

文章编号: 1000- 0615(2003)03- 0278- 05

# 气相色谱法测定水产品中氯霉素残留

赵文亚<sup>1</sup>, 沈美芳<sup>2</sup>, 徐幸莲<sup>1</sup>, 吴光红<sup>2</sup>

(1. 南京农业大学食品科技学院, 江苏南京 210095; 2. 江苏省水产质量检测中心, 江苏南京 210017)

**摘要:**介绍了水产品中氯霉素残留量测定的气相色谱法。样品中的氯霉素用乙酸乙酯提取, 正己烷去脂肪, 过 Sep- C<sub>18</sub>柱进行净化, 用 BSTFA - TMCS 衍生后进带有微电子俘获器的气相色谱仪检测。该方法的线性范围为 0.5~ 500 μg•L<sup>-1</sup>, 相关系数  $r = 0.999$ , 最低检测限为 0.1 μg•kg<sup>-1</sup>, 相对标准偏差为 4.3%~ 11.0%, 向样品中分别添加 1 μg•kg<sup>-1</sup>、10 μg•kg<sup>-1</sup> 和 20 μg•kg<sup>-1</sup> 3 个浓度水平的氯霉素, 回收率分别为 62.0%、88.2% 和 96.4%。方法灵敏度高, 准确可靠, 适合水产品中氯霉素残留量的检测。

**关键词:**水产品; 氯霉素; 气相色谱

中国分类号: X592 文献标识码: A

## Determination of chloramphenicol residues in aquatic products by gas chromatography

ZHAO Wen-ya<sup>1</sup>, SHEN Mei-fang<sup>2</sup>, XU Xing-lian<sup>1</sup>, WU Guang-hong<sup>2</sup>

(1. Department of Food Science and Technology, Nanjing Agricultural University, Nanjing 210095, China;

2. Aquatic Products Analysis and Testing Center of Jiangsu Province, Nanjing 210017, China)

**Abstract:** A gas chromatography method had been established for the determination of chloramphenicol in aquatic products. Chloramphenicol was extracted with ethyl acetate and partitioned with n-hexane to remove lipids. Cleanup was performed on a Sep cartridge. After the drug was derived with BSTFA - TMCS, the derivatives were analyzed by capillary gas chromatography- electron capture detection. The linear range was from 0.5 μg•L<sup>-1</sup> to 500 μg•L<sup>-1</sup> with  $r$  of 0.999. The average recoveries were 62.0%, 88.2% and 96.4% respectively when samples were spiked with 1 μg•kg<sup>-1</sup>, 10 μg•kg<sup>-1</sup> and 20 μg•kg<sup>-1</sup>. The detection limit was 0.1 μg•kg<sup>-1</sup>. The RSDs were 4.3%~ 11.0%. The method is sensitive, accurate and suitable for the determination of trace chloramphenicol in aquatic products.

**Key words:** aquatic product; chloramphenicol; gas chromatography

氯霉素(chloramphenicol, CAP)是一种广谱抗生素, 对多种病原菌有较强的抑制作用, 由于其效高价廉, 曾在水产业中得到了广泛应用。同时, 也不可避免地带来氯霉素在水产品中的残留问题。氯霉素存在着严重的毒副作用, 能引起人的再生障碍性贫血、粒状白细胞缺乏症, 新生儿、早产儿灰色综合征

---

收稿日期: 2002-08-02

资助项目: 江苏省“十五”科技攻关资助项目(BE2001385)

作者简介: 赵文亚(1976- ), 女, 山东滕州人, 硕士研究生, 专业方向为畜产品加工与质量控制。E-mail: zwy0828@sina.com

通讯作者: 沈美芳(1968- ), 女, 江苏昆山人, 副研究员, 主要从事水产动物营养及检测技术研究。E-mail: mfshen2000@sina.com

等<sup>[1]</sup>, 低浓度药物残留还会诱发致病菌的耐药性, 对人类的健康构成巨大的潜在威胁。因此, 氯霉素残留问题引起国际组织和世界上许多国家和地区的高度重视。

