

微生物传感器测定维生素B₁₂的研究

王 永 祥

(中国科学院微生物研究所, 北京)

轻部征夫 铃木周一

(东京工业大学资源化学研究所, 东京)

将大肠杆菌 (*Escherichia coli*) 215用吸附法固定于醋酸纤维素膜上, 与氧电极配合组成微生物电极, 建立了对维生素 B₁₂ 的快速测定系统。测定浓度范围 5×10^{-6} mg— 2.5×10^{-5} mg/ml; 测定温度范围在28—39℃; 最适pH为6.7—7.8; 测定一个样品所需时间为2h, 比常用的生物学测定方法所需时间缩短10倍以上。该系统对维生素B₁₂重复测定的相对误差为±3%。固定化菌体在-25℃保存25天后再进行测定, 应答电流不低于初始值的92%。

关键词: 微生物电极; 生物传感器; 维生素B₁₂生物测定

对维生素和抗生素等的测定, 常采用基于比浊法或滴定法的生物学方法。这些方法往往需要较长的时间才能得到测定数据, 主要原因在于培养微生物需要的时间较长。例如, 对维生素 B₁₂ 用生物学法测定时需要在加样后至少培养24h^[1]。其他测定方法有时需要将样品先纯化, 这对某些工业过程是不适合的。

近年来, 许多包含微生物反应的分析手段已经发展, 并应用到有机化合物的测定中。微生物传感器就是其中之一。这类传感器已经应用来测定抗生素^[2,3]、维生素^[4]、氨基酸^[5]以及生物需氧量(BOD)^[6]。

本文报道一种由固定化细胞与氧电极配合组成的能对维生素 B₁₂ 进行微量、快速测定的微生物传感器。

材料与方法

(一) 试剂

酵母抽提液是Difco, Lab, Co. 产品,

维生素B₁₂来自于Kanto Chemical Co.。其余试剂均为分析纯或化学纯, 实验用水为重蒸水。

(二) 微生物及其培养

实验用一株对维生素 B₁₂ 生长依赖型细菌——大肠杆菌 (*Escherichia coli*) 215。

培养条件: 30℃, 通气培养 30h。培养基组成(%): 酵母抽提液0.5, 葡萄糖1, 磷酸二氢钾0.3, 磷酸氢二钾0.7, 柠檬酸钠0.05, 氯化钠0.05, 维生素 B₁₂ 10^{-7} mg/ml。将生长后的菌体在5℃, 8000g 离心收集, 用生理盐水洗三遍后再用0.1M 磷酸缓冲液(pH7.0)洗一遍, 并悬浮于相同缓冲液中备用。

(三) 细胞固定化

将1g湿菌体悬浮于200ml pH7.0, 0.1M 磷酸缓冲液中(通常控制菌悬液的A_{660nm}吸收值在0.48—0.5), 吸取一定量

本文于1985年6月3日收到。

本研究系第一作者在日本进修期间由轻部征夫教授指导完成。

的悬液滴于醋酸纤维素膜上 (Millipore公司产品, HA型, 孔径 $0.45\mu\text{m}$) 用合适的砂芯漏斗将水轻轻抽干, 使菌体成一薄层均匀附着于膜表面。

(四) 传感器系统组装

该系统的组装简图如图1所示。

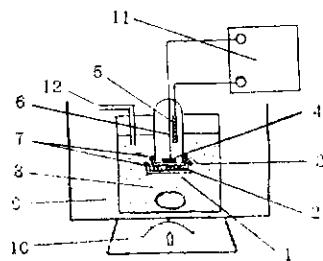


图1 微生物传感器组装示意图

Fig. 1 The schematic diagram of the microbial sensor system

- 1. 醋酸纤维素膜 2. 固定化细胞 3. Teflon膜
- 4. 阴极(Pt) 5. 阳极(Pb) 6. 电解质溶液
- 7. “O”型圈 8. 检测溶液 9. 水浴
- 10. 磁力搅拌 11. 记录器 12. 空气
- 1. Acetylcellulose membrane 2. Immobilized cells 3. Teflon membrane 4. Cathode (Pt)
- 5. Anode (Pb) 6. Electrolyte 7. O-ring
- 8. Assay medium 9. Water bath 10. Stirrer
- 11. Recorder 12. Air

