# 广西黄鸡 β-防御素基因的克隆、 序列分析与组织分布

冀 君,陈燕珊,张祥斌,陈俊伟,马静云,毕英佐,谢青梅 (华南农业大学 动物科学学院,广东广州 510642)

摘要:用设计的特异性引物,采用 RT-PCR 方法扩增到广西黄鸡  $\beta$ -防御素基因 gallinacin-1 (简称 Gal-1) ~ gallinacin-13 (简称 Gal-13). 通过克隆、测序获得这 13 个基因的 cDNA 核苷酸序列,并提交到 GenBank (Gal-1 ~ Gal-13 基因的注册号为:DQ858297 ~ DQ858310). 比较分析广西黄鸡 13 种  $\beta$ -防御素 Gal-1 ~ Gal-13 基因分别与 GenBank 中注册的防御素基因氨基酸序列的相似性,其氨基酸的相似性均在 95.5% ~ 100% 之间. 利用 DNAStar 软件对所获得的 13 种广西黄鸡  $\beta$ -防御素基因进行系统发育树分析,结果 Gal-1 与 Gal-5、Gal-12、Gal-2 在同一分支上,Gal-6、Gal-7、Gal-9、Gal-8 在同一分支上,Gal-10、Gal-11、Gal-4 在同一分支,Gal-13 独自为一分支。同样用 RT-PCR 方法分析了广西黄鸡  $\beta$ -防御素 Gal-1 ~ Gal-13 基因在不同组织中的分布,结果发现:Gal-1、Gal-2、Gal-4、Gal-5、Gal-6、Gal-7、Gal-10 的表达分布非常广泛,Gal-3、Gal-8、Gal-9、Gal-11、Gal-12、Gal-13 的分布较少。

关键词:广西黄鸡; β-防御素; gallinacin 基因; 序列分析; 组织分布 中图分类号:S859.796 文献标识码:A 文章编号:1001-411X(2008)03-0061-05

# Cloning, Sequencing and Tissue Distribution of $\beta$ -Defensin Gallinacin Genes in Guangxi Yellow Chicken

JI Jun, CHEN Yan-shan, ZHANG Xiang-bin, CHEN Jun-wei, MA Jing-yun, BI Ying-zuo, XIE Qing-mei (College of Animal Science, South China Agricultural University, Guangzhou 510642, China)

Abstract: With specific primers, thirteen chicken β-defensin gallinacin-1 (Gal-1) ~ gallinacin-13 (Gal-13) cDNA fragments, were amplified by reverse transcription-polymerase chain reaction (RT-PCR) from Guangxi Yellow chicken. All of the cDNA fragments covered the full-length of the open reading frame, with the exception of Gal-3. After being sequenced, 13 cDNA fragments were identified and deposited to GenBank<sup>TM</sup> (accession numbers DQ858297 ~ DQ858310). The results of sequence comparison with the β-defensin gene sequences published in GenBank<sup>TM</sup> indicated that amino acid similarity of the 13 chicken β-defensin genes ranged from 95.5% to 100%. Analysis by DNAstar showed that Gal-1, Gal-5, Gal-12 and Gal-2 lay at the same embranchment; Gal-6, Gal-7, Gal-9 and Gal-8 lay at the same one; Gal-10, Gal-11 and Gal-4 lay at the same one; Gal-13 lay at the embranchment independently. Different mRNA distribution of genes in different tissues, analyzed by RT-PCR, indicated that Gal-1, Gal-2, Gal-4, Gal-5, Gal-6, Gal-7 and Gal-10 were widely expressed in tissues, while Gal-3, Gal-8, Gal-11, Gal-12 and Gal-13 had limited tissue distribution.

Key words: Guangxi Yellow chicken; β-defensin; gallinacin gene; sequence analysis; tissue distribution

