

GNM 宿主细胞残留 DNA 样品前处理试剂盒 说明书(磁珠法) I

货 号:

HCD0201-100(100T)



一、预期用途

宿主细胞残留 DNA 样品前处理试剂盒(磁珠法) 适用于生物制品样品的核酸提取前处理，具备支持多种基质的缓冲液，可稳定高效地提取样品中的微量宿主细胞 DNA。

该试剂盒可与宿主细胞残留 DNA qPCR 检测试剂盒配套使用。

二、产品原理

该试剂盒基于磁珠法检测原理，能从生物制品样品中分离出残留 DNA。蛋白酶 K 消化样品，在一定条件下磁珠与 DNA 特异性结合，利用磁性分离器分离磁珠与溶液，洗涤去除杂质，最后用洗脱液使磁珠释放吸附，得到高纯度的 DNA。整个过程安全便捷，无需酚/氯仿等试剂。

三、试剂盒规格及组分

序号	组分名称	HCD0201-100 (100T)	保存
BoxI	蛋白酶 K Buffer	8mL	RT
	裂解液	50mL	RT
	清洗液 A	70mL	RT
	清洗液 B	21mL	RT
	洗脱液	15mL	RT
	P 磁珠*	3.5mL	2~8°C
BoxII	蛋白酶 K (20mg/mL)	2mL	-20±5°C
	5M NaCl	1.5mL	-20±5°C
	糖原	1mL	-20±5°C
	tRNA	50μL	-20±5°C

* P 磁珠常温运输，2~8°C 储存。

四、储存条件及有效期

BoxI常温运输，收货后 P 磁珠 2~8°C 储存，其他常温储存；

BoxII干冰或冰袋运输，收货后低温-20±5°C 储存；

试剂盒收货后有效期 1 年。

五、相关设备、耗材及试剂

一次性无尘手套、1.5mL 无菌低吸附离心管、磁力架/全自动磁珠提取仪、移液器、10μL 枪头、20μL 枪头、100μL 枪头、200μL 枪头、1000μL 枪头、涡旋混匀仪、小型离心机、恒温混匀仪、超净台、无水乙醇、异丙醇。

六、实验流程

1. 缓冲液制备

- 首次使用试剂盒前，向清洗液 B 中加入标签指定量的无水乙醇，如 21mL 的清洗液 B 中加无水乙醇 49mL，4.5mL 的清洗液 B 中加无水乙醇 10.5mL，并在标签的□上打√/做好标记
- 准备异丙醇
- 将低温-20±5°C 储存试剂解冻
- 根据样品量，提前配制**蛋白酶 k/蛋白酶 k Buffer**：

试剂	每次反应加入量
蛋白酶 k 20mg/ml	10 μL
蛋白酶 k buffer	60 μL

*如果样本蛋白含量过高，可以加倍蛋白酶 k 加入量

- 根据样品量，提前配制**裂解/结合液**：

试剂	每次反应加入量
裂解液	351.5μL
糖原	8.3μL
tRNA*	0.2μL

*检测酵母残留 DNA 时不需要添加 tRNA

2. 样品处理、仪器准备

- a) 冷冻样品应提前置于 2~8°C 条件下自然解冻，待完全解冻后，方可取样。
- b) 建议样品解冻后，室温下 12000 × g 离心 10min，去除冷冻沉淀物。
- c) 如果样品为干粉，需要溶解到 10-100mg/mL (100μL 提取，绝对蛋白含量 1-10mg) 后再进行样品纯化处理。
- d) 高浓度蛋白样品需要稀释到 10-100mg/mL (100μL 提取，绝对蛋白含量 1-10mg) 后再进行样品纯化处理。
- e) 如果 PH<5 或者 PH>9，需要用 HCl 或者 NaOH 调节 PH 到 6~8 后，再行实验。
- f) 如果是前期样本，DNA 浓度一般比较高，需要稀释样本到最终 DNA 总产量小于 100ng。
- g) 若使用前发现蛋白酶 K Buffer 出现结晶或沉淀，应 37°C 水浴处理，待完全溶解后，振荡混匀。
- h) 提前开启恒温混匀仪，设置温度 57°C。

3. 操作方法(手工提取)

- a) 在开始提取程序前，将各组分试剂置于室温，振荡混匀。
- b) 取 100μL 待测样品溶液，加入 10μL 5M NaCl、70μL **蛋白酶 K/蛋白酶 K Buffer**，至 1.5mL 离心管，涡旋混匀约 5s (如果增加了蛋白酶 k 加入量，这里 70μL **蛋白酶 K/蛋白酶 K Buffer** 相应增加)。
- c) 离心管置于恒温混匀仪上，57°C 孵育 15min (如果样本蛋白浓度较高，消化后不透明，可将孵育时间增加到 30min。同时如果蛋白浓度过低，会有白色絮状物析出，在步骤 e 加入异丙醇后会消失，不影响回收效率)。
- d) 取下离心管，加入 360 μL **裂解/结合液**，涡旋混匀约 5s，室温放置 15min。
- e) 将 P 磁珠完全重悬，向离心管中加入 400μL 异丙醇、30μL P 磁珠悬浮液，涡旋混匀约 5s。
- f) 离心管置于恒温混匀仪上，室温下 1200 rpm 混匀 5min。
- g) 离心管 15000×g 离心约 5s，将离心管置于磁力架上静置 2~5min，待磁珠完全被吸附后，在不干扰磁珠的情况下，使用移液器去除上清液。
- h) 向离心管中加入 300μL 清洗液 A，涡旋混匀约 15s，15000×g 离心约 5s 后置于磁力架上静置 2~5min，待磁珠完全被吸附后，在不干扰磁珠的情况下，使用移液器去除上清液。
- i) 向离心管中加入 300μL 清洗液 B，涡旋混匀约 15s，15000×g 离心约 5s 后置于磁力架上静置 2~5min，待磁珠完全被吸附后，在不干扰磁珠的情况下，使用移液器去除上清液。