氧电极由铂阴极和铅阳极加上Teflon膜(厚度 $12.5\mu\text{m}$)组成。电解质溶液为 $30\% \text{NaOH}$ 。将附有细胞层的醋酸纤维素膜固定在氧电极表面的Teflon膜上, 使细胞夹在两层膜之间, 组成微生物电极。

另外, 整个系统还包括一个100ml的反应池、带磁力搅拌的恒温水浴以及记录器。

(五) 维生素B₁₂含量的测定

用该系统对维生素B₁₂进行测定的步骤如下:

取灭菌后的测定反应液25ml, [反应液成分(g/100ml): 柠檬酸钠0.1, 硫酸铵0.2, 氯化钠0.1, 磷酸二氢钾0.6, 磷酸氢二钾1.4, 葡萄糖2.0, pH7.0]装于反应池中, 加入适当浓度灭菌后的维生素B₁₂溶液25ml, 于反应池中混合后,

35℃保温并保持恒定速度的磁力搅拌。

将微生物电极插入装有上述检测溶液的反应池中, 电极输出信号用带记录笔的放大器记录 (TOA电子公司产品, 型号: EPR-200A)。

每测定一个样品, 带有固定化细胞的醋酸纤维素膜更换一次。

结 果

(一) 传感器对维生素B₁₂的应答

图2为传感器对检测溶液中含不同浓度的维生素B₁₂的应答曲线。当检测刚开始时, 在检测溶液的温度、通气量恒定的情况下, 应答电流的初始值表示固定化细胞的内生呼吸水平。当一定量的维生素B₁₂加入反应体系后, 微生物呼吸加速, 导致耗氧量增加, 应答电流随时间而迅速降低直至保持一稳定状态。此时的稳定态电流值取决于维生素B₁₂的浓度。

由于要获得相当于某一浓度维生素B₁₂的稳定态电流需要较长时间(如图2所示, 至少需要6h), 因此, 采用速率

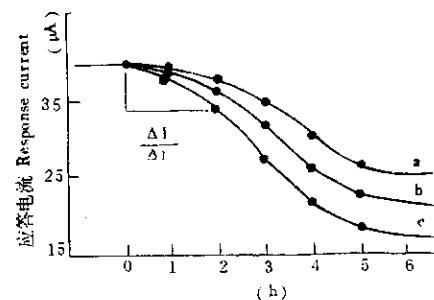


图2 传感器对维生素B₁₂的应答曲线

Fig. 2 Response curves of the sensor for vitamin B₁₂

维生素B₁₂含量分别为($\times 10^{-6}\text{mg/ml}$): a. 5, b. 10, c. 20, 测定条件35℃, pH7.0。

Assay medium containing vitamin B₁₂(mg/ml): a. 5, b. 10, c. 20, Microbial cells Immobilized on the membrane was 0.5mg.

Assay was performed at 35℃ and pH 7.0.

法，求检测进行到2h时，应答电流(*I*)对时间(*t*)的变化率 $\frac{\Delta I}{\Delta t}$ 。由图2可见，该变化率的大小取决于维生素B₁₂的浓度，从而达到了对维生素B₁₂的检测。

另外，用不带有固定化细胞的醋酸纤维素膜直接固定在氧电极表面的Teflon膜上作空白对照时，未见应答电流有明显下降。

(二) 葡萄糖浓度对传感器应答电流的影响

除了反应中维生素B₁₂对该菌生长有影响外，一般说来葡萄糖的浓度也是影响细胞生长的因素。因此，考察了葡萄糖浓度对应答电流的影响。结果见表1。当检测溶液中的葡萄糖含量高于0.8%时，应答电流便稳定在同样水平，正常检测时，控制葡萄糖浓度为1%。

表1 葡萄糖浓度对应答的影响*

Table 1 Glucose concentration effect on response

葡萄糖浓度 (%)	应答电流变化率 ($\mu\text{A}/\text{h}$)
0.2	4.0
0.5	5.1
0.8	5.5
1.0	5.8
2.0	5.8

* 测定条件：35℃，pH7.0，维生素B₁₂ 10× $10^{-6}\text{mg}/\text{ml}$ ，固定化细胞0.5mg

Assay condition: 35℃, pH 7.0, vitamin B₁₂ 10× $10^{-6}\text{mg}/\text{ml}$ and wet cells employed 0.5mg.

