

## 技术与方法

# 抗坏血酸氧化酶活性的脉冲极谱法测定\*

汪乃兴 张晓岚

(复旦大学化学系, 上海 200433)

### 提 要

用微分脉冲极谱法测定了各种植物样品中抗坏血酸氧化酶的活性，并研究了其影响因素。与传统的滴定法相比，结果完全一致。其方法简便快速，重现性好。

**关键词** 抗坏血酸氧化酶，活力测定，微分脉冲极谱法

抗坏血酸氧化酶普遍存在于植物中。植物体内的抗坏血酸，在抗坏血酸氧化酶的作用下，能被空气中的氧氧化为脱氢抗坏血酸。抗坏血酸氧化酶活力的测定，通常有氧化还原滴定法<sup>[1]</sup>。但手续不太简便，且终点显示用指示剂，主观误差较大，脉冲极谱法是电化学分析法中新发展的方法，具有灵敏度高，干扰少等特点，该法用于酶活性的测定，迄今未见报道。我们用微分脉冲极谱法测定了抗坏血酸氧化酶的活性，并研究了底物浓度、pH 值、温度等影响因素。抗坏血酸为不饱和的羟基内酯衍生物，其分子结构中的烯醇基可以在电极上氧化，产生阳极氧化峰。而抗坏血酸的氧化产物（脱氢抗坏血酸），在一定的实验条件下为非电活性，因此可以用极谱法来测定酶的活性。由于工作电极使用滴汞电极，故峰电流有良好的重现性。抗坏血酸的氧化峰电位在零伏附近，空白影响小，有很好的选择性。本方法灵敏度高，手续简便，应用于马铃薯、香菜、辣椒、胡萝卜、卷心菜和菠菜等 10 余种植物样品中抗坏血酸氧化酶活性的测定，结果良好。本方法还与滴定法<sup>[1]</sup>相比，两者结果相符，表明方法可靠，宜于推广使用。

### 1 材料和方法

#### 1.1 仪器

F-78 型脉冲极谱仪（复旦大学电子仪器厂）；501 型超级恒温器（上海实验仪器总厂）。

工作电极为滴汞电极，对极为 Pt 片电极，参比电极为 Ag-AgCl 电极。

#### 1.2 试剂

**1.2.1** 抗坏血酸标准溶液：称取抗坏血酸分析纯 1.7613g，用少量水溶解后，定容于 100 ml，得 0.1 mol/L 抗坏血酸标准溶液。避光保存在冰箱里。用前随时将此标准溶液稀释到所需要的浓度。

**1.2.2** 0.1 mol/L KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>-0.1 mol/L K<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub>(pH6.0) 缓冲液。

**1.2.3** 碘酸钾溶液：称取 0.2168g KIO<sub>3</sub>（分析纯），定容于 100ml，得到浓度为 1.013 × 10<sup>-2</sup> mol/L 的溶液。取出 1ml，再稀释定容于 100ml，得到浓度为 1.013 × 10<sup>-4</sup> mol/L 的溶液。

\* 本文系国家自然科学基金资助项目。

收稿日期：1991-02-04 修回日期：1991-04-13

**1.2.4 1% 淀粉溶液:** 0.5g 可溶性淀粉, 加入 50ml 煮沸的去离子水, 使淀粉溶解。

其他试剂均为分析纯, 水为去离子水。

### 1.3 粗酶匀浆液的提取

取植物样品(如马铃薯块茎 10g), 加入少量的 pH6.0 的 0.1mol/L KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>-K<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub> 缓冲液, 在研钵中研碎。将悬浮液转移至 50ml 容量瓶中, 用水稀释至刻度, 仔细混匀。测定时取出匀浆的上清液。上述手续在室温低于 5℃ 下进行。

