

# α-酮戊二酸脱氢酶 (α-KGDH) 活性检测试剂盒 (微量法)

产品货号: BA1018

产品规格: 100管/96样

#### 产品简介

- α-KGDH(EC 1.2.4.2) 广泛存在于动物、植物微生物和培养细胞的线粒体中,是三羧酸循环调控关键酶之一,催化α-酮戊二酸氧化脱羧生成琥珀酰辅酶A。
- α-KGDH催化α-酮戊二酸、NAD+和辅酶A生成琥珀酰辅酶A、二氧化碳和NADH,NADH在340nm有特征吸收峰,以NADH的生成速率表示α-KGDH活性。

注意: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。

## 产品内容:

试剂名称	规格	保存条件
试剂一	液体110mL×1瓶	4°C
试剂二	液体1mL×1瓶	-20℃
试剂三	液体22mL×1瓶	4℃
试剂四	粉剂×1支	4℃
试剂五	粉剂×1支	4℃
试剂六	粉剂×1支	-20℃
试剂七	粉剂×1支	-20℃
试剂八	粉剂×1瓶	-20℃

#### 溶液的配制:

- 1. 试剂八: 临用前加入0.8 mL双蒸水充分混匀待用,用不完的试剂仍-20℃避光保存。
- 2. 工作液的配制: 临用前把试剂四、试剂五、试剂六、试剂七转移到试剂三中混合溶解待用。

## 需自备的仪器和用品:

紫外分光光度计/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(UV板)、研钵/匀浆器、冰和蒸馏水。

# 操作步骤(仅供参考):

### 一、样本处理(可适当调整待测样本量,具体比例可以参考文献)

称取约0.1g组织或收集约500万细胞,加入1mL试剂一和10  $\mu$ L试剂二,冰浴用匀浆器或研钵充分研磨,4℃11000g离心10min,取上清,置冰上待测。

# 二、操作步骤

- 1. 分光光度计或酶标仪预热30min以上,调节波长至340nm,蒸馏水调零。
- 2. 空白管:

取200  $\mu$  L工作液加入微量石英比色皿或96孔板中,37℃孵育5min后取出比色皿,再依次加入8  $\mu$  L试剂八和 12  $\mu$  L蒸馏水,混匀并立即测量340nm处0s的吸光值A1,37℃准确反应2min,记录340nm处2min时的吸光值A2,计算  $\Delta$  A空白=A2-A1。

3. 测定管:

取200  $\mu$ L工作液加入微量石英比色皿或96孔板中,在37 $\mathbb C$ (哺乳动物)或25 $\mathbb C$ (其它物种)孵育5min后取出比色皿,再依次加入8  $\mu$ L试剂八和12  $\mu$ L样本,混匀并立即测量340nm处0s的吸光值A3,37 $\mathbb C$ (哺乳动物)或25 $\mathbb C$ (其它物种)中准确反应2min,记录340nm处2min时的吸光值A4,计算  $\Delta$  A测定=A4-A3。

#### 三、α-KGDH活性计算

a. 用微量石英比色皿测定的计算公式如下:





- 1. 按样本蛋白浓度计算
  - 单位的定义:每mg组织蛋白在反应体系中每分钟生成1nmol的NADH定义为一个酶活力单位。
  - $\alpha$  -KGDH活性(U/mg prot)=[( $\triangle$  A测定- $\triangle$  A空白)÷( $\epsilon$  ×d)×V反总×10 $^{9}$ ]÷(Cpr×V样)÷T =1473.7×( $\triangle$  A测定- $\triangle$  A空白)÷Cpr
- 2. 按样本质量计算
  - 单位的定义:每g组织在反应体系中每分钟生成1nmol的NADH定义为一个酶活力单位。
  - $\alpha$  -KGDH活性(U/g质量)=[( $\Delta$ A测定- $\Delta$ A空白)÷( $\epsilon$ ×d)×V反总×10 $^{9}$ ]÷(V样÷V样总×W)÷T =1488.5×( $\Delta$ A测定- $\Delta$ A空白)÷W
- 3. 按细菌或细胞数量计算
  - 单位的定义:每1万个细菌或细胞在反应体系中每分钟生成1nmol的NADH定义为一个酶活力单位。
  - $\alpha$  -KGDH活性(U/10<sup>4</sup>cell)=[( $\triangle$  A测定- $\triangle$  A空白)÷( $\epsilon$  ×d)×V反总×10<sup>9</sup>]÷(V样÷V样总×500)÷T =2.977×( $\triangle$  A测定- $\triangle$  A空白)

V反总: 反应体系总体积, 2.2×10<sup>-4</sup>L; ε: NADH摩尔消光系数, 6.22×10<sup>3</sup>L/mol/cm; d: 比色皿光径, 1cm; V样: 加入样本体积, 0.012mL; V样总: 加入试剂一和试剂二体积, 1.01mL; T: 反应时间, 2min; Cpr: 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; 10<sup>9</sup>: 单位换算系数, 1mol=10<sup>9</sup>nmol。

- b. 用96孔板测定的计算公式如下:
- 1. 按样本蛋白浓度计算
  - 单位的定义:每mg组织蛋白在反应体系中每分钟生成1nmol的NADH定义为一个酶活性单位。
  - α -KGDH活性(U/mg prot)=[( $\Delta$  A测定- $\Delta$  A空白)÷(ε×d)×V反总×10°]÷(Cpr×V样)÷T =2456.2×( $\Delta$  A测定- $\Delta$  A空白)÷Cpr
- 2. 按样本质量计算
  - 单位的定义:每g组织在反应体系中每分钟生成1nmol的NADH定义为一个酶活性单位。
  - $\alpha$  -KGDH活性(U/g质量)=[(  $\triangle$  A测定-  $\triangle$  A空白)÷(  $\epsilon$  ×d)×V反总×10 $^9$ ]÷(V样÷V样总×W)÷T =2480.7×(  $\triangle$  A测定-  $\triangle$  A空白)÷W
- 3. 按细菌或细胞数量计算
  - 单位的定义:每1万个细菌或细胞在反应体系中每分钟生成1nmol的NADH定义为一个酶活性单位。
  - $\alpha$  -KGDH活性(U/10<sup>4</sup>cell)=[( $\triangle$ A测定- $\triangle$ A空白)÷( $\epsilon$ ×d)×V反总×10<sup>9</sup>]÷(V样÷V样总×500) ÷T =4.962×( $\triangle$ A测定- $\triangle$ A空白)

V反总: 反应体系总体积, $2.2\times10^4$ L; ε: NADH摩尔消光系数, $6.22\times10^3$ L/mol/cm; d: 96孔板光径,0.6cm; V样: 加入样本体积,0.01mL; V样总: 加入试剂一和试剂二体积,1.01mL; T: 反应时间,2min; Cpr: 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; $10^9$ : 单位换算系数,1mol= $10^9$ nmol。**注意事项**:

- 1. 测定过程中所有试剂和样本在冰上放置,以免变性和失活。
- 2. 比色皿中反应液的温度必须保持37℃或25℃,取小烧杯一只装入一定量的37℃或25℃蒸馏水,将此烧杯放入 37℃或25℃水浴锅中。在反应过程中把比色皿连同反应液放在此烧杯中。
- 3. 最好两个人同时做此实验,一个人比色,一个人计时,以保证实验结果的准确性。
- 4. 测定管的 △ A值在0.01-0.25之间, 若测定管的 △ A值大于0.25, 需将样本进行稀释。
- 5. 由于提取液中含有一定浓度的蛋白(约1mg/mL),所以在测定样本蛋白浓度时需要减去提取液本身的蛋白含量。