的提取能力，针对植物果实 RNA 提取，把试剂盒组分进行了专门的优化，很多其他品牌提取失败的样本，我们能轻松提取出来。**独特的裂解液迅速裂解细胞和灭活细胞 RNA 酶，离心沉淀去除多糖多酚和次级代谢产物，然后裂解混合物用乙醇调节 RNA 结合吸附到基因组 DNA 清除柱，然后 RNA 被选择性洗脱滤过，吸附在基因组 DNA 清除柱上的残留 DNA 无法洗脱连同柱子一起丢弃从而清除掉 DNA。滤过的 RNA 用乙醇调节结合条件后，RNA 在高离序盐状态下选择性吸附于离心柱内硅基质膜，再通过一系列快速的漂洗—离心的步骤，去蛋白液和漂洗液将细胞代谢物，蛋白等杂质去除，最后低盐的 RNase free H₂O 将纯净 RNA 从硅基质膜上洗脱。

【产品特色】

1. 离心吸附柱内硅基质膜全部采用特制吸附膜，柱与柱之间吸附量差异极小，可重复性好。
2. 不需要苯酚，氯仿等试剂，也不需要乙醇沉淀，快速方便，一般可在 25-30 分钟内完成。
3. 基因组 DNA 清除柱技术有效清除 gDNA 残留，得到的 RNA 可用于反转录 PCR、荧光定量 PCR 等实验。
4. 多次柱漂洗确保高纯度，OD₂₆₀/OD₂₈₀ 典型的比值达 2.0-2.2。

【产品组份】

	50T	注意事项
裂解液 CLB	50ml	
裂解液 RLT Plus	25ml	
去蛋白液 RW1	40ml	
漂洗液 RW	10ml	初次使用前请按瓶标说明加入指定量的无水乙醇
RNase-Free H ₂ O	10ml	
基因组 DNA 清除套管	50 套	
RNase-Free 吸附套管(RA)	50 套	

【注意事项】

1. 所有的离心步骤均在室温完成（4°C 离心也可以），使用转速可以达到 13,000 rpm 的传统台式离心机。
2. 需要自备 β-巯基乙醇、乙醇（尽量新开封或者 RNA 专用），研钵。
3. 裂解液 CLB、RLTplus 和去蛋白液 RW1 中含有刺激性化合物，操作时要戴乳胶手套，避免沾染皮肤，眼睛和衣服。若沾染皮肤、眼睛时，要用大量清水或者生理盐水冲洗。
4. 样品处理量绝对不要超过基因组清除柱 DA 和 RNA 吸附柱 RA 处理能力，否则造成 DNA 残留或产量降低。开始摸索实验条件时，如果不清楚样品 DNA/RNA 含量时可使用较少的样品处理量，将来根据样品试验情况增加或者减少处理量。
5. **预防 RNase 污染，应注意以下几方面：**
 - 1) 经常更换新手套。因为皮肤经常带有细菌，可能导致 RNase 污染。
 - 2) 使用无 RNase 的塑料制品和枪头避免交叉污染。
 - 3) RNA 在裂解液 RLT 中时不会被 RNase 降解。但提取后继续处理过程中应使用不含 RNase 的塑料和玻璃器皿。玻璃器皿可在 150°C 烘烤 4 小时，塑料器皿可在 0.5 M NaOH 中浸泡 10 分钟，然后用水彻底清洗，再灭菌，即可去除 RNase。
 - 4) 配制溶液应使用无 RNase 的水。（将水加入到干净的玻璃瓶中，加入 DEPC 至终浓度 0.1% (v/v)，37°C 放置过夜，高压灭菌。）
6. **关于 DNA 的微量残留：**

一般说来任何总 RNA 提取试剂在提取过程中无法完全避免 DNA 的微量残留，本产品采取了独特的缓冲体系和选择了特殊吸附能力的吸附膜，在大多数 RT-PCR 扩增过程中极其微量的 DNA 残留（一般电泳 EB 染色紫外灯下观察不可见）影响不是很大，如果要进行严格的 mRNA 表达量分析如荧光定量 PCR，我们建议在进行模板和引物的选择时：

- 1) 选用跨内含子的引物，以穿过 mRNA 中的连接区，这样 DNA 就不能作为模板参与扩增反应。
- 2) 选择基因组 DNA 和 cDNA 上扩增的产物大小不一样的引物对。

【操作步骤】

<实验前请先阅读注意事项，第一次使用前请先在漂洗液 RW 瓶中加入指定量的无水乙醇!>

实验前准备：取 1ml 裂解液 CLB 至离心管内（如果 CLB 有析出或者沉淀需先置于 65°C 水浴重新溶解），在裂解液 CLB 中加入 5% β-巯基乙醇（1ml CLB 加 50μl β-巯基乙醇）。颠倒混匀后 65°C 水浴中预热。多个样品按照比例放大准备。

