

Na⁺ K⁺-ATP酶活性检测试剂盒说明书

产品货号	产品名称	包装规格	测定方法
PMHG4-M48	Na ⁺ K ⁺ -ATP 酶活性检	48T	微量法
PMHG4-M96	测试剂盒	96T	

一、测定意义：

植物钠钾 ATP 酶维持细胞低 Na⁺高 K⁺梯度及渗透压平衡，为膜电位形成和跨膜运输提供动力；评估能量代谢状态及抗逆（如盐碱、干旱）能力；解析其在细胞增殖、信号转导中的作用，指导抗逆品种选育。

二、测定原理：

钠钾 ATP 酶（Na⁺/K⁺-ATPase）通过水解 ATP 主动转运 Na⁺或 K⁺，并伴随无机磷（Pi）的释放。通过检测酶促反应中 ATP 的消耗、Pi 的生成或离子转运效率，在 660nm 波长下读数，反映酶活性。

三、试剂组成：

试剂名称	试剂装量(48T)	试剂装量(96T)	保存条件
提取液	液体 60mL×1 瓶	液体 110mL×1 瓶	2-8℃保存
试剂一	液体 5mL×1 瓶	液体 10mL×1 瓶	2-8℃保存
试剂二	液体 5mL×1 瓶	液体 10mL×1 瓶	2-8℃保存
试剂三	液体 5mL×1 瓶	液体 10mL×1 瓶	2-8℃保存
试剂四	液体 5mL×1 瓶	液体 10mL×1 瓶	2-8℃保存
试剂五	粉剂 ×1 支	粉剂×2 支	-20℃保存
试剂五的配制： 用时每瓶粉剂加 0.5ml 双蒸水，现用现配。使用后剩余试剂-20℃以下可保存一周。			
试剂六	粉剂 ×1 瓶	粉剂×2 瓶	-20℃保存
试剂六的配制： 用时每瓶粉剂加 5ml 双蒸水，现用现配。使用后剩余试剂-20℃以下可保存一周。			
试剂七	液体 5mL×1 瓶	液体 10mL×1 瓶	2-8℃保存
试剂八	粉剂 ×1 瓶	粉剂×2 瓶	2-8℃保存
试剂八的配制： 用时每瓶加双蒸水 10mL 溶解，室温保存 3 个月。			
试剂九	粉剂 ×1 瓶	粉剂×2 瓶	2-8℃保存
试剂九的配制： 用时每瓶加双蒸水 10mL 溶解，溶解后避光 4℃可保存一周。			

试剂十	液体 5mL×1 瓶	液体 10mL×1 瓶	2-8℃保存
定磷试剂的配制： 现用现配，按双蒸水:试剂八:试剂九:试剂十=2:1:1:1 的比例配制，配好的定磷剂应为浅黄色，若无色则试剂失效，若是蓝色则为磷污染。			
10μmol/mL 标品	液体 1ml×1 支	液体 1ml×2 支	-20℃保存

四、操作步骤：

样本前处理

取一定量植物组织擦净水分及杂质，剪碎后放入研钵，加入液氮，研磨成粉状后转移出来，然后准确称重，按照组织质量（g）：提取液体积(mL)为 1：5~10 的比例（建议称取约 0.1g 组织，加入 1mL 提取液），旋涡混匀抽提 3-5 分钟或者使用组织破碎仪冰浴提取，8000g，4℃离心 10min，取上清，置冰上待测。

测定步骤

- 1、酶标仪预热 30min 以上，调节波长至 660nm，蒸馏水调零；
- 2、测定前将试剂恢复至常温；
- 3、将 10μmol/mL 标准品用双蒸水稀释至 1μmol/mL，备用；
- 4、操作表（在玻璃比色皿中加入以下试剂）：

（1）酶促反应：

试剂名称	测定管	标准管
试剂一（μL）	40	30
试剂二（μL）	40	40
试剂三（μL）	-	10
试剂四（μL）	10	10
试剂五（μL）	-	10
试剂六（μL）	10	10
样品（μL）	100	-
混合均匀，37℃ 水浴 20min。		
试剂七（μL）	50	50

样品 (μL)	-	100
---------	---	-----

(2) 显色反应:

试剂名称	测定管	对照管	空白管	标准管
1μmol/mL 标准液 (μL)	-	-	-	20
上清液 (μL)	20	20	-	-
蒸馏水 (μL)	-	-	20	-
定磷试剂 (μL)	200	200	200	200
混匀, 45℃孵育 20min, 冷却至室温后, 空白管调零, 于波长 660nm 测定各管吸光度。ΔA _{测定} =A _{测定} -A _{对照} , ΔA _{标准} =A _{标准} -A _{空白} 。空白与标准点做 2~3 个即可。				

【厂家信息】

生产企业: 南京陌凡生物科技有限公司

地址: 南京市栖霞区红枫科技园 A6 栋 2 层

【售后微信】



【说明书核准及修改日期】

核准日期: 2025 年 4 月 7 日

修改日期: 2025 年 4 月 7 日

五、Na⁺ K⁺-ATP 酶活性计算:

1、按样本质量计算:

单位定义: 每分钟每克组织消耗 ATP 产生 1μmol 无机磷的量为一个 ATP 酶活力单位。

$$\text{ATP (U/g 质量)} = C_{\text{标}} \times \Delta A_{\text{测定}} \div \Delta A_{\text{标准}} \times V_{\text{总}} \div (V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}} \times W) \div T$$

$$= \Delta A_{\text{测定}} \div \Delta A_{\text{标准}} \div W \times 0.125$$

2、按蛋白浓度计算:

单位定义: 每分钟每毫克蛋白分解 ATP 产生 1μmol 无机磷的量为一个 ATP 酶活力单位。

$$\text{ATP (U/mg prot)} = C_{\text{标}} \times \Delta A_{\text{测定}} \div \Delta A_{\text{标准}} \times V_{\text{总}} \div (C_{\text{pr}} \times V_{\text{样}}) \div T$$

$$= \Delta A_{\text{测定}} \div \Delta A_{\text{标准}} \div C_{\text{pr}} \times 0.125$$

C_标: 标准管浓度, 1μmol/mL; V_总: 酶促反应总体积, 0.25mL;

V_样: 加入样本体积, 0.1mL; V_{样总}: 加入提取液体积, 1mL;

T: 反应时间, 20min; C_{pr}: 样本蛋白质浓度, mg/mL; W: 样本质量, g; 500: 细菌或细胞总数, 500 万。

六、注意事项:

实验之前建议选择 2-3 个预期差异大的样本做预实验。如果样本吸光值不在测量范围内建议稀释或者增加样本量进行检测。

