

## 场效应晶体管型赖氨酸传感器的研究

俞宝明 李幼荣

(江苏农学院基础课部, 扬州 225001)

汪正孝

(中国科学院半导体研究所, 北京 100083)

### 提 要

用自行研制的 SOS 型氢离子敏场效应晶体管, 结合聚乙烯醇膜和赖氨酸脱羧酶膜, 研制成功场效应晶体管型赖氨酸传感器, 其线性响应范围为: 0.02%—0.10%, 响应灵敏度  $75 \pm 3$  mV, 响应时间约 2 min。传感器寿命达 60 d, 在 pH 6.2 的磷酸盐缓冲液中(含  $10^{-3}$  mol/L 磷酸吡哆醛), 37°C 时器件性能最优, 同时还考察了硅烷化及膜厚对器件性能的影响。用该传感器初步检测强化赖氨酸饮料的含量, 结果与经典的茚三酮显色法基本一致。

**关键词** 赖氨酸, 酶场效应晶体管, 赖氨酸脱羧酶, 生物传感器

生物传感器的研究及应用已受到国内外学者的普遍重视<sup>[1,2]</sup>, 酶场效应传感器(酶 FET)是近年来发展起来的一类半导体技术与生物技术相结合的新型器件。酶 FET 与传统的酶电极相比, 具有体积小、响应快、输出阻抗低及易于集成化智能化等特点。酶 FET 的基本结构是由氢离子敏场效应晶体管(pH-ISFET)及涂覆于栅敏感区上的固定化酶膜组合而成。目前, 国内外已研制出尿素、葡萄糖、青霉素、乙酰胆碱等酶 FET<sup>[3,4]</sup>。我们应用自行研制的 SOS 型(蓝宝石上外延硅) pH-ISFET<sup>[5]</sup>结合聚乙烯醇(PVA)膜和赖氨酸脱羧酶膜, 研制成功场效应晶体管型赖氨酸传感器, 并研究了 pH 值、温度等条件对器件性能的影响。该器件国内外文献均未见报道。

## 1 实验部分

### 1.1 仪器与试剂

BI-88 型生物离子敏 FET 测试仪(中国科学院半导体研究所), Orion SA 720 智能酸度计(美国 Orion 公司), 76-1 型恒温水浴(上海

标本模型厂), SOS 型 pH-ISFET(自制)<sup>[5]</sup>, CHJ-1 型恒温磁力搅拌器(江苏金坛环保仪器厂)。赖氨酸脱羧酶(Bacterium Cadaveris AS 1.1009 之丙酮粉末, 上海天厨味精厂提供), 磷酸吡哆醛(Sigma 公司), PVA(日本进口分装), L-赖氨酸(生化试剂, 上海康达氨基酸厂), 戊二醛(生化试剂, 国产分装), 牛血清白蛋白(电泳单点纯, 上海长阳生化制药厂)。其余试剂均为国产分析纯, 所用水为二次重蒸水。

### 1.2 器件的制作

pH-ISFET 是构成酶 FET 的基础元件, 其性能好坏对酶 FET 有决定性影响, 我们采用自行研制的具有高稳定性的新型 SOS 型 pH-ISFET, 如图 1 所示。为了使酶膜与栅极表面结合牢固可先将场效应管的栅极浸入 10% pH 为 7.0 的  $\gamma$ -氨基异丙基三乙氧基硅烷水溶液中, 在 50°C 下反应 2 h, 然后用水洗晾干。在管 1 和管 2 的栅敏感区上分别滴 2  $\mu$ l 10% PVA 水溶液, 室温下放置 20 min。赖氨酸脱羧酶、牛

