



仅供科研使用

DNA/RNA 萃取试剂盒

说明书

厂商:

瑞基海洋生物科技股份有限公司

电话: 886-4-2463-9869 邮箱: sales@genereach.com

地址: 407 台湾台中中部科学园区科园二路 19 号

网址: www.tacomag.com

目录

标识.....	1
试剂盒组分.....	2
A. 试剂.....	2
B. 样品盘 & 套管 (一次性).....	3
存储.....	3
需自备材料及设备.....	4
简述.....	5
预期用途.....	5
注意事项.....	6
核酸萃取步骤.....	7
A. taco™ 标签的使用.....	7
B. 操作程序.....	8
产品局限.....	12
故障排除.....	13
附录 I.....	17
样本制备.....	17

附录 II.....	18
A. 核酸的储存.....	18
B. 核酸的定量.....	18
C. 核酸的纯度.....	19

标识



生产日期



厂商



批号



产品编码



请勿重复使用

试剂盒组分

A. 试剂

taco™ DNA/RNA 萃取试剂 产品编码: atc-d/rna 反应数: 320		
试剂名称	体积	数量
磁珠液	18 ml	1 瓶
裂解液	180 ml	1 瓶
清洗液 A ¹	135 ml	2 瓶
清洗液 B ²	40 ml	2 瓶
洗脱液	55 ml	1 瓶
说明书		1 份

*试剂可能有刺激性

¹ 清洗液 A 在使用之前需加 135 ml 95% 的乙醇。

加完乙醇之后要作上标记。

² 清洗液 B 在使用之前需加 230ml 95% 的乙醇。

加完乙醇之后要作上标记。

B. 样品盘 & 套管 (一次性)

产品名称	数量 (pcs)	产品编码
96 孔萃取样品盘	20	atcp
混合套管	40	
taco™ 标签	1	

***样品盘和套管请勿重复使用**

储存

所有的试剂应该室温保存，置于阴凉干燥处。

试剂和各种组分的有效期都标在项目的标签上，请勿使用任何过期的试剂。使用之前请检查产品的有效期，因为它会影响结果的精确性。

需自备材料及设备

- **taco™** 自动核酸萃取系统 (**taco™**)
- 一步式移液管 (选配)
- 一次性手套
- 离心管
- 移液枪和枪头 (p1000, p200)
- 95% 乙醇
- 磷酸盐缓冲液 (PBS)

简述

taco™ DNA/RNA 萃取试剂适用于 taco™ 自动核酸萃取系统。基于磁珠分离技术，均质的样品细胞被裂解，再通过包覆二氧化硅的磁珠来吸附核酸。然后利用清洗液去除杂质，利用洗脱液将核酸从磁珠上洗脱下来，接着是一系列的清洗步骤。此试剂可萃取虾肌肉组织中的病毒 DNA 和 RNA，其他的样本类型必须经过使用者的验证。

注：仅供科研使用；

本试剂不能用于任何动物或人的治疗或诊断。

预期用途

taco™ DNA/RNA 萃取试剂用来萃取诸如虾肌肉组织等各种样本中的病毒 DNA/RNA。taco™ DNA/RNA 萃取试剂仅适用于 taco™ 自动核酸萃取系统。

本产品仅供专业人员使用，例如熟悉分子生物技术的训练有素的实验员。

注意事项

- 拿到试剂之后，请检查试剂组分是否有损坏。若有损坏，请联系瑞基海洋生物科技股份有限公司或当地经销商。请不要使用已损坏的试剂，以免对实验结果的准确性造成影响。
- 枪头请一次性使用，重复使用会导致交叉污染。
- 处理化学药品时，请穿戴实验服，佩戴一次性手套及护目镜。
- 若手套已污染，请丢弃。
- 不同批次的组分请勿混合使用。
- 避免试剂遭受微生物污染。
- 为了使感染的风险最小化，我们建议在生物安全操作台下操作，直至样本溶解。
- 本试剂只供专业人员使用。
- 废物处置请遵守当地法律。

核酸萃取试剂操作步骤

taco™ 标签的使用

方便起见，您可以将 **taco™** 标签贴在试剂瓶顶上和 96 孔萃取反应盘的边缘，以避免人为的失误。

a. taco™ 标签

- 反应盘标签：

将标签贴在 96 孔萃取反应盘的边缘。



- 试剂瓶标签：

将标签贴在试剂瓶顶上。



b. 缩写定义

LB	裂解缓冲液（Lysis Buffer）
M	磁珠（Magnetic Bead）
WA	清洗液 A（Washing Buffer A）
WAM	清洗液 A+磁珠（Washing Buffer A + Magnetic Bead）
WB	清洗液 B（Washing Buffer B）
E	洗脱液（Eluting Buffer）