关于氯霉素的检测方法, 国外文献报道的主要有酶免疫法<sup>[2]</sup>、放射免疫法<sup>[3]</sup>、高效液相色谱法<sup>[4-6]</sup>、气相色谱法<sup>[7, 8]</sup>和气质联用法<sup>[9, 10]</sup>。酶免疫法和放射免疫法主要用于大规模的筛选工作, 不用于定量。高效液相色谱法前处理相对比较简单, 但检出限比较高。气质联用法主要采用电子轰击源(EI)和负离子化学源(NCI), EI源的气质联用法检测限一般高于  $5\mu\text{g}\cdot\text{kg}^{-1}$ , NCI源的气质联用法灵敏度高, 检测限可达到  $0.1\mu\text{g}\cdot\text{kg}^{-1}$ , 但 NCI源的气质联用仪普及性差。配备 ECD 检测器的气相色谱法检测限也能达到  $0.1\mu\text{g}\cdot\text{kg}^{-1}$ , 而且仪器比较普及, 用此法检测氯霉素残留具有很高的推广意义。本文建立了分析水产品中氯霉素残留的气相色谱法, 方法准确可靠、灵敏度高。

## 1 材料与方法

### 1.1 材料

#### 1.1.1 仪器与设备

6890N/ 5973N 气质联用仪, 配有 $^{63}\text{Ni}$ 微电子俘获检测器( $\mu$ -ECD)(美国 Agilent 公司); RE- 52A 旋转蒸发器(上海亚荣生化仪器厂); Allegra<sup>TM</sup> 21R 台式高速冷冻离心机(美国 Beckman 公司); XW - 80A 微型旋涡混合仪(上海沪西分析仪器厂); 固相萃取装置(美国 Supelco 公司); JA - 5002 电子天平(上海精天电子仪器厂); 微型高速万能试样粉碎机(天津市泰斯特仪器有限公司); ULTRA-TURRAX T<sub>18</sub>分散机(广州仪科实验室技术有限公司)。

#### 1.1.2 药品与试剂

氯霉素标准品(Sigma C- 0378), 含量 99.5%; 乙酸乙酯(分析纯, 南京化学试剂厂); 甲醇(色谱纯, 美国 Tedia 公司); 氯化钠(分析纯, 南京化学试剂厂); 正己烷(分析纯, 上海陆都化学试剂厂); 正己烷(色谱纯, 美国 Tedia 公司); 三氯甲烷(分析纯, 南京化学试剂厂); 乙腈(色谱纯, 美国 Tedia 公司); 丙酮(色谱纯, 美国 Tedia 公司); 无水硫酸钠(分析纯, 南京化学试剂厂); BSTFA + TCMS(99: 1, 美国 Supelco 公司)。

#### 1.1.3 实验材料

实验材料为冻青虾, 洗净, 去头、去皮后取肌肉, 用高速万能试样粉碎机打成匀浆, 备前处理用。

### 1.2 实验方法

#### 1.2.1 色谱条件

色谱柱: DB- 35MS( $30\text{m}\times 0.25\text{mm}\times 0.25\mu\text{m}$ ); 进样口温度:  $260^\circ\text{C}$ ; 检测器温度:  $300^\circ\text{C}$ ; 柱温: 采用程序升温, 初温:  $150^\circ\text{C}$ (1min), 升温速率:  $20^\circ\text{C}\cdot\text{min}^{-1}$ , 终温:  $260^\circ\text{C}$ (10min); 载气: 99.999% 高纯氦气, 流量:  $1.5\text{mL}\cdot\text{min}^{-1}$ , 线速度:  $39\text{cm}\cdot\text{s}^{-1}$ ; 尾吹气: 99.999% 高纯氮气, 流量:  $60\text{mL}\cdot\text{min}^{-1}$ ; 进样方式: 不分流进样, 不分流时间: 0.75min; 进样量:  $1\mu\text{L}$ 。