(三) 固定化细胞量对检测灵敏度的影响

用不同细胞含量的固定化细胞进行维生素B₁₂测定时，细胞量对检测灵敏度有一定影响。如图3所示，当固定化细胞中湿菌体的含量为0.5mg时，维生素B₁₂的浓度在 5×10^{-6} — $2.5 \times 10^{-5}\text{mg}/\text{ml}$ 范围

内与应答电流的变化率呈线性关系。若增加或减少固定化细胞中的菌体量，则影响检测范围和改变灵敏度。因此，确定0.5mg菌体为合适的量。

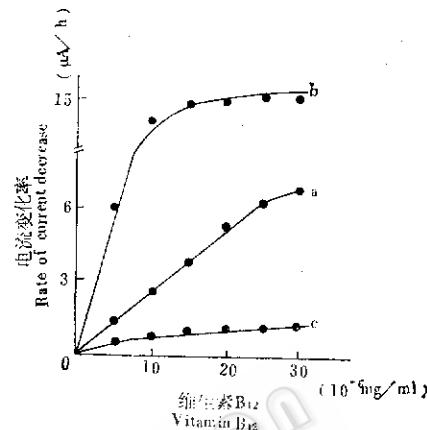


图3 固定化细胞量对检测的影响

Fig. 3 Effect of amount of cells used on the calibration curves

湿细胞量(mg): a. 0.5, b. 2.0, c. 0.2, 测定条件:
35℃, pH 7.0.

Wet cells employed(mg): a. 0.5, b. 2.0,
c. 0.2; assay performed at 35℃, pH 7.0.

(四) 检测温度对传感器应答电流的影响

应答电流受温度影响的结果见图4。

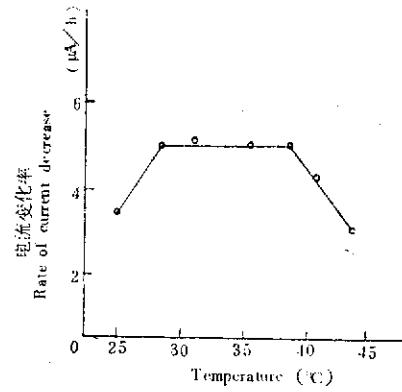


图4 温度对传感器应答的影响

Fig. 4 Effect of temperature on the response of the sensor

检测溶液pH7.2，维生素B₁₂ 20× $10^{-6}\text{mg}/\text{ml}$ ，湿菌体量0.5mg，电流为测定2h后的应答值
pH of assay medium at 7.2, vitamin B₁₂ 20× $10^{-6}\text{mg}/\text{ml}$, wet cells employed 0.5mg, current measured at 2h.

该系统的适应温度范围为28—39℃。对相同浓度的维生素B₁₂，当温度高于39℃或低于28℃时，应答电流变化率减小。这是因为检测溶液中溶氧量在较高温度下含量要低。同时，细胞活性在39℃以上会被抑制；当温度低于28℃时，细胞活性低，也是造成低应答的原因。

(五) 检测 pH 对传感器应答电流的影响

由于微生物的呼吸活性很大程度上依赖于环境的酸碱度。因此，考察了pH对该系统的影响。图5是考察结果。如图5所示，对维生素B₁₂测定的最适pH为6.7—7.8，进一步提高或降低检测溶液的pH值，都导致应答电流变化率的下降。

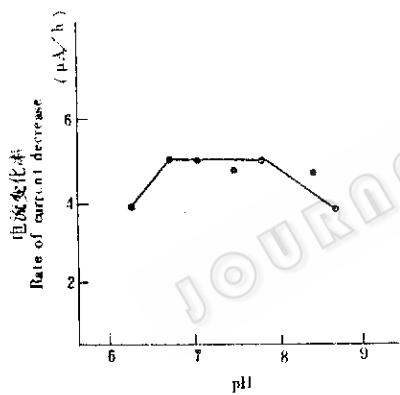


图5 pH对传感器应答的影响

Fig. 5 Effect of pH on the response of the sensor

测定温度35℃，除pH外，其他测定条件与图4相同
Assay was performed at 35℃. Other experimental conditions were the same as Fig. 4, except pH

(六) 稳定性和重复性考察

为考察固定化菌体使用稳定性，将其在-25℃保存，经常测定同批制品的活力，25天内细胞活性未见明显变化。对某一浓度的维生素B₁₂测定时，应答电流不低于最初测定值的92%（图6）。

