Solarbio®
LIFE SCIENCES

Tel: 400-968-6088

Fax: 010-56371281

Http://www.solarbio.com

# L-乳酸(L-LA)含量检测试剂盒(WST 显色法)说明书

可见分光光度法

注意:本产品试剂有所变动,请注意并严格按照该说明书操作。

**货号:** BC5340 **规格:** 50T/24S

### 产品组成:使用前请认真核对试剂体积与瓶内体积是否一致,有疑问请及时联系索莱宝工作人员。

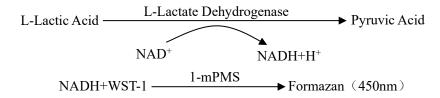
| 试剂名称 | 规格           | 保存条件   |
|------|--------------|--------|
| 提取液一 | 液体 30 mL×1 瓶 | 2-8℃保存 |
| 提取液二 | 液体 5 mL×1 瓶  | 2-8℃保存 |
| 试剂一  | 液体 20 mL×1 瓶 | 2-8℃保存 |
| 试剂二  | 液体 60 μL×1 支 | 2-8℃保存 |
| 试剂三  | 粉剂×1 瓶       | -20℃保存 |
| 试剂四  | 液体 12 mL×1 瓶 | 2-8℃保存 |
| 标准品  | 粉剂×1 支       | 2-8℃保存 |

#### 溶液的配制:

- 1、 试剂二: 临用前按试剂二(V): 蒸馏水(V)=10μL: 450μL(9T)的比例配制试剂二溶液, 现用现配;
- 2、 试剂三: 临用前加入 8 mL 蒸馏水混匀,可分装后-20℃保存 4 周,避免反复冻融;
- 3、 标准品: 临用前加入 1.04 mL 蒸馏水配成 100 μmol/mL 的标准溶液, 2-8℃可保存 12 周;

#### 产品说明:

乳酸是生物体代谢过程中重要的中间产物,与糖代谢、脂类代谢、蛋白质代谢及细胞内能量代谢密切相关,乳酸含量是评估糖元代谢的和有氧代谢的重要指标。乳酸在乳酸脱氢酶的作用下生成丙酮酸,同时使NAD+还原生成NADH和H+,在1-mPMS作用下,WST-1可与NADH反应,产生水溶性formazan,其在450nm处有最大吸收峰,据此可计算乳酸含量。



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。

## 需自备的仪器和用品:

分析天平、研钵/匀浆器/超声波细胞破碎仪、离心机、可见分光光度计、1mL玻璃比色皿、水浴锅/恒温培养箱、蒸馏水。

#### 操作步骤:

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)

- 1. 组织:按照质量(g):提取液一体积(mL)为1:5~10的比例(建议称取约0.1g,加入1mL提取液一)加入提取液一,冰浴匀浆后于4°C,12000g离心10min,取0.8mL上清液,再缓慢加入0.15mL提取液二,缓慢吹打混匀至无气泡产生,4°C 12000g离心10min后取上清待测。
- 2. 细胞/细菌:按照细胞/细菌数量(10⁴个):提取液一体积(mL)为500~1000:1的比例(建议500万细胞/细菌加入1mL提取液一),冰浴超声波破碎细胞/细菌(功率300w,超声3秒,间隔7秒,总时间3min);于4℃,12000g离心10min,取0.8mL上清液,再缓慢加入0.15mL提取液二,缓慢吹打混匀至无气泡产生,4℃12000g离心10min后取上清待测。
- 3. 血清(浆)等液体: 取100μL液体加入1mL提取液一, 4℃12000g离心10min, 取0.8mL上清液, 再缓慢加入0.15mL 提取液二, 缓慢吹打混匀至无气泡产生, 4℃12000g离心10min后取上清待测。

#### 注: 试剂二需缓慢加入,加入后会产生大量气泡,建议使用2mL EP管进行操作。

## 二、测定步骤

- 1、分光光度计预热30min以上,波长调至450nm,蒸馏水调零。
- 2、标准液的稀释: 将100μmol/mL的标准溶液用蒸馏水稀释为0.625、0.3125、0.15625、0.078、0.039、0.020、0.01μmol/mL的标准溶液备用。

#### 3、标准品稀释表:

| 序号 | 稀释前浓度(μmol/mL) | 标准液体积(μL) | 蒸馏水体积(μL) | 稀释后浓度<br>(µmol/mL) |
|----|----------------|-----------|-----------|--------------------|
| 1  | 100            | 50        | 950       | 5                  |
| 2  | 5              | 100       | 700       | 0.625              |
| 3  | 0.625          | 200       | 200       | 0.3125             |
| 4  | 0.3125         | 200       | 200       | 0.15625            |
| 5  | 0.15625        | 200       | 200       | 0.078              |
| 6  | 0.078          | 200       | 200       | 0.039              |
| 7  | 0.039          | 200       | 200       | 0.020              |
| 8  | 0.020          | 200       | 200       | 0.010              |

