

# BIOLOG 细菌自动鉴定系统的应用与研究

谢家仪 王永力

(中国科学院微生物研究所, 北京 100080)

**摘要** 利用 BIOLOG Microstation 细菌自动鉴定系统对环境和临床来源的 20 个属 90 株菌进行了检测, 同时以传统方法进行验证。24h BIOLOG 系统鉴定结果: 62 株革兰氏阴性菌中, 58 株准确鉴定到属的水平 (93.5%), 52 株准确到种的水平 (83.9%)。28 株革兰氏阳性菌中, 25 株准确到属的水平 (89.3%), 11 株准确到种的水平 (39.3%), 总计属的水平准确率 92.2% (83 / 90), 种的水平准确率 70.0% (63 / 90), 其中环境来源的菌株准确率高于临床样品。本文还对某些属遇到的问题进行了讨论。

**关键词** BIOLOG 系统, 细菌鉴定

近年来, 随着临床微生物学的发展, 微生物鉴定自动化的研究越来越得到重视。有关细菌自动化鉴定系统的研究, 主要集中在以下方面: ①操作、检测的高度自动化; ②底物、指示剂或抑制剂的改良; ③鉴定时间的缩短; ④测试、处理数据的增加等。目前应用较多的商品自动鉴定系统主要有: VITEK 系统、MIDI 系统、BIOLOG 系统、SENSITITRE 系统、AUTOSCEPTOR 系统及 MICROSCAN 系统等<sup>[1]</sup>。

由于系统原理及数据库的限制, 多数系统仅适用于临床样品的检测, 随着环境来源的条件致病菌的不断增多和对环境微生物的研究、应用, 那些数据库广, 鉴定范围大的系统会有更广泛的应用范围。

Biolog 公司根据细菌代谢的氧化—还原过程于 1989 年推出了适于环境、临床细菌鉴定的 Biolog Microstation 自动鉴定系统。该系统依据每种细菌形成各自特有的“代谢指纹”图谱为鉴定依据<sup>[2, 3]</sup>。在 1991 年做为 100 项重要技术之一获美国 R&D 奖。

我所于 1992 年底引进国内第一台 Biolog 系统, 本文即是对两年多工作的研究和总结。

## 1 材料和方法

### 1.1 测试菌株

90 株测试菌株包括典型菌株和样品分离

菌株, 来源于土壤、污水等环境和临床样品。划线纯化后, 确定革兰氏阳、阴性。经 Biolog 鉴定系统检测, 同时以传统鉴定方法验证。两方法结果一致时认为结果正确, 不一致时, 以传统方法为主。

### 1.2 材料

无菌生理盐水 (0.85% NaCl), pH5.5~7.0。

无菌棉签、无菌吸管。

8 孔移液器 (Biolog 公司)。

浊度计 (Biolog 公司)。

浊度标准 (Biolog 公司)。

BUGM 培养基 (Biolog 公司)。

TSA 培养基 (Difco 公司)。

Biolog Microstation 系统。

### 1.3 操作过程

**1.3.1 样品准备:** G<sup>-</sup>细菌在 TSA 培养基上划线培养 12~18h; G<sup>+</sup>细菌在 BUGM 培养基上划线培养 12~18h。

**1.3.2 菌悬液准备:** 用无菌棉签擦下几个单菌落于生理盐水中, 制成菌悬液, 用浊度计调整至适当浓度范围 ( $3 \sim 6 \times 10^8 / ml$ )。

**1.3.3 接种:** 用 8 孔移液器将菌悬液分加在鉴定板的各孔中, 每孔 150 $\mu$ l, 共 96 孔。

表1 BIOLOG系统对G-菌鉴定结果(24h)