#### 1.2.2 标准溶液的配制

准确称取 0.025g 氯霉素标准品, 置于 25 mL 容量瓶中, 用丙酮溶解并定容, 充分摇匀, 配制成  $1\text{mg}\cdot\text{mL}^{-1}$  的标准贮备液。根据需要再用丙酮配成适当浓度的标准工作液。

#### 1.2.3 样品前处理

称取 5g(精确至 0.01 g)粉碎样品置于 50 mL 具塞离心管中, 加入 15 mL 乙酸乙酯, 用分散机混匀,  $5000\text{r}\cdot\text{min}^{-1}$  离心 4 min, 将乙酸乙酯相转移到另一 50 mL 具塞离心管中。再向样品中加入 15 mL 乙酸乙酯, 重复上述提取步骤, 合并乙酸乙酯提取液, 于  $45^\circ\text{C}$  水浴旋转蒸发至干。向残余物中加入 1mL 甲醇, 25 mL 4% 氯化钠溶液, 10 mL 正己烷, 用涡旋混合仪混合 1min,  $5000\text{r}\cdot\text{min}^{-1}$  离心 4min, 弃去正己烷相, 再向水相中加入 10mL 正己烷, 同上操作, 弃去正己烷相。水相中加入 15mL 乙酸乙酯, 涡旋混合。

2min, 5 000 r $\cdot$ min $^{-1}$ 离心4 min。吸取乙酸乙酯相, 通过650 ℃烘4 h的无水硫酸钠吸水并滤至于梨形瓶中, 用少量乙酸乙酯淋洗无水硫酸钠, 旋转蒸发至干。用3 mL乙腈/水(5: 95, V/V)将残余物溶解后过Sep-pak C<sub>18</sub>柱。小柱预先依次用5 mL甲醇, 5 mL三氯甲烷, 5 mL甲醇和10mL水淋洗。加样品提取液, 用5 mL乙腈/水(5: 95)淋洗。用2 mL乙腈洗脱, 洗脱液用微氮吹干。向所得的残余物中加入100 μL硅烷化试剂, 盖塞, 并混合5 s, 60 ℃加热30 min, 微氮气吹干, 加入1 mL正己烷, 供分析用。

## 2 结果

### 2.1 色谱图

在1.2.1色谱条件下, 氯霉素标准品(50 μg·L $^{-1}$ )和样品的典型色谱图见图1, 两者的相对保留时间均为9.78min, 峰形尖锐, 对称, 与临近峰完全分离。

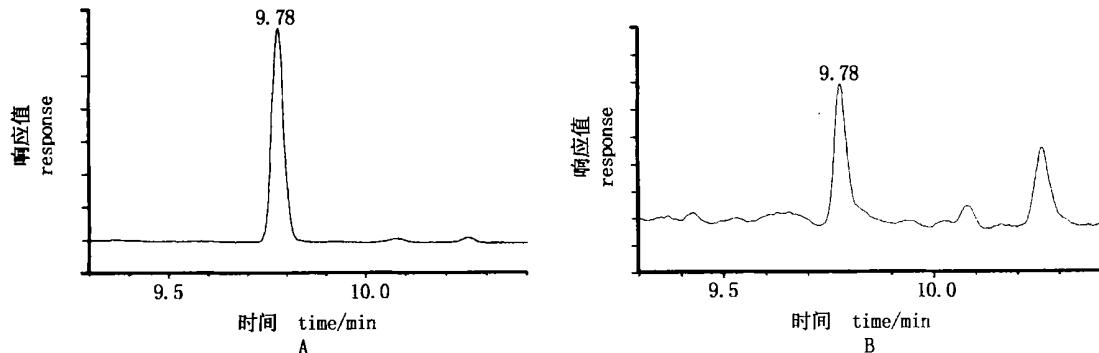


图1 氯霉素标准品(A)与样品(B)的色谱图

Fig. 1 Chromatograms of standard (A) and sample (B)