1. 直接研磨法（实验室无液氮情况下或者柔软易研磨植物样品推荐此法）：

- a. 新鲜植物组织或者冰冻保存样品称重后取 100-200mg（水分少的样品可加 100-150mg，水分多的样品可多加一些）迅速剪成小块放入研钵，加入 1ml CLB（已加有 β-巯基乙醇）室温下充分研磨成匀浆，注意应该迅速研磨让组织和裂解液 CLB 立刻充分接触以抑制 RNA 酶活性。

<β-巯基乙醇是裂解液 CLB 的关键成分，必要的时候可以提终浓度到 10-20%。如果特别复杂植物，可以尝试在裂解液中加入 PVP40 至终浓度 2%>。

- b. 将裂解物转入离心管，立即剧烈振荡 15 秒，短时放回 65°C 水浴中（5-10 min），中间偶尔颠倒 1-2 次帮助裂解。13,000rpm 离心 10 分钟，沉淀不能裂解的碎片。
- c. 取裂解物上清（在不超过基因组 DNA 清除柱能力的情况下可以取更多的上清，这样可以提高产量）转到一个新离心管。加入上清体积一半的无水乙醇(0.5 体积)，此时可能出现沉淀，但是不影响提取过程，立即吹打混匀，不要离心。

<若上清表面有漂浮物，用吸头挑开吸取下面液体即可>。

- d. 立刻接操作步骤的步骤 3。

2. 液氮研磨法（适用广泛，提取复杂难破碎，易降解样品时推荐此法）：

- a. 液氮中研磨新鲜或-70°C 冷冻的材料至细粉。
- b. 转移 100-200mg 细粉（水分少的样品可加 100-150mg，水分多的样品可多加一些）加至预热的裂解液 CLB（已加有 β -巯基乙醇）离心管中。立即剧烈涡旋 30-60 秒或者用吸头吹打混匀裂解直得到满意匀浆结果(或者电动匀浆 30 秒)，可以剪切 DNA，降低粘稠度和提高产量。
- c. 短时放回 65°C 水浴中（5-10 min），中间偶尔颠倒 1-2 次帮助裂解。
- d. 将裂解物 13,000 rpm 离心 10 分钟，沉淀不能裂解的碎片。
- e. 取裂解物上清（在不超过基因组 DNA 清除柱能力的情况下可以取更多的上清，这样可以提高产量）转到一个新离心管。加入上清体积一半的无水乙醇(0.5 体积)，此时可能出现沉淀，但是不影响提取过程，立即吹打混匀，不要离心。
<若上清表面有漂浮物，用吸头挑开吸取下面液体即可>。
- f. 立刻接操作步骤的步骤 3。

3. 将混合物（每次小于 720 μ l，多可以分两次加入）加入一个基因组清除柱中，13,000 rpm 离心 2 分钟，弃掉废液。

<确保离心后液体全部滤过去，膜上没有残留，如有必要，可以加大离心力和离心时间>。

4. 将基因组 DNA 清除柱子放在一个干净 2ml 离心管内（不用 RNase free 或者 DEPC 处理，一般干净的新离心管即可。也可使用 RNA 吸附柱配套的新的干净收集管），在基因组清除柱内加 500 μ l 裂解液 RLT Plus，13,000 rpm 离心 30 秒，收集滤液（RNA 在滤液中），用微量移液器较精确估计滤过液体积（通常为 450-500 μ l 左右，滤过时候损失体积应该减去），加入 0.5 倍体积的无水乙醇，此时可能出现沉淀，但是不影响提取过程，立即吹打混匀，不要离心。

5. 立刻将混合物(每次小于 720 μ l，多可以分两次加入)加入一个吸附柱 RA 中，（吸附柱放入收集管中）13,000 rpm 离心 2 分钟，弃掉废液。

<确保离心后液体全部滤过去，膜上没有残留，如有必要，可以加大离心力和离心时间>。

6. 加 700 μ l 去蛋白液 RW1，室温放置 1 分钟，13,000rpm 离心 30 秒，弃掉废液。

7. 加入 500 μ l 漂洗液 RW（请先检查是否已加入无水乙醇!），13,000 rpm 离心 30 秒，弃掉废液。加入 500 μ l 漂洗液 RW，重复一遍。

8. 将吸附柱 RA 放回空收集管中，13,000 rpm 离心 2 分钟，尽量除去漂洗液，以免漂洗液中残留乙醇抑制下游反应。

9. 取出吸附柱 RA，放入一个 RNase free 离心管中，根据预期 RNA 产量在吸附膜的中间部位加 30-50 μ l RNase-Free H₂O（事先在 70°C 水浴中加热可提高产量），室温放置 1 分钟，12,000 rpm 离心 1 分钟。

10. 如果预期 RNA 产量>30 μ g，加 30-50 μ l RNase-Free H₂O 重复步骤 9，合并两次洗液，或者使用第一次的洗脱液加回到吸附柱重复步骤一遍(如果需要 RNA 浓度高)。

<洗脱两遍的 RNA 洗脱液浓度高,分两次洗脱合并洗脱液的 RNA 产量比前者高 15 - 30%,但是浓度要低,用户根据需要选择>。

【备注】

本产品仅供科研使用。在确认产品质量出现问题时，本公司承诺为客户免费更换等量的质量合格产品。