种名	菌株来源	准确鉴定		种名	菌株来源	准确鉴定	
		属	种			属	种
不动杆菌				亚特兰大莫拉氏菌			
<i>Acinetobacter</i> spp.		1/1	0/1	<i>M. atlantae</i>	临床	1/1	1/1
沃夫不动杆菌	临床			牛莫拉氏菌		1/1	0/1
<i>A. lwoffii</i>		1/1	0/1	<i>M. bovis</i>			
气单胞菌				假单胞菌		17/18	15/18
<i>Aeromonas</i> spp.		2/2	2/2	<i>Pseudomonas</i> spp.			
中间气单胞菌	环境			铜绿假单胞菌	临床	1/1	1/1
<i>A. media</i>		1/1	1/1	<i>P. aeruginosa</i>		2/2	2/2
维罗那气单胞菌				产碱假单胞菌	环境		
<i>A. veronii</i>		1/1	1/1	<i>P. alcaligenes</i>			
产碱菌				洋葱假单胞菌	环境	1/1	1/1
<i>Alcaligenes</i> spp.		3/3	3/3	<i>P. cepacia</i>			
反硝化产碱菌				荧光假单胞菌	环境	5/6	5/6
<i>A. denitrificans</i>		1/1	1/1	<i>P. fluorescens</i>			
粪产碱菌	环境			嗜麦芽假单胞菌	环境	1/1	0/1
<i>A. faecalis</i>		1/1	1/1	<i>P. maltophilia</i>			
木糖氧化产碱菌				门多萨假单胞菌	环境	1/1	1/1
<i>A. xylosoxydans</i>		1/1	1/1	<i>P. mendocina</i>			
色杆菌				恶臭假单胞菌	环境	4/4	3/4
<i>Chromobacterium</i> spp.	环境	2/2	2/2	<i>P. putida</i>			
紫色色杆菌				丁香假单胞菌	环境	2/2	2/2
<i>C. violaceum</i>		2/2	2/2	<i>P. syringae</i>			
肠杆菌				沙雷氏菌		4/4	4/4
<i>Enterobacter</i> spp.		4/6	4/6	<i>Serratia</i> spp.			
阴沟肠杆菌				液化沙雷氏菌	临床	1/1	1/1
<i>E. cloacae</i>	临床	3/5	3/5	<i>S. liquefaciens</i>			
霍氏肠杆菌				粘质沙雷氏菌	环境	3/3	3/3
<i>E. hormaechei</i>		1/1	1/1	<i>S. marcescens</i>			
欧文氏菌				弧菌		7/7	6/7
<i>Erwinia</i> spp.		7/8	6/8	<i>Vibrio</i> spp.			
解淀粉欧文氏菌				溶藻弧菌	临床	1/1	1/1
<i>E. amylovora</i>	环境	2/2	2/2	<i>V. alginolyticus</i>			
胡萝卜软腐欧文氏菌				鳗弧菌	环境	1/1	1/1
<i>E. carotovora</i>		5/6	4/6	<i>V. anguillarum</i>			
埃希氏菌				河流弧菌	环境	1/1	0/1
<i>Escherichia</i> spp.	临床 / 环境	4/4	4/4	<i>V. fluvialis</i>			
大肠埃希氏菌				需钠弧菌	环境	1/1	1/1
<i>E. coli</i>		4/4	4/4	<i>V. natriegens</i>			
黄杆菌				副溶血弧菌	临床	3/3	3/3
<i>Flavobacterium</i> spp.	临床 / 环境	2/2	2/2	<i>V. parahaemolyticus</i>			
气味黄杆菌				黄单胞菌		2/2	2/2
<i>F. odoratum</i>		2/2	2/2	<i>Xanthomonas</i> spp.			
克雷伯氏菌				野油菜黄单胞菌	环境	2/2	2/2
<i>Klebsiella</i> spp.	临床	1/1	1/1	<i>X. campestris</i>			
肺炎克雷伯氏菌				总计		93.5%	83.9%
<i>K. pneumoniae</i>		1/1	1/1			(58/62)	(52/62)
莫拉氏菌							
<i>Moraxella</i> spp.		2/2	1/2				