- j) 将离心管瞬时离心后，置于磁力架上，吸弃管底部残留的洗涤缓冲液。打开管盖，室温干燥 30s~5min，除去残留乙醇。（注：乙醇残留会影响后续实验，晾干时要确保乙醇挥发干净，但也不可过于干燥，否则核酸将很难溶解。）
- k) 加入 50-100 μ L 洗脱液，涡旋混匀重悬磁珠，置于恒温混匀仪上，70 $^{\circ}$ C 1200rpm 混匀 5min（如果是水浴锅，直接 70 $^{\circ}$ C 5min，期间混匀 2 次）。
- l) 离心管瞬时离心后，置于磁力架上约 30s（若离心管壁附着磁珠，用离心管内的洗脱液冲洗管壁上的磁珠），待磁珠完全吸附，小心地将溶液转移至干净的离心管中。纯化的 DNA 可立即使用，也可-20 $^{\circ}$ C 长期储存。（注：请勿吸入磁珠，磁珠残留会干扰后续实验。）

4. 操作方法(提取仪)

- a) 在开始提取程序前，将各组分试剂置于室温，振荡混匀。
- b) 取 100 μ L 待测样品溶液，加入 10 μ L 5M NaCl、70 μ L 蛋白酶 K/蛋白酶 K Buffer，至 1.5mL 离心管，涡旋混匀 5s（如果增加了蛋白酶 k 加入量，这里 70 μ L 蛋白酶 K/蛋白酶 K Buffer 相应增加）。
- c) 离心管置于恒温混匀仪上，57 $^{\circ}$ C 孵育 15min（如果样本蛋白浓度较高，消化后不透明，可将孵育时间增加到 30min，同时如果蛋白浓度过低，会有白色絮状物析出，在步骤 h 后会消失，不影响回收效率）。
- d) 将 P 磁珠完全重悬，在第一列或第七列加入 360 μ L 裂解/结合液、400 μ L 异丙醇、30 μ L P 磁珠悬浮液。
- e) 在第二列或第八列中加入 300 μ L 清洗液 A。
- f) 在第三列或第九列中加入 300 μ L 清洗液 B。
- g) 在第六列或第十二列中加入 100 μ L 洗脱液。
- h) 在第一列或第七列中加入步骤 c) 消化后的全部样品。
- i) 将加好样的 96 深孔板放入仪器中固定位置。
- j) 把塑料磁力套插入相应位置。
- k) 点击“运行”相应程序。
- l) 程序结束，发出“滴滴”声，立即取出深孔板，将样品纯化产物全部转移到新的离心管。纯化的 DNA 可立即使用，也可-20 $^{\circ}$ C 长期储存。

	第一组						第二组					
	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	S1						S1 ERC					
B	S1						S1 ERC					
C	S2						S2 ERC					
D	S2						S2 ERC					
E	S3						S3 ERC					
F	S3						S3 ERC					
G	NCS						PCS					
H	NCS						PCS					
	样品 消化产物	清洗 液 A	清洗 液 B			洗脱 液	样品 消化产物	清洗 液 A	清洗 液 B			洗脱 液

注：根据不同的机型可以调整相应试剂位置及体积，运行对应程序。

七、注意事项

- 若蛋白酶 K Buffer 中有沉淀，可在 37°C 水浴中重新溶解，摇匀后使用。
- 实验操作过程中，轻轻打开管盖，勿将液体溅出。
- 在提取 DNA/RNA 之前，用 1× PBS(不含 Mg²⁺和 Ca²⁺)或 50 mM Tris(pH 8.0, 0.5 M NaCl)溶液稀释测试样品，在水中或 TE 中稀释样品会降低提取效率。
- 磁珠在静置后会沉降，使用前务必使磁珠与溶液充分混匀，磁珠聚集对于提取的得率与纯度均有较大影响。
- 样品前处理完成后，请尽量当天进行后续 DNA 残留检测，以保证检测结果的准确性。
- 本产品仅供一次性使用，用后按《医疗卫生机构医疗废物管理办法》或其它相关法律法规处理。

八、免责声明

试剂盒仅供研究使用，不得用于临床实验或人体实验，否则所产生的一切后果，由实验者承担，本公司概不负责。严格按照说明书操作，实验者违反说明书操作，后果由实验者承担。