

# High Yield T7 RNA Transcription Kit

## 说明书

Cat. No.: EZ5102

### 一、产品简介

本试剂盒是优化的高产量 RNA 体外转录试剂盒，试剂盒中的 T7 RNA Polymerase 从模板 DNA T7 启动子下游开始合成互补 RNA，可以简单快速地获得大量 RNA 分子。本试剂盒以 1 µg 的模板投入量可以产生不低于 200 µg 的 RNA，转录生成的 RNA 可用于 RNA 结构与功能研究、探针杂交、RNA 酶保护、RNAi、显微注射及体外翻译等多种下游应用。

### 二、产品组分

组分	EZ5102-01 (50 Rxns, 20 µl/Rxn)	EZ5102-02 (250 Rxns, 20 µl/Rxn)
T7 RNA Polymerase Mix	100 µl	500 µl
10× Reaction Buffer	100 µl	500 µl
ATP Solution	100 µl	500 µl
UTP Solution	100 µl	500 µl
GTP Solution	100 µl	500 µl
CTP Solution	100 µl	500 µl
DNase I	50 µl	250 µl
Control Template (1 µg/µl)	10 µl	50 µl
RNase-free ddH <sub>2</sub> O	1 ml	5 ml

### 三、保存条件

本试剂盒于-20°C 可保存 12 个月，过期日期详见产品标签中有效期信息。

### 四、注意事项

- 为了您的安全和健康，请穿戴实验服、一次性乳胶手套和一次性口罩。
- 建议将模板纯化后再进行体外转录实验，以避免 RNase、蛋白、RNA 及盐的残留对体外转录体系的影响。

### 五、自备材料

模板：带 T7 RNA 聚合酶启动子序列的线性化质粒、PCR 产物或合成的 DNA 片段。体外转录产物 RNA 纯化试剂盒 (Cat.: EZ5106)。RNase-free ddH<sub>2</sub>O、RNase-free 的 EP 管及移液器吸头、PCR 仪等。

### 六、操作步骤

模板制备：

a. 质粒模板：

带 T7 启动子的质粒可以作为转录模板，质粒的线性和纯度会影响转录的产量及 RNA 的完整性。环状质粒由于没

有有效的终止，会转录出不同长度的 RNA 产物，为了得到特定长度的 RNA，质粒必须完全线性化，线性化的质粒请确保双链为平末端或编码链 5' 端为突出结构。每个反应建议投入 1  $\mu$ g 线性化质粒作模板。注意：质粒线性化后，建议纯化后再作为模板体外转录，以避免 RNase、蛋白、RNA 及盐的残留对体外转录体系的影响。

### b. PCR 产物模板：

带 T7 启动子的 PCR 产物可以作为体外转录模板。PCR 扩增模板时将 T7 启动子 (TAATACGACTCACTATAGGG) 加在非编码链的上游引物的 5' 端。PCR 产物可以不经纯化直接作为模板，但纯化后会得到更高的 RNA 产出。注意：PCR 产物为转录模板，需电泳确认产物的单一性，建议每个反应体系中加入 0.1 ~ 0.5  $\mu$ g 模板。

### c. 动物合成的 DNA 模板：

合成的带有 T7 启动子的 DNA 片段也可以作为体外转录的模板。推荐每个反应体系中加入 0.1 ~ 0.5  $\mu$ g 模板。

#### 体外转录

1. 将除 T7 RNA Polymerase Mix 外的组分振荡混匀，短暂离心收集于管底，冰上储存备用。
2. 根据所需产物类型选择下面的步骤 a 和 b 两个反应体系配置溶液，建议模板加入 0.1 ~ 1  $\mu$ g。

a. 按下表配制反应体系（非修饰 RNA 体系）：

组分	体积
10× Reaction Buffer	2 $\mu$ l
ATP Solution	2 $\mu$ l
UTP Solution	2 $\mu$ l
GTP Solution	2 $\mu$ l
CTP Solution	2 $\mu$ l
DNA 模板	x $\mu$ l
T7 RNA Polymerase Mix	2 $\mu$ l
RNase-free ddH <sub>2</sub> O	补足至 20 $\mu$ l

b. 按下表配制反应体系（修饰 RNA 体系）：

组分	体积
10× Reaction Buffer	2 $\mu$ l
ATP Solution	2 $\mu$ l
UTP Solution	2 $\mu$ l
GTP Solution	2 $\mu$ l
CTP Solution	1.5 $\mu$ l
Modified CTP (10 mM)	5 $\mu$ l
DNA 模板	x $\mu$ l
T7 RNA Polymerase Mix	2 $\mu$ l
RNase-free ddH <sub>2</sub> O	补足至 20 $\mu$ l

注：体系以 Modified CTP 为例，若使用其他的 Modified NTP 底物，请参照 CTP Solution 与 Modified CTP 比例配制反应体。

3. 用移液器轻轻混匀各组分，并短暂离心收集，37°C 孵育 2 h。

注意：为避免蒸发对反应体系的影响，建议在 PCR 仪中进行反应。可根据产物片段大小适当的调整反应时间，如合成小于 0.3 kb 的 RNA，可将反应延长至 4 h 或更长时间，16 h 过夜反应不会影响产物的质量。

4. (选做) 在反应体系中加入 1  $\mu$ l 的 DNase I，37°C 孵育 15 min，消化转录的 DNA 模板。

注意：相对于产物 RNA，模板 DNA 的含量非常低，一般不用去除，也可以用 DNase I 消化。

5. 合成的 RNA 经电泳分析、纯化后，可用于下游实验。

**注意：产物浓度极高，需用 RNase-free ddH<sub>2</sub>O 稀释后再检测。**

## 产物纯化

非修饰 RNA 可采用柱法纯化或酚/氯仿抽提纯化法；修饰 RNA 推荐使用柱法纯法；对产物片段大小要求较高则推荐使用切胶回收纯化。柱法纯化推荐使用体外转录产物 RNA 纯化试剂盒 (Cat.: EZ5106)，纯化前应加入 80 μl RNase-free ddH<sub>2</sub>O 将产物稀释至 100 μl，再按说明书进行纯化。由于 RNA 产量较高，为避免超出结合柱的承载能力，请对所需柱子数量进行预估。

## RNA 定量

- a. 紫外吸收法：游离核苷酸会影响定量的准确性，采用此方法前请先进行 RNA 纯化。
- b. 染料法：用 RiboGreen 染料进行 RNA 定量，游离核苷酸不会影响定量，可以对纯化或者未纯化的反应产物中的 RNA 进行准确定量。