天净沙系列

CAT#:7-EC1.2.1.24

低温运输，-20℃保存

天净沙

# 琥珀酸半醛脱氢酶(NAD+)活性测定试剂盒

# SSADH Assay Kit

## 使用手册 V1.0

北京天净沙基因科技有限公司

网址：www.tjs.bio；电话：400-1078566；电邮：order@tjs.bio

## 产品及特点

本产品用于测定琥珀酸半醛脱氢酶(NAD+)（Succinate-Semialdehyde Dehydrogenase (NAD+)，SSADH，EC1.2.1.24）活性。其原理是该酶可以催化特异反应，其中一个底物在 340 nm 处有特征光吸收，故以之为测定物，它在该波长下的光吸收变化速度可反映其在反应中的转换速度，由此可测定 SSADH 活性。本产品具有如下特点：

1. 即开即用，使用便捷，用户不需要优化条件，只需准备待测样本。
2. 最低检测限为 0.039 U，线性范围在 0.078-2.5 U 之间。
3. 本试剂盒 1 个酶活性单位的定义是在最适反应条件下，让测定物每分钟产生 1 μmol 变化所需的酶量。注意：同一 EC 号下面的各种酶可能有不同的最适反应条件，本产品是基于大肠杆菌 SSADH 的最适反应条件开发。如果用户所测酶的最适反应条件与之不同，可联系本公司定做。
4. 本产品足够 100 次 1 mL 体系的比色皿检测或 400 次 250 μL 体系的 96 孔板检测。
5. 本产品的起始材料是制备好的待测样本。本试剂盒不包括样本制备试剂，如果有需要可联系本公司另购。
6. 基于连续测定法，提供标准曲线法和消光系数法两种操作流程。
7. 本产品只可用于科研。

## 规格及成分

本产品采用小扁盒包装

| 成份 | 编号 | 规格 | 包装 |
|---|---|---|---|
| SSADH 缓冲液 | 7-EC1.2.1.24r | 77 mL | 125 mL 本色瓶 |
| SSADH 底物液 1 | 7-EC1.2.1.24s1 | 1 mL | 1.5 mL 本色管 |
| SSADH 底物液 2 | 7-EC1.2.1.24s2 | 3 mL | 5 mL 本色瓶 |
| SSADH 底物液 3 | 7-EC1.2.1.24s3 | 17 mL | 30 mL 本色瓶 |
| 50 μM 测定物标曲液 | 7-EC1.2.1.24sd | 5 mL | 5 mL 本色瓶 |
| 使用手册 | 7-EC1.2.1.24sc | 1 份 | 无 |

## 运输及保存

低温运输，-20℃保存，有效期一年。

## 自备试剂

待测样品，样本溶解液，超纯水，蛋白浓度测定试剂盒，比色皿及与之匹配的分光光度计，96 孔板及与之匹配的分光光度计。

## 使用方法

**一、制备待测样本**

1. 用自选方式制备待测样本，记录下其总体积 V mL 便于后续计算酶比活性。待测样本的 pH 值最好在反应的最适 pH 附近，否则加入到反应中后可能会改变反应的 pH；待测样本中也不得含有高浓度的、在 340 nm 有光吸收的物质，不得含有能抑制 SSADH 活性的成份，也不得含有能提高或降低测定物浓度的无关酶。
2. 预留 100 μL 待测样本（N 个样中随机取一个），100℃水浴 10 分钟灭活其中的酶，

