



# Poly(A) RNA Polymerase

REF: EG25108-S/M

## 储存条件

-20℃保存 2 年

# 产品组成

组分	规格S	规格 M
Poly(A) RNA Polymerase (5 U/μl)	20 μΙ	100 μΙ
10× PAP Buffer	1 ml	1 ml
ATP (10 mM )	40 µl	200 μΙ

# 产品简介

Poly(A) Polymerase 是一种来源于大肠杆菌的聚合酶,也称 E.coli PAP、PAP 酶、Poly(A) 加尾酶或 PolyA 加尾酶,经大肠杆菌重组表达后纯化获得。Poly(A) Polymerase 不依赖于模板,催化 ATP 转化为 AMP 并添加至单链 RNA 的 3'端,形成多聚腺苷尾。Poly(A) Polymerase 无法以 DNA 为底物,且不推荐使用双链 RNA 或过短的寡核苷酸(< 20 nt)为底物。Poly(A) Polymerase 催化的 Poly(A) 加尾反应只能使用 ATP,而不能使用 ADP 或 dATP。使用 CTP 和UTP 时,其掺入量不足使用 ATP 的 5%;使用 GTP 时,完全不能添加到 RNA 的 3'末端。

## 活性定义

1 活性单位 (U) 是指在 20 µl 反应体系中,37℃条件下,10 min 催化 1 nmol 的 AMP 掺入 RNA 所需要的酶量。

#### 产品应用

- 1. 在 RNA 末端添加 Poly(A) 尾,用于后续克隆或纯化。
- 2. 提升 mRNA 在真核细胞中的翻译效率。
- 3. RNA 的 3' 末端标记。
- 4. cDNA 合成,为 miRNA 添加 Poly(A) 尾后逆转录获得 cDNA。

#### 质量控制

#### 蛋白纯度

经 SDS-PAGE 凝胶电泳检测,蛋白纯度不低于 95%。

#### 非特异性内切酶活性

 $37^{\circ}$ C下,在 20  $\mu$ l 反应体系中将 5 U Poly(A) Polymerase 与 200 ng 超螺旋质粒 DNA 共同温育 4 h,使用琼脂糖凝胶电泳检测,少于 20% 的质粒 DNA 转变成缺刻或线性状态。

#### DNase 活性

37℃下,在 20 μI 反应体系中将 5 U Poly(A) Polymerase 与 15 ng 双链 DNA 片段共同温育 16 h,使用琼脂糖凝胶电泳检测,双链 DNA 片段无变化。

#### RNase 活性

 $37^{\circ}$ C下,在 10  $\mu$ I 反应体系中将 5 U Poly(A) Polymerase 与 500 ng RNA 共同温育 1 h,使用琼脂糖凝胶电泳检测,超过 90% 的 RNA 保持完整。

#### 宿主DNA残留

采用中国药典 2020 版四部通则 3407 外源性 DNA 残留量测定法 第三法定量 PCR 法,本品中大肠杆菌宿主细胞 DNA 残留量 <10 拷贝/5 U。

## 使用方法

1. 于冰上配制如下反应体系:

试剂	使用量
RNAª	1~10 µg
10× PAP Buffer	2 μΙ
Poly(A) Polymerase (5 U/μI)	1 μΙ
ATP (10 mM)	2 μΙ
RNase Inhibitor, Murine (40 U/µI) ( 可选 )	0.5~1 µl
Nuclease-Free Water	To 20 µl

- a. 为避免杂质影响加尾酶活性,应当使用纯化后的 RNA;若 RNA 3' 端存在高级结构,建议对 RNA 进行预变性 (65°C加热 5 min,冰上放置 5 min) 后再进行加尾,避免影响加尾效果。
- 2. 37°C孵育 30~60 min。加尾长度受酶量、ATP 浓度、反应时间等 多个因素影响,可根据实际反应情况进行体系调整。
- 3. 按照以上反应体系,加 Poly(A) 尾长度可以超过 100 个碱基。
- 4. 加入 EDTA 至终浓度为 10 mM 或 65℃孵育 20 min 终止反应。

## 注意事项

- 1. 加尾长度受酶量、ATP 浓度和反应时间等因素影响,一般本酶在37°C反应30 min 可加约30个A碱基,60 min 可加约100个A碱基。
- 2. 该酶将 AMP 添加到 RNA 的 3' 末端具有较高的选择性,并不会在所有 RNA 分子中添加相同长度的 Poly (A)。
  - 3. 加尾结束后, 在转染细胞或显微注射前, 必须对 RNA 进行纯化。
- **4**. 为了您的安全和健康,请穿实验服并戴一次性手套及口罩进行实验操作。









