

## Na<sup>+</sup>K<sup>+</sup>- ATP 酶活性测定说明书

微量法 100 管/48 样

**注 意：**正式测定前务必取 2-3 个预期差异较大的样本做预测定

### 测定意义：

Na<sup>+</sup>K<sup>+</sup>-ATP 酶广泛分布于植物、动物、微生物和细胞中，可催化 ATP 水解生成 ADP 和无机磷。

### 测定原理：

Na<sup>+</sup>K<sup>+</sup>-ATP 酶分解 ATP 生成 ADP 及无机磷，通过测定无机磷的量来确定 ATP 酶活性。

### 需自备的仪器和用品：

可见分光光度计/酶标仪、水浴锅、台式离心机、可调式移液器、微量石英比色皿/96 孔板、研钵、冰和蒸馏水。

### 试剂的组成和配制：

提取液：液体 100mL ×1 瓶，4℃ 保存。

试剂一：液体 10mL ×1 瓶，4℃ 保存。

试剂二：粉剂 ×1 瓶，-20℃ 保存；临用前加入 6mL 蒸馏水充分混匀待用；用不完的试剂分装后-20℃ 保存，禁止反复冻融。

试剂三：液体 2mL ×1 瓶，4℃ 保存。

试剂四：粉剂 ×1 瓶，4℃ 保存。用时加入 3mL 蒸馏水，4℃ 保存。

试剂五：粉剂 ×1 瓶，4℃ 保存。用时加入 25mL 蒸馏水，溶解后 4℃ 保存一周。

试剂六：粉剂 ×1 瓶，4℃ 保存。用时加入 25mL 蒸馏水，溶解后 4℃ 保存一周。

试剂七：液体 25mL ×1 瓶，室温保存。

试剂八：10mmol/L 标准磷贮备液 10mL ×1 瓶，4℃ 保存。

0.5μmol/mL 标准磷应用液配制：将试剂八 20 倍稀释，即取 0.1mL 试剂八加 1.9mL 蒸馏水充分混匀。

定磷剂的配制：按 H<sub>2</sub>O: 试剂五:试剂六:试剂七=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，定磷剂现用现配。

**注意：**配试剂最好用新的烧杯、玻棒和玻璃移液器，也可以用一次性塑料器皿，避免磷污染。

### 样品酶液的制备：

#### 1、细菌、细胞或组织样品的制备：

细菌或培养细胞：先收集细菌或细胞到离心管内，离心后弃上清；按照细菌或细胞数量（10<sup>4</sup> 个）：提取液体积（mL）为 500~1000：1 的比例（建议 500 万细菌或细胞加入 1mL 提取液），超声波破碎细菌或细胞（冰浴，功率 20% 或 200W，超声 3s，间隔 10s，重复 30 次）；8000g 4℃ 离心 10min，取上清，置冰上待测。

组织：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），进行冰浴匀浆。8000g 4℃ 离心 10min，取上清，置冰上待测。

#### 2、血清（浆）样品：直接检测。

**操作步骤:**

1、分光光度计或酶标仪预热 30min 以上，调节波长至 660nm，蒸馏水调零。

2、酶促反应（在 EP 管中加入下列试剂）

	对照管	测定管
试剂一（μL）	65	45
试剂二（μL）	60	60
试剂三（μL）		20
样本（μL）		100

混匀，37℃（哺乳动物）或 25℃（其他物种）准确水浴 10min

试剂四（μL）	25	25
样本（μL）	100	

混匀，8000g，25℃离心 10min，取上清液

3、定磷（在 EP 管或 96 孔板中加入下列试剂）

	空白管	标准管	对照管	测定管
0.5μmol/ml 标准磷应用液（μL）		20		
上清液（μL）			20	20
蒸馏水（μL）	20			
定磷试剂（μL）	200	200	200	200

混匀，室温放置 30min，在 660nm 处，记录各管吸光值。

**注意:**

- 1、由于每一个样都必须做对照，本试剂盒 100 管保证测 48 份 Na<sup>+</sup>K<sup>+</sup>-ATP 酶。
- 2、此法具有微量、灵敏、快速的特点。所以对测定所用试管要求严格无磷。
- 3、空白管和标准管只要做一管。

**计算：**

1、血清（浆）Na<sup>+</sup>K<sup>+</sup>- ATPase 活力的计算:

定义：每小时每毫升血清（浆）中 Na<sup>+</sup>K<sup>+</sup>- ATP 酶分解 ATP 产生 1μmol 无机磷的量为一个酶活力单位。

Na<sup>+</sup>K<sup>+</sup>-ATP 酶活力（μmol/h/mL）=[C 标准管×V 总]×（A 测定管-A 对照管）÷（A 标准管-A 空白管）÷V 样  
÷T=7.5×（A 测定管-A 对照管）÷（A 标准管-A 空白管）

2、组织、细菌或细胞中 Na<sup>+</sup>K<sup>+</sup>- ATPase 活力的计算:

（1）按蛋白浓度计算:

定义：每小时每毫克组织蛋白中 Na<sup>+</sup>K<sup>+</sup>- ATP 酶分解 ATP 产生 1μmol 无机磷的量为一个酶活力单位。

Na<sup>+</sup>K<sup>+</sup>-ATP 酶活力(μmol/h /mg prot)=[C 标准管×V 总]×（A 测定管-A 对照管）÷（A 标准管-A 空白管）÷  
（Cpr×V 样）÷T=7.5×（A 测定管-A 对照管）÷（A 标准管-A 空白管）÷Cpr

（2）按样本鲜重计算:

定义：每小时每克组织中 Na<sup>+</sup>K<sup>+</sup>-ATP 酶分解 ATP 产生 1μmol 无机磷的量为一个酶活力单位。

Na<sup>+</sup>K<sup>+</sup>-ATP 酶活力(μmol/h /g 鲜重)=[ C 标准管×V 总]×（A 测定管-A 对照管）÷（A 标准管-A 空白管）  
÷(W×V 样÷V 样总)÷T=7.5×（A 测定管-A 对照管）÷（A 标准管-A 空白管）÷W

（3）按细菌或细胞密度计算:

定义：每小时每 1 万个细菌或细胞中  $\text{Na}^+\text{K}^+$ -ATP 酶分解 ATP 产生  $1\mu\text{mol}$  无机磷的量为一个酶活力单位。

$\text{Na}^+\text{K}^+$ -ATP 酶活力( $\mu\text{mol/h}/10^4 \text{ cell}$ ) =  $[C \text{ 标准管} \times V \text{ 总}] \times (A \text{ 测定管} - A \text{ 对照管}) \div (A \text{ 标准管} - A \text{ 空白管})$   
 $\div (500 \times V \text{ 样} \div V \text{ 样总}) \div T = 0.015 \times (A \text{ 测定管} - A \text{ 对照管}) \div (A \text{ 标准管} - A \text{ 空白管})$

C 标准管：标准管浓度， $0.5\mu\text{mol/mL}$ ；V 总：酶促反应总体积， $0.25\text{mL}$ ；V 样：加入样本体积， $0.1\text{mL}$ ；  
V 样总：加入提取液体积， $1\text{mL}$ ；T：反应时间， $1/6$  小时；Cpr：样本蛋白质浓度， $\text{mg/mL}$ ；W：样本鲜重，  
g；500：细菌或细胞总数，500 万。