

乳酸含量

规格：微量法 96 样

编号：LA.W-W96-N(1720)

检测原理：WST-8 法

检测波长：450nm

注 意：

- 正式测定前务必取 3 - 5 个预期差异较大的样本做预测定；
- 为了您的安全和健康，请佩戴好防护用具；

测定意义：

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。

测定原理：

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⁺，NADH 在 1-mPMS 的作用下使 WST-8 显橙黄色，通过测定 450nm 下吸光值变化即可测得乳酸含量。

自备仪器和用品：

酶标仪、96 孔板、可调式移液器、离心机、恒温箱、震荡仪、冰、蒸馏水

试剂清单：

试剂名称	规格	数目	贮藏	
提取液	液体 110mL	x1	4°C	
试剂一	液体 10mL	x1	4°C	
试剂二	粉剂	x1	-20°C,避光	
试剂三	粉剂	x1	-20°C	
试剂四	液体 1.2mL	x1	-20°C,避光	
标准品母液	粉剂	x1	4°C	1.2mg 乳酸锂 标准粉剂

样本处理 (按照步骤依次操作):

一、组织样本

- 1、按照质量(g): 提取液体积(mL)为 1: 5~10 的比例加入提取液, 冰浴匀浆;
(样本取样量记为 W, 提取液用量记为 V 提)
(建议先尝试 0.1g: 1mL 的比例; 样本含量较低的可增加样本量; 样本量较少时可等比例减少样本与提取液)
- 2、然后 12,000g 离心力 4°C 离心 10min, 取上清测定。

二、细菌/细胞样本

- 1、按照细胞数量 (10^4 个): 提取液体积 (mL) 为 500~1000: 1 的比例加入提取液, 冰浴超声波破碎细胞 (功率 300w, 超声 3 秒, 间隔 7 秒, 总时间 3min);
(样本取样量记为 N (万个), 提取液用量记为 V 提)
(建议先尝试 500 万: 1mL 的比例; 样本含量较低的可增加样本量; 样本量较少时可等比例减少样本与提取液)
- 2、然后 12,000g 离心力 4°C 离心 10min, 取上清测定。

三、液体样本

澄清样本可直接检测, 若浑浊则离心取上清检测;

实验准备：

- 1、试剂二的制备：瓶中加入 6mL 蒸馏水，充分溶解，冰上放置；
(用不完的试剂 -20°C 避光保存)
- 2、试剂三的制备：瓶中加入 5mL 蒸馏水，充分溶解，冰上放置；
(用不完的试剂 -20°C 保存；不可反复冻融，建议根据每次使用量分装保存)
- 3、标准品的制备：
 - 1) 标准品母液 管中加入 1.25mL 蒸馏水，充分溶解，即为 10μmol/mL 乳酸标准溶液；
 - 2) 按照标准品母液：蒸馏水=1：19 比例混匀，即为标准品 (0.5μmol/mL)，待用；

(试剂三、标准品母液 为微量粉剂，开盖前甩下或离心 使粉剂落入底部后小心开盖)

- 4、酶标仪预热 30min 以上，调节波长至 450nm；
- 5、恒温箱加热至 37°C；
- 6、工作液 I 的配制：

试剂名称 (μL)	工作液 I (100μL)
试剂二	50
试剂三	40
试剂四	10
混匀，用多少配多少，现用现配 避光冰上放置	

(试剂三酶液易沉降，吸取时震荡混匀)

- 7、工作液II的配制：(*选做，仅用于对照管使用)

试剂名称 (μL)	工作液II (100μL)
试剂二	50
蒸馏水	40
试剂四	10
混匀，用多少配多少，现用现配 避光冰上放置	

测定操作：

1、在 96 孔板中依次操作

试剂名称 (μL)	测定管	样本对照管 (*选做)	标准管 (*只做一管)	空白管 (*只做一管)
样本	10	10		-
标准品	-	-	10	-
蒸馏水	-	-	-	10
试剂一	90	90	90	90
工作液 I	100	-	100	100
工作液 II	-	100	-	-

混匀，37°C 避光反应 30min，于 450nm 测定吸光值 A

$\Delta A_{\text{样}} = A_{\text{测定}} - A_{\text{空白}}$ 或 $\Delta A_{\text{样}} = A_{\text{测定}} - A_{\text{对照}}$

$\Delta A_{\text{标}} = A_{\text{标准}} - A_{\text{空白}}$

注意：

- 1、样本含有 NADH、NADPH 等物质时会干扰检测，或样本存在很强的背景值时，需要设立对照管；(若每个样本都做对照管则该试剂盒由原来可测 96 样变为 48 样)
- 2、若 $\Delta A_{\text{样}} > 1$ 则超出试剂盒线性范围，建议将样本用提取液稀释后测定，稀释倍数(D)代入公式计算；
- 3、若 $\Delta A_{\text{样}} < 0.02$ ，建议尝试增加样本取样量(W 或 N)测定，或减少提取液用量以提高样本浓度；或者可以适当增加样本加样体积(V 样)，如增加至 40 μL (对照管等同，标准管 10 μL 标准品+30 μL 水，空白管 40 μL 水，其他试剂不变)

