

MolPure[®] Viral DNA/RNA Kit 病毒 DNA/RNA 提取试剂盒

产品信息

产品名称	产品货号	规格
MolPure [®] Viral DNA/RNA Kit 病毒 DNA/RNA 提取试剂盒	19321ES50	50 T

产品描述

MolPure[®] Viral DNA/RNA Kit 适用于动物组织、血浆、血清、淋巴液、培养上清、分泌物、拭子、粪便、牛奶、尿液等样品中病毒核酸的提取，可同时提取样本中的 DNA 和 RNA。离心吸附柱中采用的硅基质材料为本公司特有新型材料，配合本公司独特的裂解液配方可以最大限度的回收高纯度病毒核酸。提取的病毒 DNA/RNA 纯度高，质量稳定可靠，可适用于各种下游应用实验，如酶切、PCR、反转录、RT-PCR 等。

试剂盒组分

类别	编号	组分名称	19321ES50 (50 T)
Part I	19321-A	Proteinase K (20 mg/mL)	1 mL
	19321-B	Carrier RNA	200 µL
Part II	19321-C	RNA 吸附柱 V1 (MolPure [®] RNA Column V1)	50 个
	19321-D	2 mL 收集管 (2 mL Collection Tube V1)	50 个
	19321-E	裂解液 LB (LB Buffer V1)	25 mL
	19321-F	去蛋白液 PL (PL Buffer V1)	25 mL
	19321-G	漂洗液 W* (Wash Buffer V1*)	13 mL
	19321-H	RNase-free H ₂ O	5 mL

运输与保存方法

Part I 组分冰袋运输，4℃可保存 1 个月，-20℃保存 2 年。

Part II 组分常温运输，常温保存，有效期 12 个月。

注意事项

1. 避免试剂长时间暴露于空气中产生挥发、氧化、pH 值变化，各溶液使用后应及时盖紧盖子。
2. 冰箱内保存的样品，使用前应将样品平衡至室温。
3. 为了您的安全和健康，请穿实验服并佩戴一次性手套操作。
4. 本产品仅作科研用途！

实验前准备

1. 自备设备和试剂：台式离心机、振荡仪、水浴锅或金属浴，无水乙醇，DNase/RNase-free 离心管等。
2. 所有的离心步骤均在室温完成，使用可以达到 12,000 rpm 转速的传统台式离心机。
3. **首次使用前，须在漂洗液 W* (19321-G) 瓶中加入 4 倍体积的无水乙醇，充分混匀后使用**，并做好标记。如果发现漂洗液 W* 由于运输或保管不当造成容量严重不准，请用容量筒定容后再加入 4 倍体积的无水乙醇。每次使用后将瓶盖盖紧，以保持漂洗液 W* 中的乙醇含量。
4. **Carrier RNA 使用方法**：如果起始处理量很少，我们推荐使用 Carrier RNA，如果预期有大量核酸产量，用户可以根据需要选择是否加入 Carrier RNA。使用时在每个样品提取所需裂解液 LB 中加入 4 µL Carrier RNA 储存溶液，将裂解液 LB 与 Carrier RNA 溶液充分颠倒混匀即可（裂解液 LB 容易起泡沫，请勿使用涡旋振荡混匀）。也可根据样品数量，在总共需要的裂解液 LB 中加入总共需要的 Carrier RNA 混匀备用。混合液在室温 24 小时内稳定。

操作方法

一、样本预处理：

1. 无细胞体液（例如：血浆/血清/淋巴液/无细胞体液/细胞培养上清液/尿液）：

1) 取 200 μL 回温至室温的血清等体液，转移至 1.5 mL 的 DNase/RNase-free 离心管中。

注：不足 200 μL 时，需用 PBS 或生理盐水补足。

2) 加入 400 μL **裂解液 LB**，立即涡旋震荡混匀 15 sec。

注：若病毒预期浓度较低，建议在 400 μL 裂解液 LB 中加入 4 μL Carrier RNA 储存溶液，充分颠倒混匀即可。

3) 室温（15-25 $^{\circ}\text{C}$ ）放置 10 min。

4) 加入 450 μL 无水乙醇，立刻涡旋振荡 15 sec 充分混匀。注：如果周围环境高 30 $^{\circ}\text{C}$ ，无水乙醇需要冰上预冷后再加入。