B. 步骤

- a. 根据表 1 在室温下往 96 孔萃取反应盘添加试剂。

Table 1. 加载试剂

Step	试剂
1	添加 200 μl 95%酒精 和 500 μl 裂解液 到 列#1 (#7)
2	添加 750 μl 清洗液 A¹ 到 列#2 (#8)
3	添加 750 μl 清洗液 A 到 列#3 (#9)
4	添加 750 μl 清洗液 B² 到 列#4 (#10)
5	添加 750 μl 清洗液B 到 列 #5 (#11)
6	添加 50 μl 洗脱液 到 列#6 (#12)
7	添加 50 μl 磁珠液 到 列#2 (#8)

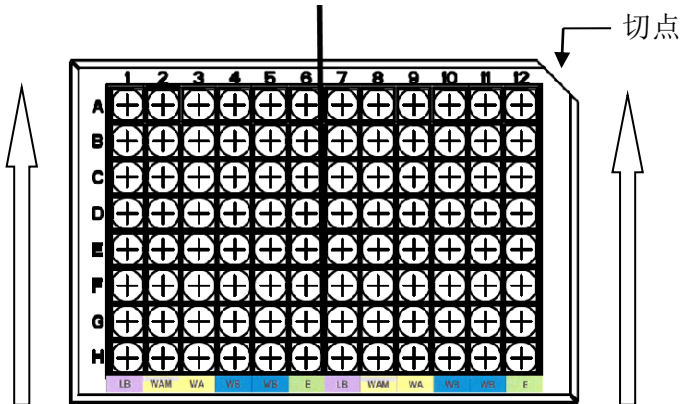
¹清洗液 A 在第一次使用前需加入 135ml 95%乙醇。

²清洗液 B 在第一次使用前需加入 230ml 95%乙醇。

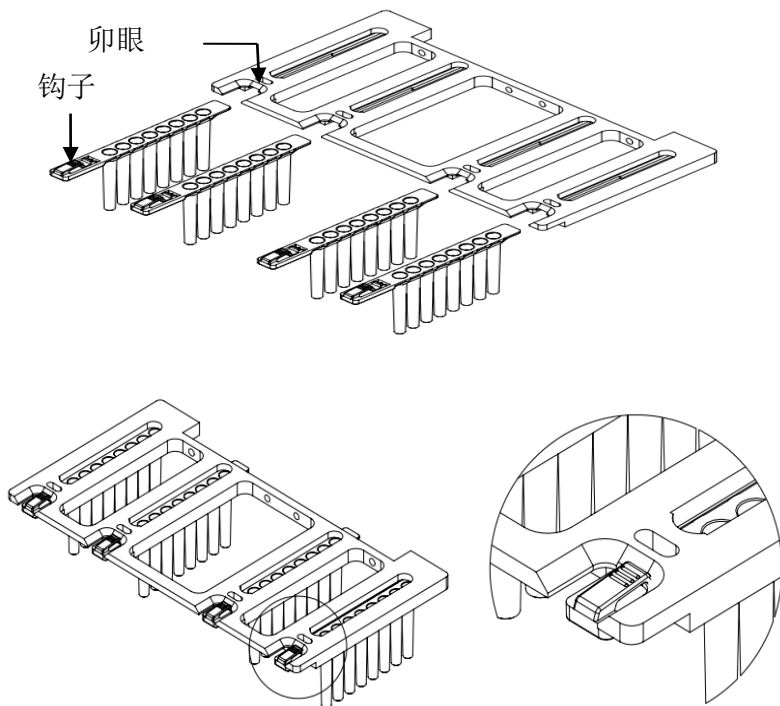
³ 磁珠液在制备前需重悬。

taco™ DNA/RNA 萃取试剂

- b. 将**组织**（40mg）置于 1.5ml 离心管中，加入 **450 ul PBS 缓冲液** 研磨，之后 12000 rpm 离心 5 min 以沉淀残渣。（针对用酒精保存的样本，请参阅“样本制备”，附录 D）
- c. 将 **200 μl 上清液** 转移到 96 孔萃取反应盘的**列#1 (#7)**
- d. 开启 taco™ 的进样门并安装已添加了试剂和样本的 96 孔萃取反应盘。将 96 孔萃取反应盘完全推入托盘的底部，确保切点在右上角。



- e. 安装搅拌套管，抬起搅拌套管的钩子，扣住卯眼（见以下示意图）.



