

病毒 DNA 提取试剂盒

小量说明书

编号 组分	ZD-TG-63-50	ZD-TG-63-100	ZD-TG-63-200
1.5 ml 离心管	1×50 个/包	2×50 个/包	4×50 个/包
mini 离心柱	1×50 个/包	2×50 个/包	4×50 个/包
溶液 GH	1×25ml/瓶	1×50ml/瓶	2×50ml/瓶
溶液 W1B	1×16ml/瓶	1×32ml/瓶	2×32ml/瓶
溶液 W2	1×12ml/瓶	1×24ml/瓶	2×24ml/瓶
溶液 TE	1×12ml/瓶	2×12ml/瓶	4×12ml/瓶
Proteinase K	1 管	2 管	4 管
说明书	1 份	1 份	1 份

【产品介绍】

产品用于不同种类样本中病毒 DNA 的提取及纯化。在产品缓冲液体系的作用下，病毒 DNA 从样本中快速释放，吸附于高性能的固相基质，洗脱后即可获得高纯度核酸。

【储存条件及有效期】

盒中 Proteinase K (固体) 长期保存时应置于 2~8℃。其他组分储存在环境温度 -40℃~40℃，相对湿度不大于 75%，无腐蚀性气体的避光处。

有效期：12 个月。

【适用仪器】小型高速离心机；

【样本要求】

适用的样本有：液体样本（血液、血清、血浆、淋巴液、脑脊液、尿液、呼吸道样本、漱口水、细胞培养上清液及其他液体样本）、拭子、粪便、动物组织。取得样本后，应尽快提取。如不能及时处理，应妥善保存。

【检验方法】

● 使用前准备

※ 阅读说明书，备好必需的仪器。自备试剂耗材：生理盐水、无水乙醇、离心管等。盒中的 1.5ml 离心管专用于收集最后一步的洗脱液。

※ 首次使用前，分别向溶液 W1B 和 W2 瓶中按标签要求加入无水乙醇（自备），摇匀后标记备用。

※ 每管 Proteinase K 首次使用前用 275μl 纯水溶解。如 Proteinase K 溶解后未立即用完，应按每次使用量分装成小份后 -20℃ 保存备用。避免反复冻融造成酶活力下降。

※ 离心操作均室温进行。

● 操作步骤

1、样本的处理：

1.1 液体样本（血液、血清、血浆、淋巴液、脑脊液、尿液、漱口水、细胞培养上清液等，样本过于黏稠时，用适量生理盐水（自备）稀释后取样）

先向离心管（1.5ml/2ml 规格，自备）中加入 Proteinase K 5μl，再加入样本 200μl（不足 200μl 时用生理盐水补足 200μl），然后加入溶液 GH 200μl，漩涡混匀 15sec。37℃ 温育 10min。至步骤“2”。

1.2 拭子

取拭子，用适量(1~3ml)生理盐水（自备）洗涤。取新的离心管（1.5ml/2ml规格，自备）先加入 Proteinase K 5 μ l。再加入洗涤液 200 μ l，然后加入溶液 GH 200 μ l，漩涡混匀 15sec。37 $^{\circ}$ C温育 10 min。至步骤“2”。

1.3 粪便

取 100mg（约等于 100 μ l）或 100 μ l 以上粪便，加入 3~6 倍体积的生理盐水（自备），充分混匀。最高转速（12000 \times g 以上）离心 3min。向新的离心管（1.5ml/2ml 规格，自备）中先加入 Proteinase K 5 μ l，再加入离心后上清液 200 μ l（不足 200 μ l 时用生理盐水补足 200 μ l），然后加入溶液 GH 200 μ l，漩涡混匀 15sec。37 $^{\circ}$ C温育 10min。至步骤“2”。

1.4 动物组织

取 100mg（约等于 100 μ l）以上组织块，加入 3~6 倍体积的生理盐水，用合适规格的匀浆器匀浆。将匀浆移入离心管中（1.5ml/2ml 规格，自备），最高转速（12000 \times g 以上）离心 3min。向新的 1.5ml 离心管（自备）中先加入 5 μ l Proteinase K，再加入离心后上清液 200 μ l，然后加入溶液 GH 200 μ l，漩涡混匀 15sec。37 $^{\circ}$ C温育 10min。至步骤“2”。

2、加入 200 μ l 无水乙醇，漩涡混匀 15sec。

3、（选用）当步骤“2”混匀后液体浑浊或未选用本步骤导致步骤“4”离心时堵塞离心柱：最高转速（12000 \times g 以上）离心 3min，取上清液，至步骤“4”。

4、将液体移入套有收集管的 mini 离心柱中，12000 \times g（13000rpm）离心 1min。弃去收集管中废液，将离心柱放回。

5、向离心柱中加入 550 μ l 溶液 W1B，12000 \times g（13000rpm）离心 1min。弃去管中废液，将离心柱放回。

6、向离心柱中加入 550 μ l 溶液 W2，12000 \times g（13000rpm）离心 30sec。弃去管中废液，将离心柱放回。

7、重复步骤“6”一次。

8、最高转速（12000 \times g 以上）离心 2min。

9、将离心柱取出后放入新的 1.5ml 离心管中。向柱中加入 50~100 μ l 溶液 TE，室温放置 2~3min。最高转速（12000 \times g 以上）离心 1min，DNA 即被收集在离心管中。

注 1): 推荐先用溶液 TE 50 μ l 洗脱一次，再用 50 μ l 洗脱一次，合并两次洗脱液。

下表为 mini 柱用不同体积的溶液 TE 多次洗脱的效率（供参考）。

洗脱顺序	溶液 TE 体积	洗脱效率
首次/二次/三次	50 μ l/50 μ l/200 μ l	55%/26%/19%
首次/二次/三次	100 μ l/100 μ l/200 μ l	63%/24%/13%

注 2) 可选用纯水（自备）进行洗脱。纯水 pH 值不低于 7，且 DNA 产物应于 -20 $^{\circ}$ C 保存以防降解。

【注意事项】

※ 盒中试剂如不慎溅到皮肤、粘膜时，立即用大量清水冲洗干净。

※ 离心柱、离心管为一次性产品。

宁波市重鼎生物技术有限公司

主页：<http://www.genepure.com>

电话：4008780133