

磁珠法病毒 DNA/RNA 提取试剂盒

【产品介绍】

本试剂盒通过特异结合液配合蛋白酶 K 处理 $\leq 200\ \mu\text{L}$ 血浆、血清、全血、组织匀浆液、无细胞体液、咽或鼻咽拭子保存液、培养动物细胞上清等样本后，使其中的病毒 DNA/RNA 特异吸附于硅基磁珠上，洗涤除杂后洗脱得到纯净的 DNA/RNA。所得病毒 DNA/RNA 可用于 PCR、RT-PCR、qPCR、qRT-PCR 等下游分子生物学实验。

【特点】

有效去除蛋白质、盐类、脂类等杂质，所得纯化产物纯度高，有效地保持病毒 DNA/RNA 的完整性。

【试剂盒组成】

组分	目录号 MP-002-050 (50 次)
结合液 MVB	12 mL
去蛋白液 MCB	9 mL
洗涤液 MWB	12 mL
洗脱液 EB	10 mL
蛋白酶 K (20 mg/mL)	550 μL
磁珠混悬液 A	550 μL

【保存条件】

蛋白酶 K 保存于 $-20\ ^\circ\text{C}$ ，试剂盒其它成分置于室温干燥处保存。

【操作步骤】

使用前添加 21 mL 无水乙醇到去蛋白液 MCB；添加 48 mL 无水乙醇到洗涤液 MWB；添加 12 mL 异丙醇到结合液 MVB，并做好标记。

1. 样本处理
 - a) 在干净的 1.5 mL 离心管中加入 200 μL 样本（样本不足 200 μL 的建议加生理盐水或 EB 补足 200 μL ）。
 - b) 加入 10 μL 蛋白酶 K 和 400 μL 结合液 MVB（使用前确定已加入异丙醇），涡旋 15 s 充分混匀样品， $56\ ^\circ\text{C}$ 水浴或金属浴加热 10 min，期间混匀数次。
 - c) 加热处理后加入 10 μL 磁珠混悬液 A（磁珠使用前涡旋混匀），涡旋混匀 1 min，静置 2 min。
2. 将离心管短暂离心，置于磁力架上，待磁珠完全吸附于管壁，吸去管内液体。
3. 取下离心管，加入 500 μL 去蛋白液 MCB（使用前确定已加入无水乙醇），涡旋混匀 1 min 后短暂离心，置于磁力架上，待磁珠完全吸附于管壁，吸去管内液体。
4. 加入 500 μL 洗涤液 MWB（使用前确定已加入无水乙醇），涡旋混匀 1 min 后短暂离心，

置于磁力架上，待磁珠完全吸附于管壁，吸去管内液体。

5. 重复步骤 4 一次。
6. 将离心管置于磁力架上，室温晾干 5-10 min（也可置于超净台内风干至磁珠表面粗糙无水光，勿风干过久使磁珠干裂）。
7. 取下离心管，加入 100-200 μ L 洗脱液 EB，充分涡旋混匀，置于 65 °C 加热 5 min，期间涡旋混匀两次。
8. 短暂离心，将离心管置于磁力架上，待磁珠完全吸附于管壁，小心吸取磁珠外的洗脱液于干净的 1.5 mL 离心管中即为目标 DNA/RNA，将其置于 -20 °C 或 -70 °C 保存。

【使用注意】

- 为避免产物污染或降解，建议使用干净、无核酸酶污染的器械或耗材。
- 溶液使用前尽量充分混匀，同时注意避免溶液间交叉污染。
- 样品用量不宜过多，以免影响提取效果。
- 磁珠使用前充分涡旋混匀。
- 为保证所提取 DNA/RNA 的质量，使用新鲜的样品，避免反复冻融；DNA 的质量取决于材料的种类，保存的时间等。