**1.3.4 培养:** 盖上鉴定板盖, 标菌株号, 置培养箱内培养, 一般临床样品 35℃, 环境样品 30℃。培养 4h 或 16~24h。

**1.3.5 读取结果:** 取出鉴定板, 置阅读器上, 读取结果, 自动检索数据库, 得到鉴定结果。

**1.3.6 传统鉴定方法:** 参见文献[4]、[5]。

## 2 结果与讨论

### 2.1 结果

由于 Biolog 鉴定板分为 GN、GP 两种, 我

们的鉴定结果也分为两部分。

**2.1.1** 62 株革兰氏阴性菌分布在 14 个属, 32 个种, Biolog 系统在 24h 准确鉴定 58 株到属, 准确率为 93.5%; 准确鉴定 52 株到种, 准确率 83.9% (表 1)。

**2.1.2** 28 株革兰氏阳性菌分布在 6 个属、12 个种, Biolog 系统在 24h 准确鉴定 25 株到属, 准确率为 89.3%, 准确鉴定 11 株到种, 准确率为 39.3%, 除去芽孢杆菌属, 到种的准确率为 69.2% (表 2)。

表 2 BIOLOG 系统对 G<sup>+</sup>菌鉴定结果(24h)

种名	菌株来源	准确鉴定		种名	菌株来源	准确鉴定	
		属	种			属	种
芽孢杆菌				乳球菌	环境		
<i>Bacillus</i> spp.		15 / 15	2 / 15	<i>Lactococcus</i> spp.		1 / 2	1 / 2
栗褐芽孢杆菌	环境			乳球菌	环境		
<i>B. badius</i>		2 / 2	2 / 2	<i>L. lactis</i>		1 / 2	1 / 2
蜡样芽孢杆菌	环境 / 临床			红球菌	环境		
<i>B. cereus</i>		5 / 5	0 / 5	<i>Rhodococcus</i> spp.		3 / 3	3 / 3
坚强芽孢杆菌	环境			马红球菌			
<i>B. firmus</i>		1 / 1	0 / 1	<i>R. equi</i>		3 / 3	3 / 3
地衣芽孢杆菌	环境			葡萄球菌			
<i>B. licheniformis</i>		2 / 2	0 / 2	<i>Staphylococcus</i> spp.	环境 / 临床	3 / 3	3 / 3
巨大芽孢杆菌	环境			金黄色葡萄球菌			
<i>B. megaterium</i>		1 / 1	0 / 1	<i>S. aureus</i>		3 / 3	3 / 3
球形芽孢杆菌	环境			链球菌	临床		
<i>B. sphaericus</i>		1 / 1	0 / 1	<i>Streptococcus</i> spp.		1 / 2	1 / 2
枯草芽孢杆菌	环境			化脓链球菌			
<i>B. subtilis</i>		3 / 3	0 / 3	<i>S. pyogenes</i>		1 / 2	1 / 2
肠球菌	环境			总计		89.3%	39.3%
<i>Enterococcus</i> spp.		2 / 3	1 / 3			(25 / 28)	(11 / 28)
粪肠球菌	环境			总计		76.9%	69.2%
<i>E. faecalis</i>		2 / 3	1 / 3	(除去芽孢杆菌)		(10 / 13)	(9 / 13)

**2.1.3** 对于 68 株环境来源的细菌, Biolog 系统 24h 到属的准确率为 95.6% (65 / 68), 到种的准确率为 70.6% (48 / 68)。如果除去芽孢杆菌属, 到种的准确率为 85.2% (46 / 54)。

对于 22 株临床来源的细菌, 到属的准确率为 81.8% (18 / 22), 到种的准确率为 68.2% (15 / 22)。对于上述 90 株菌, 到属的准确率达 92.2% (83 / 90), 到种的准确率为 70%