### 2.2 线性关系

配制浓度(μg·L $^{-1}$ )依次为0.5、20、50、100、200和500的氯霉素标准液, 衍生后进样, 测定其峰高响应值(表1), 以峰高值对质量浓度做工作曲线(图2)。氯霉素在浓度为0.5~500 μg·L $^{-1}$ 的范围内呈良好的线性关系, 线性方程为Y=322214X, 线性系数r=0.999。

### 2.3 最低检测限(MDL)的测定

根据气相色谱法最低检测限测定方法测定<sup>[11]</sup>, 按公式MDL=2NC/R计算。式中MDL为最低检测限, C为标样浓度(标准曲线中的低限浓度), N为实测噪声, R为检测器(μ-ECD)响应值, 本文为峰高。将0.5 μg·L $^{-1}$ 的标样衍生后进样, 测得N=13 500, R=137 091, 按上式计算得本方法氯霉素的最低检测限为0.1 μg·L $^{-1}$ , 此与参考文献[7]报道一致。

### 2.4 精密度的测定

分别配制5 μg·L $^{-1}$ 、50 μg·L $^{-1}$ 和100 μg·L $^{-1}$ 3种

表1 不同浓度氯霉素衍生物响应值

Tab. 1 The response of various CAP derivative concentrations

浓度(μg·L $^{-1}$ ) concentration	0.5	20	50	100	200	500
峰高( $\times 10^6$ ) peak height	0.14	6.48	15.25	30.28	66.24	160.86

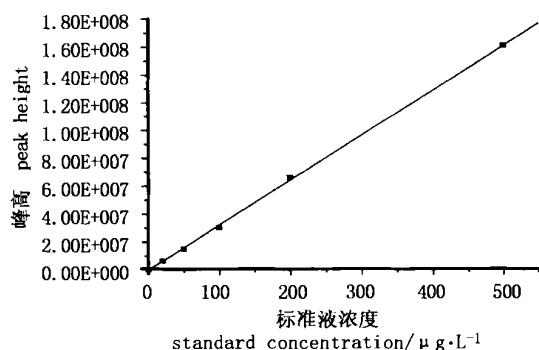


图2 氯霉素标准曲线

Fig. 2 The standard curve of CAP

质量浓度的标准液, 衍生后在同一天内分别进样 5 次, 在 1 周内选择 3d 进样, 计算日内及日间精密度, 结果见表 2。

## 2.5 回收率的测定

向样品中分别添加 3 个浓度水平的氯霉素:  $1\mu\text{g}\cdot\text{kg}^{-1}$ 、 $10\mu\text{g}\cdot\text{kg}^{-1}$ 、 $20\mu\text{g}\cdot\text{kg}^{-1}$ , 每个浓度做 3 个平行, 每个平行设一个空白对照, 按方法 1.2.3 处理后测定回收率(表 3)。

表 2 精密度测定

Tab. 2 Precisions of CAP determination

浓度 ( $\mu\text{g}\cdot\text{L}^{-1}$ ) concentration	日内精密度( $n=5$ ) intra-day precisions		日间精密度( $n=3$ ) inter-day precisions	
	$\bar{X}\pm SD$ ( $\times 10^6$ )	RSD (%)	$\bar{X}\pm SD$ ( $\times 10^6$ )	RSD (%)
5	$1.34\pm 0.079$	5.9	$1.13\pm 0.050$	4.4
50	$14.27\pm 0.61$	4.3	$13.82\pm 0.61$	4.4
100	$29.76\pm 3.27$	11.0	$28.95\pm 1.45$	5.0