防御素(defensin)是家禽异嗜性细胞颗粒中的 重要的阳离子杀菌与细胞毒害肽,其细胞颗粒中的 阳离子多肽与细胞毒害肽对其杀菌更为重要,抗菌 活性研究表明它们具有广谱抗菌功能[1-2]. 在家禽 的异嗜性细胞中现已纯化出很多种抗菌多肽[3-4],从 鸡β-防御素的研究始, Harwig 等<sup>[5]</sup> 和 Evans 等<sup>[6]</sup> 在 鸡的白细胞发现4种抗菌肽,命名为"gallinacins" [Cal-1、Gal-2、Gal-3 和 Gal-1(α)]. 随着鸡基因组的 公布, Lynn 等[7] 采用 HMM(Hidden Markov Model)搜 索工具与 BLAST 对比法,从鸡基因组数据库中搜索 到 6 个新的鸡  $\beta$ -防御素基因. 同年 Xiao 等<sup>[8]</sup> 也用生 物信息学的方法,分析搜索到 10 个新的鸡  $\beta$ -防御素 基因,并按这 10 个基因的 mRNA 表达的位置依次将 它们命名为 Gal-4~ Gal-13. 本研究利用 RT-PCR 方 法成功克隆出广西黄鸡 β-防御素 13 个 cDNA 片段, 同时进行序列分析,发现6个防御素 cDNA 片段编码 的防御素成熟肽片段中的氨基酸残基与 GenBank 中 注册的相对应的防御素基因编码的氨基酸残基有差 异,研究这些个别氨基酸残基的差异对防御素活性 及影响机制,将有利于鸡防御素的开发利用. 同时检 测了13种防御素基因在鸡喉气管、肺脏、肝脏、十二 指肠、肾脏、法氏囊组织中分布,为以后研究鸡防御 素的结构、功能、多样性及其进化奠定基础.

# 1 材料与方法

#### 1.1 材料

- 1.1.1 试验动物 广西黄鸡购自广东省农科院畜 牧研究所,由华南农业大学基因工程实验室饲养至1 月龄.
- 1.1.2 菌株与质粒 大肠杆菌 DH5α 由华南农业大学基因工程实验室保存,基因型为: supE44, ΔlacU169(Φ80, lacZΔM15), hsdR17, recA1, endA1, gyrA96,thi-1, reA1. pMD18-T 载体质粒系统为 TaKa-Ra 公司产品.
- 1.1.3 细胞总 RNA 提取试剂盒 TRIzol LS Reagent RNA 提取试剂盒为 GIBCORL 公司产品.
- 1.1.4 酶类及其他试剂 AMV 反转录酶(5 U/μL)、HRP RNA 酶抑制剂(40 U/μL)、dNTPs(2.5 mmol/L each)、EcoR I(15 U/μL)、DNA marker DL2000 均为 TaKaRa 公司产品;Blend Taq DNA 聚合酶(5 U/μL)为 Toyobo 公司产品;DEPC、饱和酚为上海生工生物工程公司产品;X-gal、IPTG、EB(溴化乙锭)为宝泰克生物科技有限公司产品;E. Z. N. A. Plasmid Minipreps Kit 和 E. Z. N. A. Gel Extraction Kit 均为 Omega公司产品.

#### 1.2 方法

- 1.2.1 PCR 引物的设计 参照 GenBank 中注册的 鸡  $\beta$ -防御素基因 Gal-1~Gal-13 序列,根据 PCR 引物 的设计原则,并借助计算机软件 DNAStar 进行辅助 分析,设计了 13 对 PCR 引物,13 对 Gal-1~Gal-13 引物(序列略)及引物 Olig-DT16(5′-TTTTTTTTTTTTTT-3′)分别由上海基康公司与上海博亚公司合成,引物序列,分别用于 13 个鸡  $\beta$ -防御素基因的扩增.
- 1.2.2 总 RNA 的提取 按照 TRIzol LS Reagent RNA 提取试剂盒使用说明书介绍的步骤,分别从鸡骨髓细胞、肝脏组织和肾脏组织中提取总 RNA.
- 1.2.3 鸡 β-防御素基因的 RT-PCR 扩增 反转录 (RT) 反应体系: RNA 5 μL, 5 × buffer 4 μL, dNTPs 4 μL, RNA 酶抑制剂 0.5 μL, Olig DT16 引物 0.5 μL, AMV 2 μL, DEPC 水补至 20 μL. 混匀后, 室温静置 10 min, 42 ℃保温 1 h, 冰浴 2 min, 反转录产物直接用于 PCR 扩增. PCR 反应体系为: 10 × buffer 10 μL, dNTPs 4 μL, 上下引物各 1.0 μL, cDNA 5 μL, Blend Taq 0.5 μL, 双蒸水补至 100 μL. PCR 程序: 94 ℃预变性 3 min; 94 ℃ 40 s, 58 ℃ 40 s, 72 ℃ 90 s, 30 个循环; 72 ℃后延伸 10 min. PCR 产物用 0.01 g/mL 的琼脂糖凝胶电泳进行检测.