- f. 按下 taco™ 的“Door”按钮, 关闭进样门, 然后按下“Start”按钮。
- g. 萃取完成后, 第一时间丢弃搅拌套管。
- h. 取出 96 孔萃取反应盘, 接着按下“Reset”按钮。
- i. 将核酸从列#6 或#12 转移到新的离心管以供进一步使用。
(见“核酸的纯度”, 附录 II)

taco™ DNA/RNA 萃取试剂

- j. 强烈建议使用新鲜提取的核酸来作为下游的应用，例如核酸扩增。若要长期储存核酸，则必须保存在-80°C。（见“核酸的储存”，附录 II）。

* 请勿重复使用萃取反应盘和套管。

注：任何偏离说明书的操作都可能降低核酸萃取的回收率。

产品局限

通过分离被感染的虾肌肉中的病毒核酸，验证了系统性能。如果要利用 **taco™** DNA/RNA 萃取试剂来萃取其他特殊样本，使用者必须进行验证。

本试剂和塑料部件不能用于任何动物或人的治疗或诊断。

故障排除

解释与建议

DNA/RNA 低产出率

- (a) 磁珠液没有充分重悬
- 程序启动前确保磁珠液充分重悬。首次使用前涡旋震动至少 5 秒，随后使用之前应该轻微搅动。
- (b) 清洗液 A 和 B 没有添加酒精
- 确保清洗液 A 和 B 加入了准确量的酒精；密封试剂瓶以防酒精蒸发。当清洗液 A 和清洗液 B 没有加入酒精时，需利用正确的试剂重复萃取的过程。（正确的萃取步骤，见“步骤”）。

解释与建议

- (c) 试剂添加顺序错误 换一个新的 96 孔萃取反应盘重新添加试剂。确保试剂添加在正确的孔位，换取新的样本重复萃取过程。
- (d) 样本质量差 建议采用新鲜样本，低质量的样本会影响结果。
- (e) 错误的样品体积 错误的样品体积会影响本试剂的效能，在处理不同样本时，使用者应该优化样本量。
- (f) 没有安装搅拌套管 联系瑞基海洋生物科技股份有限公司或当地经销商以获得帮助
- (g) 不合适的操作环境 操作温度会影响回收率，请确保操作温度在室温以下（16-30°C）

解释与建议

- (h) 使用非推荐的萃取设备 使用非推荐的萃取设备会影响试剂的效能，强烈建议使用 **taco™** 萃取系统。

下游应用时 DNA/RNA 的效能低

- (a) 萃取后 DNA/RNA 的体积量小 使用 100 μ l 的洗脱液重新萃取新的样本。
- (b) DNA/RNA 含量不足 利用分光光度计测定 DNA/RNA 在 260nm 处的吸光度，从而进行定量。（见“核酸的定量”，附录 II）
- (c) DNA/RNA 含量过高 过量的 DNA/RNA 会抑制一些酶的反应。利用分光光度计测定 DNA/RNA 在 260nm 处的吸光度，从而进行定量。（见“核酸的定量”，附录 II）

解释与建议

A_{260}/A_{280} 比率低

- (a) 260nm 和 280nm 处的吸光值没有减去 320nm 处的吸光值
- 为了纠正洗脱液中残余磁珠的影响，260nm 和 280nm 处的吸光值需减去 320nm 处的吸光值。

附录 I

样品制备

- 动物组织：酒精保存的虾肌肉组织
 - i. 在 1.5ml 离心管中加入组织（20mg）和 500 μ l 裂解液，用一次性研磨棒进行研磨。
 - ii. 12000 rpm 离心 5 分钟，沉淀残渣。
 - iii. 转移 400 μ l 上清液到 96 孔萃取反应盘的列#1（#7），再加入 200 μ l 95% 酒精。
 - iv. 按表一的第 2 步到第 7 步添加试剂。

* 以上建议的样本制备方法适用于富含蛋白质的一般虾类组织；其他样本类型需使用者进行验证。

附录 II

A. 核酸的保存

萃取后的核酸需保存在-80℃环境中。

B. 核酸的定量

核酸的浓度由分光光度计在 260nm 处的吸光度来确定。

使用洗脱液作为空白品来校正分光光度计。如果纯化的核酸在定量前需要稀释，那么洗脱液也应该稀释，并且相同的稀释系数必须应用到计算当中。

收集核酸在 260nm 和 280nm 处的吸光值，吸光值应该在 0.1 到 1.0 之间。每单位的 260nm 吸光值代表 50 µg/ml 的核酸，260nm 和 280nm 吸光值的比值近似为核酸的纯度。（见“核酸的纯度”）

磁珠因素的移除可能会影响 A_{260} 的读值，但是不会影响后续核酸应用的效能。

*核酸样品的浓度

$$= 50 \mu\text{g/ml} \times (A_{260} - A_{320}) \times \text{稀释系数}$$

* 核酸总量

$$= \text{浓度} \times \text{样品体积 (ml)}$$

C. 核酸的纯度

纯度由修正后的 A_{260} 和 A_{280} 的比值决定，即 $(A_{260}-A_{320}) / (A_{280}-A_{320})$ 。扣除 A_{320} 是为了消除洗脱液中残留磁珠的影响。若比值在 1.6 到 2.0 之间，则表明核酸纯度比较高。

©2010 GeneReach Biotechnology Corporation. All rights reserved.

仅供科研使用。不适用于任何人或动物的诊断或治疗。