实验中每个标准管需 50μL 标准溶液

3、加样表: (按顺序将下列试剂加在EP管中)

| 试剂名称                             | 测定管 | 对照管 | 标准管 | 空白管 |  |  |
|----------------------------------|-----|-----|-----|-----|--|--|
| 样本(μL)                           | 50  | 50  | -   | -   |  |  |
| 标准品(μL)                          | -   | -   | 50  | -   |  |  |
| 蒸馏水(μL)                          | -   | 50  | -   | 50  |  |  |
| 试剂一 (μL)                         | 200 | 200 | 200 | 200 |  |  |
| 试剂二 (μL)                         | 50  | -   | 50  | 50  |  |  |
| 试剂三 (μL)                         | 100 | 100 | 100 | 100 |  |  |
| 试剂四(μL)                          | 150 | 150 | 150 | 150 |  |  |
| 充分混匀,于 37℃水浴锅/恒温培养箱避光准确反应 30min。 |     |     |     |     |  |  |
| 蒸馏水(μL)                          | 450 | 450 | 450 | 450 |  |  |

混匀后,取出全部反应液到 1mL 比色皿中,于 450nm 处测定吸光值,分别记为 A 测定管,A 对照管,A 标准管,A 空白管,计算  $\Delta A$  测定管-A 对照管; $\Delta A$  标准=A 标准管-A 空白管。每个测定管需设置一个对照管,空白管和标准曲线只需测定 1-2 次。

## 三、乳酸含量的计算

1、标准曲线的绘制

以各标准溶液浓度为x轴,以其对应的吸光值( $\Delta A$ 标准)为y轴,绘制标准曲线,得到标准方程y=kx+b,将  $\Delta A$ 测定带入公式中得到x( $\mu mol/mL$ )。

- 2、乳酸含量计算
  - (1) 按照蛋白含量计算
    - L-LA含量(µmol/mg prot)=x×V样本÷(V样本×Cpr)=x÷Cpr
  - (2) 按照样本质量计算
    - L-LA含量 (μmol/g 质量) =x× (V上清+V提取液二)÷ (W×V上清÷V提取液一) =1.1875×x÷W
  - (3) 按照细胞/细菌数量计算
    - L-LA含量(μmol/10<sup>4</sup> cell)=x×(V上清+V提取液二)÷(N×V上清÷V提取液一)=1.1875×x÷N
  - (4) 按照液体体积计算

L-LA含量(μmol/mL)=x×(V上清+V提取液二)÷ [V液体×V上清÷(V提取液一+V液体)]=13.0625×x V样本:加入的样本体积,0.05mL;W:样本质量,g;Cpr:样本蛋白质浓度,mg/mL,蛋白浓度需自行测定;V上清:提取时上清液体积,0.8mL;V提取液二:加入的提取液二体积,0.15mL;V提取液一:加入的提取液一体积,1mL;N:细胞/细菌数量,10<sup>4</sup>个;V液体:液体样本体积,0.1mL。

## 注意事项:

- 1. ΔA测定的测定范围在0.01-1之间。如果测定吸光值超过线性范围吸光值,可以用蒸馏水稀释样本后再次测定,如果测定吸光值小于线性范围吸光值,需要增加样本量后再次测定,注意同步计算公式。
  - 2. 提取液一中含有蛋白质沉淀剂,因此上清液不能用于蛋白浓度测定。如需测定蛋白含量,需另取样本。

#### 实验实例:

- 1、取 0.1466g 小鼠肝加入 1mL 提取液一,冰浴匀浆后离心,取 0.8mL 上清后加 0.15mL 提取液二,离心取上清后用蒸馏水稀释两倍,按照测定步骤操作,使用 1mL 比色皿测得计算  $\Delta$ A 测定=A 测定管-A 对照管=0.972-0.092=0.880,根据标准曲线 y=1.365x-0.0041, $R^2$ =0.9999,计算 x=0.6477,按样本质量计算含量得:
  - L-LA 含量(μmol/g 质量)= 1.1875×x÷W×稀释倍数(2)=10.493 μmol/g 质量。
- 2、取 0.1063g 红薯根加入 1mL 提取液一,冰浴匀浆后离心,取 0.8mL 上清后加 0.15mL 提取液二,离心取上清,之后按照测定步骤操作,使用 1mL 比色皿测得计算  $\Delta\Delta A$  测定=A 测定管-A 对照管=0.124-0.099=0.025,根据标准曲线 y=1.365x-0.0041, $R^2$ =0.9999,计算 x=0.0213,按样本质量计算含量得:
  - L-LA 含量 (μmol/g 质量) =1.1875×x÷W=0.2382μmol/g 质量。
- 3、取  $100\mu$ L 羊血清加入 1mL 提取液一,离心,取 0.8mL 上清后加 0.15mL 提取液二,离心取上清,之后按照测定步骤操作,使用 1mL 比色皿测得计算  $\Delta A$  测定=A 测定管-A 对照管=0.587-0.095=0.492,根据标准曲线v=1.365x-0.0041, $R^2$ =0.9999,计算 x=0.3634,按照液体体积计算含量得:
  - L-LA 含量( $\mu$ mol/mL)=13.0625×x=4.748  $\mu$ mol/mL。

#### 参考文献:

Eolbergrová J, MacMillan V, Siesjö B K. The effect of moderate and marked hypercapnia upon the energy state and upon the cytoplasmic NADH/NAD<sup>+</sup> ratio of the rat brain[J]. Journal of neurochemistry, 1972, 19(11): 2497-2505.

## 相关系列产品:

BC0740/BC0745 己糖激酶(HK)活性检测试剂盒 BC0540/BC0545 丙酮酸激酶(PK)活性检测试剂盒 BC0530/BC0535 磷酸果糖激酶(PFK)活性检测试剂盒