### 1.4 操作步骤

在 25±0.1℃ 恒温条件下, 取 14ml pH6.0 的磷酸缓冲液于 25ml 清洁干燥的烧杯中, 加入 6ml 上述粗酶匀浆清液(反应体积也可相应减少), 通入 N<sub>2</sub> 搅拌 4min 后, 加入 25μl 0.1 mol/L 的抗坏血酸, 再通 N<sub>2</sub> 40s, 使混合均匀。用脉冲极谱法测定在起始 (*t*=0) 和各不同反应时间 (*t*) 下的极谱峰电流高度的变化 ( $\Delta h$ )。电压扫描范围自 -0.150V 至 +0.150V, 扫描速度 2mV/s。其他实验条件为灵敏度  $2 \times 10^{-8}$  A/mV, 衰减 1.0, 脉冲振幅 50mV, 记录仪 X 100mV, Y 10mV。

## 2 结果与讨论

### 2.1 底物(抗坏血酸)的脉冲极谱法测定条件试验

#### 2.1.1 测定底液 pH 的影响

实验表明, pH 值对抗坏血酸的峰高无明显影响, 但 pH 值过低 ( $pH < 4$ ), 则峰电流与汞的氧化峰相近, 发生干扰。pH 值过高 ( $pH > 9$ ), 则抗坏血酸易被氧化分解。考虑到以后酶活性测定的最佳 pH 为 6, 故实验选定极谱测定的介质为 pH6.0 的磷酸缓冲液。

#### 2.1.2 标准曲线、检测限和重现性

电解池中加入 pH6.0 的磷酸缓冲液, 温度为 25±0.1℃。加入不同浓度的抗坏血酸标准液, 同上操作步骤, 进行微分脉冲极谱法测定。结果表明抗坏血酸浓度在  $4 \times 10^{-6}$ — $4 \times 10^{-4}$  mol/L 间与峰电流呈线性关系。同上条件, 检测限为  $1.5 \times 10^{-7}$  mol/L。当抗坏血酸的浓度

为  $5.00 \times 10^{-5}$  mol/L 时, 在上述底液中, 重复实验 7 次, 得到的峰高变异系数为 2.9%, 重现性良好。

### 2.2 酶活力测定的条件试验

#### 2.2.1 酶反应过程时间的影响

按上述操作步骤, 试验了产物生成和时间的关系。实验结果如图 1 所示。纵坐标为产物生成后的极谱峰电流变化 ( $\Delta h$ ), 横坐标为时间。结果表明, 时间在 1—25min 内, 均呈直线关系。30min 后反应速度逐渐降低。

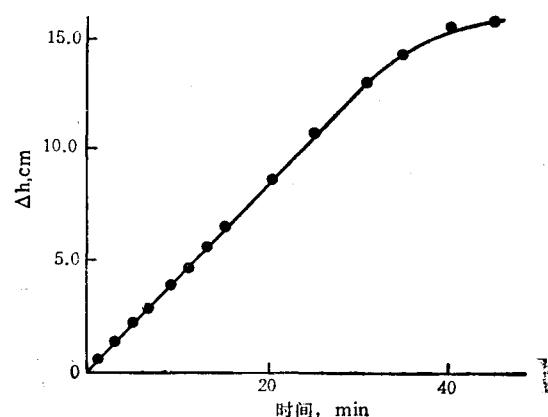


图 1 酶反应过程

#### 2.2.2 底物浓度的选择

在一定量的酶液 (6ml) 存在下, 加入 14ml pH6.0 的磷酸缓冲液, 温度 25±0.1℃, 试验了不同底物浓度 ( $5 \times 10^{-5}$ — $2.5 \times 10^{-4}$  mol/L),

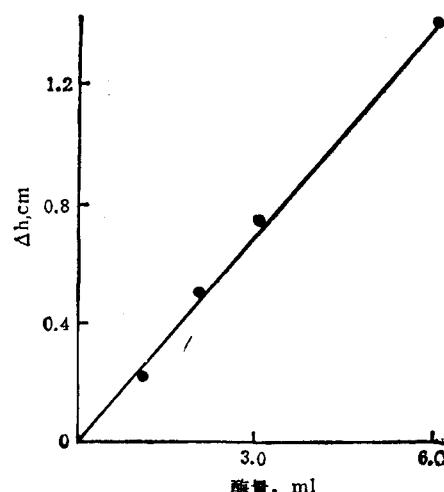


图 2 酶量的影响

即抗坏血酸浓度影响, 反应时间为 3min。结果表明底物浓度为  $1.25 \times 10^{-4}$  mol/L 时, 浓度已足够过量, 可把酶完全饱和。同上条件, 试验了不同酶量的影响, 结果如图 2 所示, 表明上述底物浓度的选择是合适的。