参考下表：

试剂名称 (μL)	测定管	样本对照管	标准管	空白管
样本	40	40		-
标准品	-	-	10	-
蒸馏水	-	-	30	40

 (改变的数据代入公式重新计算： $V_{\text{样}}=0.04\text{mL}$, $V_{\text{标}}=0.01\text{mL}$)

结果计算：

(1) 按照蛋白含量计算

$$\begin{aligned}\text{乳酸含量}(\mu\text{mol}/\text{mg prot}) &= [(\Delta A_{\text{样}} \div \Delta A_{\text{标}}) \div (V_{\text{样}} \div V_{\text{标}}) \times C] \div C_{\text{pr}} \times D \\ &= 0.5 \times \Delta A_{\text{样}} \div \Delta A_{\text{标}} \div C_{\text{pr}} \times D\end{aligned}$$

(2) 按照样本质量计算

$$\begin{aligned}\text{乳酸含量}(\mu\text{mol/g}) &= [(\Delta A_{\text{样}} \div \Delta A_{\text{标}}) \div (V_{\text{样}} \div V_{\text{标}}) \times C] \div (W \div V_{\text{提}}) \times D \\ &= 0.5 \times \Delta A_{\text{样}} \div \Delta A_{\text{标}} \div W \times D\end{aligned}$$

(3) 按照细菌/细胞数量计算

$$\begin{aligned}\text{乳酸含量}(\mu\text{mol}/10^4 \text{ cell}) &= [(\Delta A_{\text{样}} \div \Delta A_{\text{标}}) \div (V_{\text{样}} \div V_{\text{标}}) \times C] \div (N \div V_{\text{提}}) \times D \\ &= 0.5 \times \Delta A_{\text{样}} \div \Delta A_{\text{标}} \div N \times D\end{aligned}$$

(4) 按照液体体积计算

$$\begin{aligned}\text{乳酸含量}(\mu\text{mol/mL}) &= [(\Delta A_{\text{样}} \div \Delta A_{\text{标}}) \div (V_{\text{样}} \div V_{\text{标}}) \times C] \times D \\ &= 0.5 \times \Delta A_{\text{样}} \div \Delta A_{\text{标}} \times D\end{aligned}$$

$V_{\text{样}}$: 加入反应体系中样本体积, 0.01mL;

$V_{\text{提}}$: 加入提取液体积, 1mL;

$V_{\text{标}}$: 加入反应体系中标准品体积, 0.01mL;

W : 样本质量, g;

C : 标准品浓度, 0.5 $\mu\text{mol/mL}$;

N : 细菌/细胞数量, 万个;

D : 额外稀释倍数, 未稀释即为 1;

C_{pr} : 样本蛋白质浓度, mg/mL;

预实验的意义：

比色法检测试剂盒预实验非常重要

- 1、确定该试剂盒是否适合客户的样本检测, 以免造成试剂盒和样本的浪费 (比如低表达处理的样本);
- 2、熟悉生化试剂盒的操作流程, 尤其是初次使用生化试剂盒测定;
- 3、确定样本的处理方法及稀释倍数是否合适;
- 4、了解实验过程中可能出现的实验现象或问题, 以便于及时作出调整;
- 5、通过 3 - 5 组预实验, 判断试剂盒对于样本的最佳适应稀释浓度范围, 指导实验样本稀释比例。

附：标准曲线的绘制（选做）

- 1、将标准品母液(10 $\mu\text{mol}/\text{mL}$) 使用蒸馏水稀释为 1、0.8、0.6、0.4、0.2、0.1 $\mu\text{mol}/\text{mL}$;
(也可根据自身实验需求调整标准品浓度)
- 2、依据以下测定步骤操作，根据结果绘制标准曲线

- 1) 在 96 孔板中依次操作

试剂名称 (μL)	标准管	空白管 (*只做一管)
标准品	10	-
蒸馏水	-	10
试剂一	90	90
工作液 I	100	100
混匀，37°C 避光反应 30min		
于 450nm 测定吸光值 A, $\Delta A = A_{\text{标准}} - A_{\text{空白}}$		

- 3、以标准品浓度 ($\mu\text{mol}/\text{mL}$) 为横坐标 (x)，以其对应的 ΔA ($\Delta A = A_{\text{标准}} - A_{\text{空白}}$) 为纵坐标 (y)，绘制拟合曲线，即可得到线性方程 $y=kx+b$ ；