**400-901-9800** 

sales@bioss.com.cn

support@bioss.com.cn

# 6-磷酸葡萄糖酸脱氢酶(6-PGDH)活性检测试剂盒说明书 6-PGDH Assay Kit

微量法

货号: AK124 规格: 100T/96S 产品组成及保存条件:

| 编号      | 规格     | 储存条件 |
|---------|--------|------|
| AK124-A | 液体×1 瓶 | 4℃保存 |
| AK124-B | 粉剂×1 瓶 | 4℃保存 |
| AK124-C | 粉剂×1 瓶 | 4℃保存 |

※ 正式测定前务必取 2-3 个预期差异较大的样本做预测定。

#### 简介:

意义:磷酸戊糖途径中 6-磷酸葡萄糖脱氢酶(G6PDH)和 6PGDH 依次催化 NADPH 合成,与能量的平衡、生长速率和细胞活力等密切相关。此外,6PGDH 逆境生理中具有重要作用。

原理: 6PGDH 催化 6-磷酸葡萄糖酸和 NADP+生成 NADPH, NADPH 在 340 nm 有特征吸收峰, 而 NADP+没有;通过测定 340nm 吸光度增加速率, 计算 6PGDH 活性。

#### 自备用品:

低温离心机、紫外分光光度计/酶标仪、水浴锅、可调式移液枪、微量石英比色皿/96 孔板和蒸馏水 **试剂预配制:** 

AK124-B: 临用前加入 2mL AK123-A 充分溶解备用

AK124-C: 临用前加入 2mL AK123-A 充分溶解备用

#### 粗酶液提取:

- 组织:按照组织质量(g): AK124-A 体积(mL)为 1: 5~10 的比例(建议称取约 0.1g 组织,加入 1mL AK124-A)进行冰浴匀浆。8000g, 4℃离心 10min,取上清置冰上待测。
- 细菌、真菌:按照细胞数量(10⁴个): AK124-A 体积(mL)为 500~1000: 1 的比例(建议 500 万细胞加入 1mL AK124-A),冰浴超声波破碎细胞(功率 300w,超声 3 秒,间隔 7 秒,总时间 3min);然后 8000g,4℃,离心 10min,取上清置于冰上待测。
- 3. 血清、培养液等液体:直接测定。

# 检测步骤:

- 1. 分光光度计/酶标仪预热 30min,调节波长到 340 nm,蒸馏水调零。
- 2. AK124-A 置于 25℃或 37℃水浴中保温 30min。
- 3. 按顺序加入下列试剂:

| 试剂名称    | 空白管 (ul) | 测定管 (ul) |
|---------|----------|----------|
| 粗酶液     |          | 20       |
| 蒸馏水     | 20       |          |
| AK124-B | 20       | 20       |
| AK124-A | 140      | 140      |
| AK124-C | 20       | 20       |

分别迅速混匀后于 340nm 处测定 3min 内吸光值变化,第 10s 吸光值记为 A 空 1,第 190s 吸光值记为 A 空 2, $\triangle$ A 空白管=A 空 2-A 空 1;于 340nm 处测定 3min 内 吸光值变化,第 10 s 吸光值记为 A 测 3,第 190s 吸光值记为 A 测 4, $\triangle$ A 测定管=A 测 4-A 测 3。

注:空白管只需要做一次。

#### 6PGDH 酶活性计算公式:

#### a. 使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

活性单位定义:每毫克蛋白每分钟催化产生 1nmol NADPH 的酶量为 1 个酶活单位。 6PGDH (nmol/min/mg prot) =  $[(\triangle A \ 测定管-\triangle A \ 空白管) \times V \ 反总<math>\div$ E $\div$ d $\times$ 10 $^9$ ] $\div$ (Cpr $\times$ V 样) $\div$ T = 535.9 $\times$ ( $\triangle A \ 测定管-<math>\triangle A \$ 空白管) $\div$ Cpr