表 3 回收率测定结果

Tab. 3 Results of recovery of experiment  $n=3$

添加浓度 ( $\mu\text{g}\cdot\text{kg}^{-1}$ ) concentration	测定值 ( $\mu\text{g}\cdot\text{kg}^{-1}$ ) result	回收率 (%) recovery	RSD (%)
1	$0.62\pm 0.02$	62.0	3.2
10	$8.82\pm 0.94$	88.2	10.7
20	$19.28\pm 1.20$	96.4	6.2

## 2.6 衍生化产物的确定

将  $50\text{mg}\cdot\text{L}^{-1}$  的标样衍生后进 GC/MS 分析, 总离子色谱图如图 3 所示, 在 9.65 min 时有一明显产物峰, 其对应的质谱图为图 4, 特征离子峰为  $m/z$  242, 225, 208 和 73, 经谱库检索该物质为 di(-OH)<sub>2</sub>-TMS(二硅烷化产物), 其化学结构如图 4 中所示。

## 3 讨论

### 3.1 样品中氯霉素的提取

在提取样品中的氯霉素的时候, 采用分散机混匀, 而不是用涡旋混合仪混匀, 可使样品进一步匀浆, 使氯霉素提取的比较完全。

### 3.2 氯霉素的定性

试验采用 3 种方法对氯霉素进行定性: (1) 在相同的色谱条件下, 将样品色谱图与氯霉素标准液色谱图进行对照, 根据保留时间确定样品中的氯霉素; (2) 在样品中加入氯霉素的标准液, 根据峰高的突增来确定样品中的氯霉素; (3) 用质谱对氯霉素进行定性。

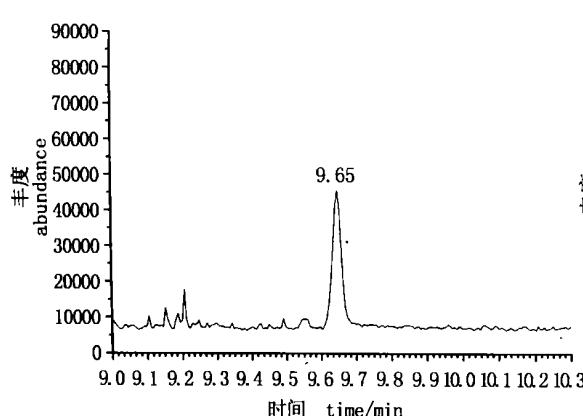


图 3 总离子流色谱图

Fig. 3 Total ion chromatography

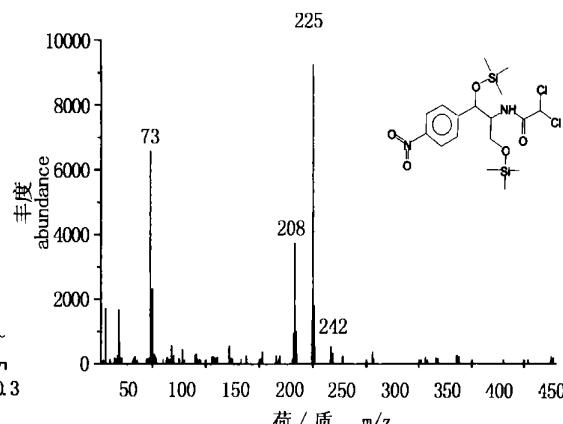


图 4 对应于 9.65 分的质谱图和衍生物结构图

Fig. 4 Mass spectrum and structure of

### 3.3 衍生化产物的确定

Keukens<sup>[5]</sup>等报道用 BSTFA-TMCS 对氯霉素进行衍生时只有两羟基(-OH)被取代的 di(-OH)z-TMS 产物, 而 Weber<sup>[7]</sup>则报道除了 di(-OH)z-TMS 产物外, 还有氨基(-NH)同时被取代的 tri(-OH)z(-NH)-TMS(三硅烷化产物), 在色谱图上会有两个峰出现, 这就给定量带来困难。本实验用质谱对衍生化产物进行了确定。将 10mg•L<sup>-1</sup> 和 50mg•L<sup>-1</sup> 的标样衍生后进质谱, 分别对两种浓度的质谱图进行分析, 结果都表明产物只有 di(-OH)z-TMS, 而没有 tri(-OH)z(-NH)-TMS。这证明用 BSTFA-TMCS 衍生只有 di(-OH)z-TMS, 与 Keukens 等报道是一致的。所以用二取代产物进行定量是可靠的。