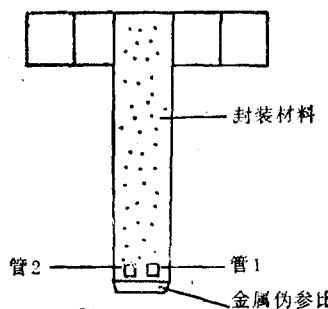


图 1 pH-ISFET 示意图

血清白蛋白和戊二醛以适当的比例配制于 0.2 mol/L 磷酸盐缓冲液(pH 6.2)中，在管 1 的栅敏感区上涂 2  $\mu\text{l}$  含酶溶液，在管 2 的栅敏感区上涂 2  $\mu\text{l}$  只含牛血清白蛋白和戊二醛的溶液，室温下放置 45 min，去离子水浸 15 min，0.1 mol/L 甘氨酸水溶液中浸泡 15 min，然后再在去离子水中浸泡 15 min，保存于含有  $1 \times 10^{-4}$  mol/L  $\text{NaN}_3$ ， $1 \times 10^{-3}$  mol/L 磷酸毗哆醛之 0.2 mol/L 磷酸缓冲液 (pH 6.2) 中备用。

### 1.3 实验装置

本文采用的实验装置如图 2 所示。反应介质为含有  $1 \times 10^{-4}$  mol/L 磷酸毗哆醛之 0.025 mol/L 磷酸缓冲液(pH 6.2)，反应温度为 37°C。测量时采用双管差分电路。

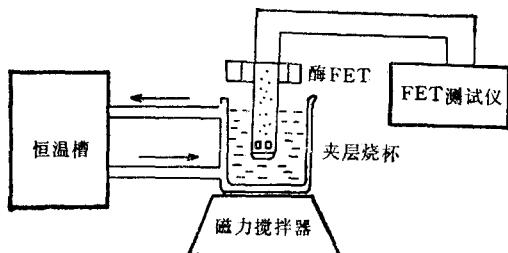


图 2 测试装置图

## 2 结果与讨论

### 2.1 响应灵敏度及线性范围

应用上述实验装置和反应条件，对不同浓度的赖氨酸溶液进行了检测。先将酶 FET 清洗至空白电位，然后测试标准赖氨酸溶液的差动输出电位，其稳态电位与浓度关系见图 3。由图 3 可看出，该器件的线性响应范围为：0.02%

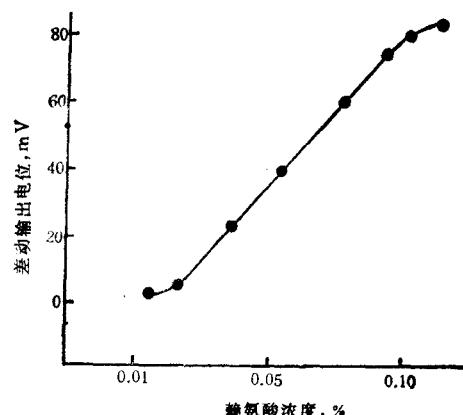


图 3 酶 FET 响应曲线

-0.10%，响应灵敏度为  $73 \pm 3$  mV。

该器件的响应时间约 2 min，这比其它酶 FET 的响应时间要长一些，这可能与采用 PVA 膜与酶膜结合的双膜方法有关。

### 2.2 酶 FET 的使用稳定性和保存稳定性

为了检验该酶 FET 的使用稳定性，在 60d 内连续进行了 60 次以上的测定，在测定的间歇时间，酶 FET 置于 4°C 冰箱中存放。图 4 为该酶 FET 对 0.1% 和 0.05% 两种浓度的赖氨酸溶液连续测定 60 d 的结果。由图 4 可看出，酶 FET 的最初使用性能呈上升趋势，使用数次后性能趋于稳定，这可能是由于一开始生物膜中的某些离子通道尚未打通；使用 40 d 左右性能开始下降，这是由于部分酶在使用过程中失活及部分酶流失的缘故。使用约 60 d 后，活性下降到 70% 左右。

