

线粒体转氢酶-2 活性检测试剂盒 Mitochondrial Transhydrogenase-2 Activity Assay Kit





















Catalog Number **AKOP003U**Storage Temperature **-20°C**Size **50T/24S**

Ultraviolet Spectrophotometry

线粒体转氢酶-2 活性检测试剂盒

Mitochondrial Transhydrogenase-2 Activity Assay Kit

一、产品描述

线粒体转氢酶位于线粒体的内膜上,可催化 NADH 和 NADP⁺与 NAD⁺和 NADPH 之间的相互转化,催化逆向反应称为线粒体转氢酶-2 (TH-2),促进 NADPH 转换为 NADH,从而提高线粒体的抗氧化能力。

线粒体转氢酶-2 能够催化 APAD+(3-乙酰吡啶腺嘌呤二核苷酸磷酸)还原生成的 APADH,产物在 375 nm 处具有特征吸收峰,通过吸光值的增加速率即可表征线粒体转氢酶-2 的活性。

二、产品内容

| 名称 | 试剂规格 | 储存条件 | 使用方法及注意事项 |
|-----|--------------|--------|---|
| 提取液 | 液体 50 mL×1 瓶 | 4℃保存 | - |
| 试剂一 | 粉剂×2 瓶 | -20℃保存 | 使用前每瓶加入6mL 试剂三充分溶解 (分装后-20℃可保存2周,避免反复冻融) |
| 试剂二 | 粉剂×2 瓶 | -20℃保存 | 使用前每瓶加入 10 mL 试剂三充分溶解 (分装后-20℃可保存 4 周, 避免反复冻融) |
| 试剂三 | 液体 50 mL×1 瓶 | 4℃保存 | - |

三、产品使用说明

测定过程中所需要的仪器和试剂:紫外分光光度计、1 mL 石英比色皿(光径 10 mm)、研钵/匀浆器、可调式移液器、台式离心机、恒温水浴和蒸馏水。

1.样本处理(可根据预实验结果适当调整样本量及比例)

- ①称取 0.1 g 组织或收集 500 万细胞,加入 1 mL 提取液,使用匀浆器或研钵冰浴研磨至匀浆,匀浆液 4° C 600 g 离心 10 min,弃沉淀,**留上清**;
 - ②取匀浆液离心上清液移至另一离心管中, 4℃11000 g 离心 15 min;
 - ③步骤②离心后上清液即胞浆提取物,可用于测定从线粒体泄漏的转氢酶-2(此步可选做)。
- ④步骤②离心后沉淀中加入 800 μL 提取液,冰浴超声破碎(功率 20%或 200 W,超声 3 s,间隔 10 s,重复 15 次)即为粗酶液,用于线粒体转氢酶-2 活性测定。



2.测定步骤

- ①紫外分光光度计预热 30 min 以上,调节波长至 375 nm,蒸馏水调零。
- ②在1mL 石英比色皿中依次加入下列试剂:

| 'b +1 | 测定组 | 对照组 |
|-------|------|------|
| 试剂 | (μL) | (μL) |
| 试剂一 | 400 | - |
| 试剂二 | 400 | 400 |
| 粗酶液 | 100 | 100 |
| 试剂三 | 100 | 500 |

吸光值测定: ①充分混匀并立即开始计时,测定 $10 \,\mathrm{s}$ 时 $375 \,\mathrm{nm}$ 处吸光值,记为 A1 测定和 A1 对照; ② 37° C(哺乳动物)或 25° C(其他物种)准确反应 $130 \,\mathrm{s}$,测定 $190 \,\mathrm{s}$ 时 $375 \,\mathrm{nm}$ 处吸光值,记为 A2 测定和 A2 对照; ③计算 ΔA 测定=A2 测定-A1 测定, ΔA 对照=A2 对照-A1 对照, ΔA = ΔA 测定- ΔA 对照。注:每个样品均需设一个对照组。

3.线粒体转氢酶-2 活性计算

单位定义:每 mg 组织蛋白每分钟催化生成 1 nmol APADH 定义为一个酶活力单位。

$$TH-2$$
 (U/mg prot) = $\frac{\Delta A \times V \cancel{L} \cancel{L}}{\epsilon \times d \times Cpr \times V \cancel{H} \times T} = \frac{498 \times \Delta A}{Cpr}$

注释: V 样: 反应体系中加入粗酶液的体积, 0.1 mL; V 反总: 反应体系总体积, 1 mL; ε: APADH 摩尔消光系数, 6.7×10⁻³ mL/nmol/cm; d: 1 mL 石英比色皿光径, 1 cm; T: 反应时间, 3 min; Cpr: 样本蛋白浓度, mg/mL。

四、注意事项

- ①若 A2 测定大于 1.2 或 AA 大于 0.2 时,建议将提取液稀释后再进行测定,计算时相应修改;
- ②提取液中含有约 1 mg/mL 的蛋白,测定样本蛋白浓度时需减去提取液自身的蛋白含量;
- ③准确在规定时间点完成吸光值的测定,以保证结果的准确性和重复性;
- ④为保证结果准确且避免试剂损失,测定前请仔细阅读说明书(以实际收到说明书内容为准),确认试剂储存和准备是否充分,操作步骤是否清楚,且务必取2-3个预期差异较大的样本进行预测定,过程中问题请您及时与工作人员联系;
- ⑤推荐使用样本蛋白浓度计算酶活,若使用样本质量计算,则需加测胞浆提取物酶活,上清和沉淀酶活之和方为总酶活。

附: 使用组织样本质量计算的公式

单位定义:每g组织每分钟催化生成1nmolAPADH定义为一个酶活力单位。

上清中 TH-2(U/g) =
$$\frac{\Delta A1 \times V \text{ 反 \& \times V } \text{ 提}}{\epsilon \times d \times W \times V \text{ 样 \times T}} = \frac{498 \times \Delta A1}{W}$$

沉淀中 TH-2(U/g) = $\frac{\Delta A2 \times V \text{ 反 \& \times V \text{ 样 \& }}}{\epsilon \times d \times W \times V \text{ 样 \times T}} = \frac{398 \times \Delta A2}{W}$
TH-2(U/g)=上清中 TH-2+沉淀中 TH-2= $\frac{498 \times \Delta A1}{W} + \frac{398 \times \Delta A2}{W}$

注释: V 反总: 反应体系总体积, 1 mL; V 样: 反应体系中加入粗酶液的体积, 0.1 mL; V 提: 待测样本总体积, 1 mL; V 样总:沉淀重悬体积, 0.8 mL; ε : APADH 摩尔消光系数, 6.7×10⁻³ mL/nmol/cm; d: 1 mL 石英比色皿光径, 1 cm; W: 组织样本质量, g; T: 反应时间, 3 min; Δ A1: 上清测定值; Δ A2: 沉淀测定值。

For Research Use Only. Not for Use in Diagnostic Procedures.

boxbio

Manufactured and Distributed by

Beijing Boxbio Science & Technology Co., Ltd. Liandong U Valley, Tongzhou District, Beijing, China TEL: 400-805-8228

E-MAIL: techsupport@boxbio.cn Copyright © 2020 Boxbio, All Rights Reserved.

