## 4 结论

本试验所建立的色谱条件, 能使氯霉素衍生物在色谱图上有合适的保留时间, 且峰形尖锐、对称, 与临近峰完全分离。该方法的最低检测限为 0.1 μg•kg<sup>-1</sup>, 相对标准偏差为 4.3%~11.0%, 当样品中分别添加 1 μg•kg<sup>-1</sup>、10 μg•kg<sup>-1</sup>、20 μg•kg<sup>-1</sup> 3 种浓度水平的氯霉素时, 平均回收率分别为 62.0%、88.2% 和 96.4%。以上结果表明, 该方法灵敏度高, 重复性和准确性好, 适合水产品中氯霉素残留分析。

## 参考文献:

- [1] Allen E H. Review of chromatographic methods for chloramphenicol residues in milk, egg and tissues from food-producing animal [J]. J Assoc Off Anal Chem, 1985, 68: 990~999.
- [2] Water D, Haagsma N. Sensitive streptavidin-biotin enzyme-linked immunosorbent assay for rapid screening of chloramphenicol residues in swine muscle tissue [J]. Assoc Off Anal Chem, 1990, 73: 534~540.
- [3] Arnold D, Somogyi A. Trace analysis of chloramphenicol residues in eggs, milk and meat: comparison of gas chromatography and radioimmunoassay [J]. Assoc Off Anal Chem, 1985, 68: 984~990.
- [4] Nagata T, Saeki M. Simultaneous determination of thiamphenicol, florfenicol, and chloramphenicol residues in muscles of animals and cultured fish by liquid chromatography [J]. Liquid Chromatography, 1992, 15: 2045~2056.
- [5] Sanders P, Guillot P, Dagorn M, et al. Liquid chromatographic determination of chloramphenicol in calf tissues: studies of stability in muscle, kidney and liver [J]. Assoc Off Anal Chem, 1991, 74(3): 483~486.
- [6] Keukens H J, Aerts M M L, Trag W A. Analytical strategy for the regulatory control of residues of chloramphenicol in meat: preliminary studies in milk [J]. Assoc Off Anal Chem, 1992, 75 (2): 245~256.
- [7] Weber L. Trace analysis of chloramphenicol residues in egg powders by capillary gas chromatography-electron capture detection [J]. Chromatographic Science, 1990, 28: 501~504.
- [8] Munns R K, Holland D C, Roybal J E, et al. Gas chromatographic determination of chloramphenicol residues in shrimp: interlaboratory study [J]. J Aoac Int, 1994, 77(3): 596~601.
- [9] Tomoko N, Hisao O. Detection of chloramphenicol, florfenicol and thiamphenicol in yellowtail fish muscles by capillary gas chromatography-mass spectrometry [J]. Agric Food Chem, 1996, 44: 1280~1284.
- [10] Kijak P J. Confirmation of chloramphenicol residues in bovine milk by gas chromatography-mass spectrometry [J]. J Aoac Int, 1994, 77(1): 34~40.
- [11] Yang H F, Dai Y, Wang S C, et al. Handbook of standard analysis and testing on food hygiene [S]. Beijing: China Standard Press, 1997. 21.  
[杨惠芬, 戴寅, 王叔淳, 等. 食品卫生理化检验标准手册 [S]. 北京: 中国标准出版社, 1997. 21.]