(63 / 90), 除去芽孢杆菌, 到种的准确率为 81.3% (61 / 75) (表 3)。

### 2.2 讨论

与传统方法相比, Biolog 系统操作标准化, 简便、快捷、省却传统方法多种繁琐工作, 如: 配制多种培养基; 做多种生化实验及辅助实验等, 因而大大减少了工作量。纯化后的细菌在 4~24h 即可得到鉴定结果。准确率也很高。特别是对环境细

菌的鉴定要优于其他系统。

**表 3 BIOLOG 系统对环境来源和临床来源菌株**

**24h 鉴定准确率百分比**

样品来源	属的水平	种的水平
环境样品	95.6% (65 / 68)	70.6% (48 / 68)
临床样品	81.8% (18 / 22)	68.2% (15 / 22)
总计	92.2% (83 / 90)	70.0% (63 / 90)
除去芽孢杆菌干扰		81.3% (61 / 75)

但在使用过程也发现一些问题:

a. 芽孢杆菌在 BUGM 预培养基上易形成芽孢, 根据操作手册上 BUGM+Glu 短时间培养, 挑取不形成芽孢的营养体单菌落, 经蜡样芽孢杆菌、苏云金芽孢杆菌、枯草芽孢杆菌、巨大芽孢杆菌、球形芽孢杆菌、短小芽孢杆菌、地衣芽孢杆菌等多个种检测, 24h 反应孔较少, 多定为栗褐芽孢杆菌, 所以 Biolog 系统对芽孢杆菌鉴定到属较准确, 到种的准确率则很低, 合适的条件仍有待摸索。

b. 肠杆菌、沙雷氏菌等代谢旺盛, 在 4~6h 结果准确, 随着培养时间的增加, 各孔几乎都变阳性。因此, 以短时间 4~6h 结果为准。

c. 由于菌株“地域性”差异, 有些非典型菌株在 24h 后, 相似率仍很低, 使结果不能十分确定, 需传统方法辅以验证。

d. 由于临床来源菌株较少, 所以这方面工作做得不多。因此对于临床来源菌株准确率的评价, 仍有待进一步工作。

另外, 用本系统配合我所基因工程部采用先进的 16Sr RNA 技术做细菌鉴定, 也取得一致满意的结果。

**致谢** 本工作得到本所卫军同志大力协助, 特此深表谢意。

## 参 考 文 献

- [1] Stager C E, Davis J R. Clinical Microbiology Reviews, 1992, 5: 302.
- [2] Bochner B. ASM News, 1989, 55: 536~539.
- [3] Miller J M, Rhoden D L. Journal of Clinical Microbiology 1991, 29: 1143~1147.
- [4] Klingler J M, Stowe R P, Obenhuber D C. et al. Applied and Environmental Microbiology, 1992, 58: 2089~2092.
- [5] Krieg N R (Vol. 1), Sneath H A (Vol. 2). Bergey's Manual of Systematic Bacteriology, Baltimore, Williams & Wilkins, 1984, Vol. 1, 1986, Vol. 2.

## APPLICATION AND STUDY OF THE BIOLOG AUTOMATED BACTERIAL IDENTIFICATION SYSTEM

Xie Jiayi Wang Yongli

(Institute of Microbiology, Academia Sinica, Beijing 100080)

**Abstract** Biolog Microstation Identification System was used to identify 90 clinical and environmental isolates included in 20 genus, and the results were compared with the conventional identifications.

Of the 62 Gram-negative isolates, 58 (93.5%) were correctly identified at the genus level, 52 (83.9%) at the species level at 24 hours. Of the 28 Gram-positive isolates, 25 (89.3%) were correctly identified at the genus level, 11 (39.3%) at the species level at 24 hours. The overall performance of the identification was 92.2% (83 / 90) at the genus level and 70.0% (63 / 90) at the species level. The percentage of correct identification of environmental isolates was higher than that of clinical isolates. The problems encountered in the application were discussed.