放冰上待用。此为酶阴性对照。如果酶耐热，不能热灭活，则用制备待测样本时所用的抽提液替代。

3. 用自备试剂测定待测样本的蛋白浓度，以备后续计算酶比活时使用。

**二、标曲制备**

4. 下面以制备 6 个浓度梯度的标曲液和 1 个空白对照为例。标记 0-6 号共 7 个 2 mL 离心管，并在 0-5 号管中加入 1 mL SSADH 缓冲液，只 6 号管不加。
5. 在 6 号管中加入 1 mL 试剂盒提供的 50 μM 标曲液。
6. 在 5 号管中也加入 1 mL 试剂盒提供的 50 μM 标曲液，充分震荡 1 分钟。由于管中已经有 100 μL 反应液，故得 25 μM 标曲液。
7. 在 4 号管中加入 1 mL 5 号管中的标曲液，充分震荡 1 分钟，得 12.5 μM 标曲液。
8. 在 3 号管中加入 1 mL 4 号管中的标曲液，充分震荡 1 分钟，得 6.25 μM 标曲液
9. 重复上面的操作直到得到 1 号管的标曲液。0 号管对照管不需要加入 1 号管的标曲液。最后所得 0-6 号管中标曲液浓度分别为 0、1.56 μM、3.13 μM、6.25 μM、12.5 μM、25 μM、50 μM，各 1 mL，放室温待用。
10. 将分光光度计开机预热 30 分钟，然后用超纯水调零。
11. 测定 7 个标曲液在 340 nm 的光吸收（以下简称 A 值），每个样本测定三次。
12. 数据处理：计算 1-6 号每个样本的平均 A 值，然后用每个样本的 A 值减去 0 号空白对照的 A 值即得 6 个样本的真实 A 值。
13. 绘制标曲：以标曲液浓度（μM）为横轴，以 A 值为纵轴，绘制标准曲线并得到线性回归方程式 A = aC + b，C 为标曲液浓度，A 为 A 值。
14. 此公式可在后续测试中反复使用，但在后续实验时必须设置 1 个质检点标曲液随待测样本一起测试。质控点标曲液的制备同上，其浓度必须在上步所得标曲的线性范围内，最好异于制备标曲所用的 6 个浓度。如果质控点的测试结果代入上步回归方程式得到的计算浓度跟其配制浓度相差在 10%以内，则可将同组的待测样本 A 值代入公式直接计算其对应的 C 值。如果相差大于 10%，则不能用此方程式，需同步制备新的标曲，得到新的回归方程式，再用其计算待测样本的 C 值。

**三、样本测定**

15. 按下表设置酶反应。酶阳性对照可以在首次实验或遇到问题需要查找原因时才使用。

| 成份 | 阴性对照管 | N 个样本管 | 质控点管 |
|---|---|---|---|
| 缓冲液 | 770 μL | 770 μL | 不加 |
| 底物液 1 | 10 | 10 | 不加 |
| 底物液 2 | 30 | 30 | 不加 |
| N 个待测样本 | 不加 | 20 | 不加 |
| 酶阴性对照 | 20 | 不加 | 不加 |

| | | | |
|---|---|---|---|
| 质控点样本 | 不加 | 不加 | 各 1 mL |
| 在室温(25° C)条件下孵育 40 分钟 | | | |
| 底物液 3 | 170 | 170 | 不加 |

16. 加底物液 3 后快速混匀 30 秒后开始计时。如果仪器可以自动连续测定，可以每 1 分钟采集 1 次 A 值共 30 分钟。如果仪器只能手动测定，则每 5 分钟测定 1 次 A 值。如此循环直到每个样本获得 6 个时间点的 A 值。

**四、数据处理**

17. 计算△A/min 测定值：以时间为横轴，以 A 值为纵轴，绘制反应速率曲线，然后选择线性区域的△A/min 为测定值。阴性对照也需要计算此值。
18. 计算△A/min 真实值=待测样本△A/min 测定值-阴性对照△A/min 测定值。
19. 将上步所得ΔA/min 真实值中的ΔA 值导入到回归方程式 A = aC ，求出在 1 mL 反应体系中测定物每分钟的浓度变化值ΔC（μM）。
20. 由于酶反应体积为 1 mL，浓度单位为μM，故按 1 μM × 1 mL = 0.001 μmol 的换算关系即可计算出ΔC 对应的μmol 数，用 N μmol 表示。
21. 根据酶活性的定义（让测定物每分钟有 1 μmol 变化量所需的酶量），故反应体系中的酶活性单位数为 N。反应体积为 1 mL，故反应体系中酶浓度为 N 单位/1 mL = N 单位/mL。
22. 计算样本中的酶浓度：由于反应体系中的酶是待测样本中的酶稀释 50 倍而得（20 μL 样本加入到 1 mL 反应系统中），故样本中酶的浓度 = 50*N 单位/mL。
23. 计算样本的酶比活性：样本总体积（V mL，第 1 步）× 酶浓度（50 N 单位/mL，上步）= 样本总酶单位数（50 NV）。样本总体积 × 蛋白浓度（第 3 步）= 样本总蛋白量（单位一般转换成 mg）。待测样本中的酶比活 = 50 NV/总蛋白量（单位/mg）。

**五、96 孔板检测**

24. 操作同上，只是在设置反应时，各成份的用量需要×25%；在计算时，需将 1 mL 的反应体积改成 0.25 mL，需将 1 cm 的光径改成所用 96 孔板的光径（需询问 96 孔板厂家）。

| | |
|---|---|
| **关联产品** | 琥珀酸半醛脱氢酶(NAD+)抽提试剂盒 |