2. 鼻拭子/咽拭子：

1) 取样，并与生理盐水或病毒运输液彻底颠倒或涡旋振荡混匀；取 200 μL 液体转移至 1.5 mL DNase/RNase-free 离心管中。

2) 加入 400 μL **裂解液 LB**，立即涡旋震荡混匀 15 sec。

注：若病毒预期浓度较低，建议在 400 μL 裂解液 LB 中加入 4 μL Carrier RNA 储存溶液，充分颠倒混匀即可。

3) 室温（15-25 $^{\circ}\text{C}$ ）放置 10 min。

4) 加入 450 μL 无水乙醇，立刻涡旋振荡 15 sec 充分混匀。注：如果周围环境高 30 $^{\circ}\text{C}$ ，无水乙醇需要冰上预冷后再加入。

3. 粪便样品：

1) 取 0.5-1 mL 粪便样本悬浮于 5 mL 生理盐水或 PBS 中，彻底涡旋振荡混匀后，6,000 rpm 离心 20 min。

2) 取 200 μL 上清液转移至 1.5 mL 的 DNase/RNase-free 离心管中。

3) 加入 400 μL **裂解液 LB**，立即涡旋震荡混匀 15 sec。

注：若病毒预期浓度较低，建议在 400 μL 裂解液 LB 中加入 4 μL Carrier RNA 储存溶液，充分颠倒混匀即可。

4) 室温（15-25 $^{\circ}\text{C}$ ）放置 10 min。

5) 加入 450 μL 无水乙醇，立刻涡旋振荡 15 sec 充分混匀。注：如果周围环境高 30 $^{\circ}\text{C}$ ，无水乙醇需要冰上预冷后再加入。

4. 组织样本（气管、肺、喉头、脾脏、扁桃体、法氏囊、肾脏和淋巴结等）：

1) 剪取约 20 mg 组织块样品，转移至 1.5 mL 的 DNase/RNase-free 离心管中。注：为保证提取效果，勿使用过量组织。

2) 加入 150 μL **裂解液 LB**、450 μL 灭菌水和 20 μL Proteinase K，用剪刀剪碎混匀或用电动匀浆器匀浆，置 56 $^{\circ}\text{C}$ 水浴中消化 10-30 min，瞬时离心取上清。

3) 取 100 μL 上清液转移至 1.5 mL 的 DNase/RNase-free 离心管中。

4) 加入 300 μL **裂解液 LB**，立即涡旋震荡混匀 15 sec。

5) 加入 250 μL 无水乙醇，立刻涡旋振荡 15 sec 充分混匀。注：如果周围环境高 30 $^{\circ}\text{C}$ ，无水乙醇需要冰上预冷后再加入。

二、DNA/RNA 提取：

1. 将 RNA 吸附柱 V1 套入 2 mL 收集管中，备用。

2. 将预处理混合液加入到 RNA 吸附柱 V1 中，12,000 rpm 离心 1 min，弃掉废液。

注：混合液每次最大加入体积 700 μL ，可分多次离心。

注：离心后，若滤膜仍有液体残留，可延长离心时间至 5 min。

3. 加入 500 μL **去蛋白液 PL**，12,000 rpm 离心 30 sec，弃废液。

4. 将 RNA 吸附柱 V1 放回收集管，加入 500 μL **漂洗液 W***，12,000 rpm 室温离心 30 sec，弃废液。

注：确保漂洗液 W* 已添加无水乙醇。

5. 重复一遍步骤 4。

6. 将 RNA 吸附柱 V1 放回收集管，空柱 12,000 rpm 室温离心 2 min，以除去残留的漂洗液 W*。

7. 将 RNA 吸附柱 V1 放入新的洁净 DNase/RNase-free 1.5 mL 离心管中，在 RNA 吸附柱 V1 中央加入 30-50 μL RNase-free H₂O，室温放置 1 min。然后 12,000 rpm 离心 1 min，收集滤液即为检测所需的样本 DNA 或 RNA。

注：可通过以下方式提高回收产量：①65 $^{\circ}\text{C}$ 预热 RNase-free H₂O；②将 RNA 滤液再次上柱，室温放置 2 min 后，洗脱。

8. 样品可置于 -20 $^{\circ}\text{C}$ 短期保存，-80 $^{\circ}\text{C}$ 长期保存。