#### 2. 按样本质量计算

活性单位定义:每克组织每分钟催化产生 1nmol NADPH 的酶量为 1 个酶活单位。 6PGDH (nmol/min/g) = [( $\triangle$ A 测定管- $\triangle$ A 空白管)×V 反总÷ $\epsilon$ +d×10°]÷(W×V 样÷V 样总)÷T = 535.9×( $\triangle$ A 测定管- $\triangle$ A 空白管)÷W

#### 3. 按细胞数量计算

活性单位定义:每  $10^4$  个细胞每分钟催化产生 1nmol NADPH 的酶量为 1 个酶活单位。 6PGDH  $(nmol/min/10^4cell) = [(<math>\triangle A$  测定管- $\triangle A$  空白管)×V 反总÷ $\epsilon$ ÷d× $10^9$ ]÷(细胞数量×V 样÷V 样总)÷T = 535.9×( $\triangle A$  测定管- $\triangle A$  空白管)÷细胞数量

#### 4. 按液体体积计算

**注:** ε: NADPH 摩尔消光系数, $6.22 \times 10^3$  L / mol /cm; d: 比色皿光径,1 cm; V 反总:反应体系总体积,0.0002 L; Cpr: 粗酶液蛋白质浓度,mg/mL,需要另外测定,建议使用本公司BCA 蛋白质含量测定试剂盒; V 样:反应体系中加入粗酶液体积,0.02 mL; V 样总:加入提取液体积,1mL; T: 反应时间,3 min。

# b. 使用微量石英比色皿测定的计算公式如下

## 1. 按蛋白浓度计算

活性单位定义: 每毫克蛋白每分钟催化产生 1nmol NADPH 的酶量为 1 个酶活单位。 6PGDH (nmol/min /mg prot) =  $[(\triangle A 测定-\triangle A 空白)\times V 反总\div(\epsilon\times d)\times 10^6]\div(Cpr\times V 样)\div T$  = 1071.8×( $\triangle A$  测定- $\triangle A$  空白)÷Cpr

## 2. 按样本质量计算

活性单位定义: 每克组织每分钟催化产生 1nmol NADPH 的酶量为 1 个酶活单位。 6PGDH (nmol/min /g) =  $[(\triangle A \ 测定-\triangle A \ 空白)\times V \ 反总÷(\epsilon\times d)\times 10^6]\div(V \ 样÷V \ 样总\times W)\div T$  = 1071.8×( $\triangle A \ 测定-\triangle A \ 空白)\div W$ 

#### 3. 按细胞数量计算

活性单位定义:每  $10^4$  个细胞每分钟催化产生  $1nmol\ NADPH$  的酶量为 1 个酶活单位。 6PGDH  $(nmol/min/104cell) = [(<math>\triangle A\$ 测定管- $\triangle A\$ 空白管)×V 反总÷ $\epsilon$ ÷d× $10^9$ ]÷(细胞数量×V 样÷V 样总)÷T = 1071.8×( $\triangle A\$ 测定管- $\triangle A\$ 空白管)÷细胞数量

#### 4. 按液体体积计算

活性单位定义: 每毫升液体每分钟催化产生 1nmol NADPH 的酶量为 1 个酶活单位。 6PGDH (nmol/min/mL) =  $[(\triangle A \ 测定管-\triangle A \ 空白管) \times V \ 反总<math>\div \epsilon \div d \times 10^9] \div V \ 样 \div T = 1071.8 \times (\triangle A \ Delta + 1000)$ 

# 测定管-△A 空白管)

**注:** ε: NADPH 摩尔消光系数, 6220L/mol/cm; d: 96 孔板光径, 0.5 cm; V 反总: 反应体系 总体积, 0.0002 L; Cpr: 粗酶液蛋白质浓度, mg/mL, 需要另外测定, 建议使用本公司 BCA 蛋白质含量测定试剂盒; V 样: 反应体系中加入粗酶液体积, 0.02mL; V 样总: 提取液体积, 1 mL; T: 反应时间, 3 min。

## 注意事项:

- 1. 样品处理等过程均需要在冰上进行,且须在提取当日完成酶活性测定,粗酶液避免反复冻融;
- 2. AK124-B 和 AK124-C 须现配现用, 当天未用完试剂保存在 4℃, 可保存 2 天。