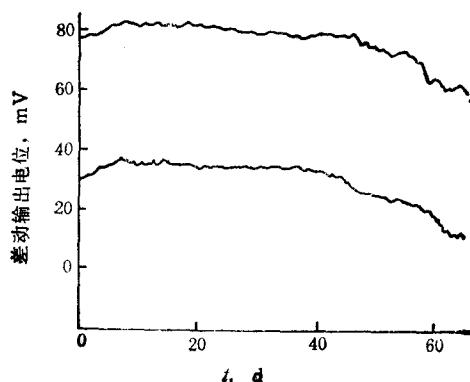


图 4 酶 FET 使用稳定性

### 2.3 温度对酶 FET 性能的影响

在 pH 6.2 的磷酸缓冲液中, 分别测定不同温度下器件的响应性能, 结果见表 1。由表 1 可见在 37℃ 时, 酶 FET 响应性能最优。

表 1 温度对酶 FET 的影响

温度 ℃	30	34	37	41	44
响应范围 %	0.05— 0.10	0.02— 0.10	0.02— 0.10	0.02— 0.10	0.05— 0.10
灵敏度 mV	54	70	75	50	22
响应时间 min	4	2.5	2	2	1

### 2.4 pH 对器件响应性能的影响

在 37℃ 的恒温槽中, 采用不同 pH 值的 0.025 mol/L 的磷酸缓冲液, 分别测定器件的响应性能, 结果见表 2。由表 2 可见, 当采用 pH 6.2 的缓冲液时, 器件响应性能较优。

表 2 pH 对器件响应性能的影响

pH 值	5.4	5.8	6.2	6.6	7.0
响应范围 %	0.05— 0.10	0.02— 0.10	0.02— 0.10	0.05— 0.10	0.05— 0.10
灵敏度 mV	67	70	75	62	43
响应时间 min	4.5	3	2	2	2.5

### 2.5 酶 FET 对辅酶的需要

磷酸吡哆醛是氨基酸脱羧酶的辅助因子, 为了检验酶 FET 对它的需要情况, 在反应系统中不加磷酸吡哆醛的条件下, 对 0.05% 的赖氨酸进行了连续测定, 结果见图 5。随测定次数的增加, 酶 FET 的性能逐渐下降, 估计在没有磷酸吡哆醛存在时, 部分酶失活; 添加磷酸吡哆醛, 响应逐渐恢复, 但不能回升至原来水平, 因为磷酸吡哆醛不仅和酶的催化活性有关, 它

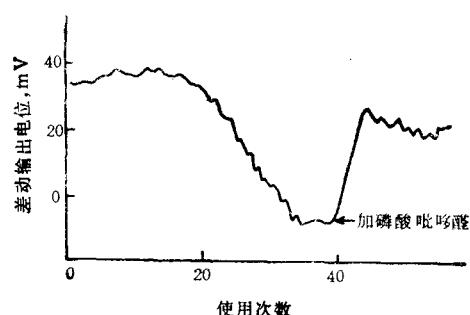


图 5 酶 FET 对辅酶的需要

和酶蛋白结合也可能有助于酶活性结构的稳定<sup>[6]</sup>。

### 2.6 其它影响

PVA 的量对酶 FET 性能有影响, PVA 量太多, 响应时间延长, 同时灵敏度亦降低, PVA 的量太少, 灵敏度较低, 一般以 2 μl 10% PVA 为宜。

硅烷化对器件性能亦有较大的影响。我们发现, 未经硅烷化的膜易脱落, 同时输出信号亦不稳定。

### 2.7 应用

将强化赖氨酸饮料通 N<sub>2</sub> 10 min, 用酶 FET 测定其赖氨酸含量 3 次, 平均为 0.11%, 用茚三酮显色法测定结果为 0.12%, 两者结果基本一致。但传感器法快速、简便、选择性好。

## 参 考 文 献

- Janata J. *Anal Chem*, 1990; 62:33
- 谢云, 黄德培, 南移. 传感技术学报, 1988; 1(2): 53
- 俞宝明, 陈文飞, 汪正孝. 传感技术学报, 1991; 4(1): 58
- Miyahara Y, Moriizumi T. *Sensors and Actuators*, 1985; 16(7):1
- 汪正孝. 化学传感器, 1988; 8(4): 40
- Guilbault G G. *Handbook of enzymatic methods of analysis*. New York: Pergamon Press, 1976; 216