另外，更换带有固定化细胞的醋酸纤维素膜对同一样品重复测定，考察了该系

统的测定重复性。当以初次测定值为100%时，重复测定5次，应答电流的变化率值，即相应的维生素B₁₂的测定值相对误差未超过±3%。

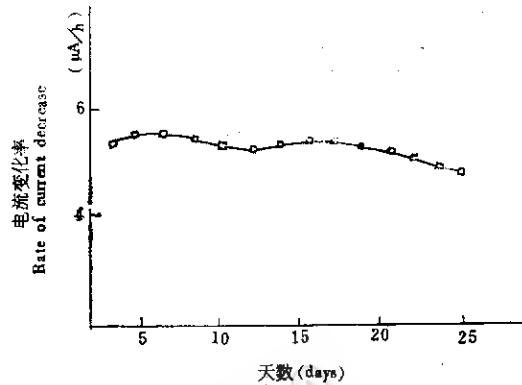


图6 传感器的稳定性

Fig. 6 The stability of the sensor

测定条件：pH 7.0, 35℃；维生素B₁₂
 $20 \times 10^{-6} \text{mg/ml}$

Assay was performed at pH 7.0, 35℃. Vitamin B₁₂ $20 \times 10^{-6} \text{mg/ml}$ was employed

讨 论

有许多微生物要保持生长需要某种特别的化合物。因此，利用这些微生物对氨基酸、抗生素、维生素等都有可能进行生物测定。而传统的测定方法由于测定周期长而不能适应需要。利用生物传感器作快速测定，对诸如食品、发酵工业的控制以及作为医学临床诊断、环境监测指标的测定等是一项有开发利用价值的工作。已有许多生物传感器方面的研究报道和应用实例^[7]。关于对维生素用微生物传感器测定迄今只有一篇报道^[4]，即对维生素B₁的测定。

本文提供了一个能对维生素B₁₂进行快速、微量测定的微生物电化学方法。将一株维生素B₁₂缺陷性大肠杆菌经固定化处理后，就可以配合氧电极进行维生素B₁₂的含量分析。

因为所用的大肠杆菌215是好气菌，其呼吸过程可直接通过耗氧量来测定。又因它是维生素B₁₂缺陷株，因此，微生物电极插入含有反应溶液的反应池中后，能否进行微生物呼吸，即能否观察到耗氧量增加，这就取决于反应液中是否存在维生素B₁₂。当反应液中不含维生素B₁₂时，则传感器不作应答（即无应答电流的变化）。而当反应液含有维生素B₁₂时，则随维生素B₁₂含量的不同，而有不同的应答（即不同的电流变化率）。另外，在检测过程中，温度、pH、搅拌速度是相对固定的，这就限制了其余可能引起应答电流产生变化的因素，从而能准确地通过对细菌呼吸监测来测定维生素B₁₂的含量。

参 考 文 献

- (1) Skeggs, H.R.:The Vitamins Chemistry, Vol.7, 284, Academic press, New York, 1967.
- (2) Karube, I.,et al.:J.Ferment. Technol., 55:243, 1977.
- (3) Karube, I.,et al.:Anal. Chim. Acta, 109:39, 1979.
- (4) Matsumoto, K.,et al.:Anal. Chim. Acta, 105:429, 1979.
- (5) Matsunaga, T.,et al.:Anal. Chim. Acta, 98:25, 1978.
- (6) Hikuma, M.,et al.:Anal. Chim. Acta, 110:61, 1980.

MICROBIAL SENSOR FOR VITAMIN B₁₂ BIOASSAY*

Wang Yongxiang Isao Karube Shuichi Suzuki

A microbial sensor system consisting of immobilized *E.coli* 215 on acetylcellulose membrane and an oxygen electrode was investigated for vitamin B₁₂ bioassay. The assay range of vitamin B₁₂ was $5 \times 10^{-6} - 2.5 \times 10^{-5}$ mg/ml. The temperature range and optimum pH for assay were 28—39°C and 6.7—7.8, respectively. Assay could be completed in 2h for each sample.

The response of the sensor was reproducible within $\pm 3\%$ of relative error. The bacteria retained their activity for 25 days when the immobilized bacteria membrane stored at -25°C. During this period, the response of the sensor remains the value of 92% of the initial response.

Key Words

Microbial electrode; biosensor; vitamin B₁₂ bioassay

* This article was completed in Karube-Suzuki's Lab. the TIT, during 18th UNESCO course in Chemistry and Chemical Engineering.