产品组分

组分	体积
吸附磁珠	1mL
T Reagent	60μL
10×T Buffer	120μL
Buffer Ⅰ	6mL
Buffer Ⅱ	20mL
EB Buffer	1mL×2
RNase-free ddH_2O	1mL×2

保存条件

T Reagent、10× T Buffer 于-20±5℃保存；其余成分存放于 2-8℃。磁珠切勿冻融。

操作流程

1. T Reagent 酶切样品

建议酶切体系（50μL）：

试剂	投入量
T Reagent	5μL
RNA样品	50μg
10×T Buffer	5μL
RNase-free ddH_2O	Up to 50μL

37℃酶切 2h。

2. 吸附磁珠回收

1）酶切样品处理

酶切完的样品+50μL Buffer Ⅰ混匀。

2）磁珠准备

提前将磁珠取出，平衡至室温。然后将磁珠混匀后，取 100μL 磁珠加入无核酸酶离心管中，放至磁力架，磁性分离去上 清，随后从磁力架取下。

3）磁珠处理

上述管中加入 100μL Buffer Ⅰ,充分混匀后，磁性分离去上清，重复 2 次。

4）上样

将清洗完的磁珠加 100μL Buffer Ⅰ重悬，然后加入步骤 1）中稀释的酶切样品，混匀仪室温混匀 30min。

5）洗杂

上述管中加入 200μL Buffer Ⅱ,磁性分离去上清，清洗磁珠 4 次，随后从磁力架取下。

6）洗脱

取 25μL 预热至 80°C的 EB Buffer 和磁珠充分混匀，80°C加热 4min，磁性分离保留上清至标记好的无核酸酶离心管中，重复此步骤 2 次，最后将两次得到的上清混合，再次置于磁力架吸附，确保去除少量残留磁珠。

注意：制备的样品中若含有磁珠会对检测设备、色谱柱造成伤害，为避免发生此类情况，吸取上清时避免触碰到磁珠，以上制备的样品体积足够后续的应用。

注意事项

1. 按要求保存试剂盒中的组分，T Reagent、10× T Buffer 存放于-20°C，其余试剂存放于 4°C，注意吸附磁珠不能冻融。
2. 本试剂盒中提供的磁珠、试剂等材料经过了大量筛选验证，为保证处理效果，请勿随意更换试剂盒中提供的材料，否则将 无法保证实验效果。
3. 本试剂盒处理后的样品应当及时上机测试，样品存放时间尽可能小于 1 周。
4. 实验过程中注意个人防护。
5. 使用前应混匀，避免反复冻融。