### 2.2.3 pH 值对酶活力的影响

取 6ml 酶液, 分别加入 pH 为 3.0, 4.0, 4.5, 5.0, 6.0, 7.0, 8.0, 9.0 的磷酸缓冲溶液 14ml, 在 25°C 下保温 30min。加入抗坏血酸, 得浓度为  $1.25 \times 10^{-4}$  mol/L, 反应时间 10min, 同上步骤进行极谱测定。结果表明, 酶反应速率在 pH 6.0 时达最大值。

### 2.2.4 酶的热稳定性

6ml 酶液, 在 pH 6.0 的磷酸缓冲液中, 先在下列各温度: 10°C, 15°C, 20°C, 25°C, 35°C, 50°C 和 70°C, 保温 30min。然后在 25°C 下进行测量。加入底物(抗坏血酸)后, 反应时间 3 min, 同前操作步骤, 进行极谱测定。结果表明温度有较大的影响, 酶活力在本实验条件下, 随着温度升高, 而逐渐下降。参照一些氧化酶活力的测定<sup>[2]</sup>, 反应温度取 25°C。

### 2.2.5 与滴定法比较

按文献[1]方法, 25°C 下取 6ml 粗酶, 加入 14ml pH 6.0 磷酸缓冲液和 25 μl 0.1mol/L 的抗坏血酸, 反应 3min 后, 加入 1ml 10% H<sub>3</sub>PO<sub>4</sub>,

终止反应。再加入 1ml 1% 淀粉, 1ml 0.05 mol/L KI, 未反应的抗坏血酸残余部分用  $1.013 \times 10^{-4}$  mol/L KIO<sub>3</sub> 滴定至蓝色不消失为止。另一方面, 作平行对照滴定。25°C 条件下, 取 6ml 粗酶, 加入 14ml pH 6.0 的磷酸缓冲液, 加入 1ml 10% H<sub>3</sub>PO<sub>4</sub> 终止反应, 加入 1ml 1% 淀粉和 1ml 0.05 mol/L KI, 用 KIO<sub>3</sub> 标准液滴定至蓝色不消失为止。

两种方法的测定结果如下: 极谱法为 7.1 酶活力单位; 滴定法为 6.9 酶活力单位。(酶活力单位定义为 25°C 下 1g 被分析物质, 每分钟能氧化的抗坏血酸微摩尔数)。表明结果相符, 方法可靠。

### 2.2.6 样品测定

取 5g 新鲜材料, 加 pH 6.0 的磷酸缓冲液少许, 在研钵中研碎, 转移至 25ml 容量瓶中, 稀释至 25ml, 混匀, 取 5ml 进行测定。加入 15ml pH 6.0 的缓冲液, 通入 N<sub>2</sub> 4min 后, 加入 4.0 μl 0.1mol/L 抗坏血酸, 通入 N<sub>2</sub> 40s 后进行极谱测定; 待反应 3min 后, 再记录极谱峰电流。各样品测得的结果列于表 1。结果表明抗坏血酸氧化酶的活性与抗坏血酸的含量<sup>[3]</sup>无相关性, 但同一植物样品、不同取样部位, 其酶活性可有较大的差异。如辣椒梗茎的酶活性高于辣椒籽和辣椒肉; 而冬笋, 则笋肉高于笋壳。

表 1 各种植物样品中酶活力的测定结果

样品	香菜	青菜	萝卜	胡萝卜	黄瓜	菠菜	卷心菜	辣椒			冬笋		洋葱	
								梗	肉	籽	壳	肉	芽	肉
酶活性 (活力单位)	0.23	0.060	无活性	0.060	0.68	0.033	0.067	2.0	0.040	1.7	0.070	0.15	0.020	无活性

## 参 考 文 献

1 应振土, 李曙轩. 园艺学报, 1990; 17(1): 51

2 蒋传葵等编著. 工具酶的活力测定. 上海: 科学技术出版社, 1982: 2—8

3 黄伟坤等编. 食品化学分析. 上海: 科学技术出版社, 1979: 352—353.