Gal-1~Gal-7 基因从骨髓细胞 RNA 扩增, Gal-8、Gal-9、Gal-10 和 Gal-13 从肝脏组织 RNA 扩增,而 Gal-11 和 Gal-12 是从肾脏组织 RNA 中扩增.

#### 1.3 PCR 产物的克隆与序列分析

PCR 产物经过凝胶纯化回收后,与载体 pMD18-T 在下列反应体系中连接:  $2 \times \text{buffer 5} \mu L$ , pMD18-T  $1 \mu L$ , 加尾的 PCR 产物  $3 \mu L$ , T4 连接酶  $1 \mu L$ , 混匀后,于4 ℃过夜连接,再将连接产物转化 DH5 $\alpha$  感受态细胞. 挑取单个的白色菌落,接种于 3 mL 含 Amp的 LB 液体培养基中,37 ℃振摇培养过夜,然后进行菌落 PCR,对于 PCR 鉴定阳性的菌落,抽提质粒进行酶切鉴定. 酶切鉴定正确的质粒送上海博亚生物技术有限公司测序,对所获得的 DNA 序列用 Blast 程序进行相似性检索比较.

### 1.4 广西黄鸡β-防御素基因 Gal-1 ~ Gal-13 的组织 分布

50 只1 日龄广西黄鸡饲养至30 日龄,随机取10 只鸡喉气管、肺脏、肝脏、十二指肠、肾脏、法氏囊组织,加入1 mL TRIzol LS 冷冻匀浆,吸入至1.5 mL 经DEPC 水处理的灭菌微量离心管中,室温静置 10 min,使组织样品充分裂解;加入 200 μL 氯仿,激烈摇动 15 s,室温静置 5 min;4 ℃,12 r/min 离心 15 min,取上清液于一新的1.5 mL 经 DEPC 水处理的

灭菌微量离心管中,加入500 μL 异丙醇,充分混匀, 室温放置 10 min;4 ℃, 12 000 r/min 离心 10 min,弃 上清液,沉淀用体积分数为70%乙醇洗涤1次;风 干,用 10 µL 经 DEPC 水处理的无 RNA 酶的三蒸水 溶解沉淀,直接用于 RT-PCR 或 - 80 ℃保存. 用 RT-PCR 方法扩增 β-防御素 Gal-1 ~ Gal-13 基因,检测各 基因在喉气管、肺脏、肝脏、十二指肠、肾脏、法氏囊 的分布情况.

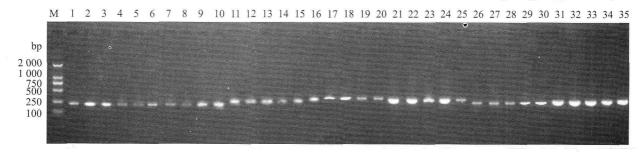
## 结果与分析

#### 2.1 鸡 β-防御素基因的 RT-PCR 扩增

mRNA 中扩增出广西黄鸡β-防御素基因 Gal-1 ~ Gal-13 编码区全长 cDNA, RT-PCR 产物于 0.02 g/mL 琼 脂糖凝胶电泳时,可以看到与预期长度相吻合的目 的电泳条带出现(图1、图2). PCR产物用于克隆、 测序.

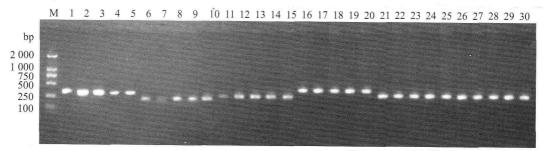
### 2.2 鸡 β-防御素基因的序列测定

通过克隆、测序获得 13 个基因的 cDNA 核苷酸 序列,并提交到 GeneBank 中获得广西黄鸡  $\beta$ -防御素 Gal-1 ~ Gal-13 基因的注册号为: DQ858297 ~ DQ858310. Gal-1 的第 35、45、57 位氨基酸分别为 S、 S、Y; Gal-1(α)的第35、45、57位氨基酸分别为N、Y、 用所设计的特异性引物进行 RT-PCR,从组织 H. 除了Gal-3基因,其他克隆到的序列都为编码



M; DNA marker DL2000; 1 ~ 5; Gal-1; 6 ~ 10; Gal-2; 11 ~ 15; Gal-3; 16 ~ 20; Gal-4; 21 ~ 25; Gal-5; 26 ~ 30; Gal-6; 31 ~ 35; Gal-7 图 1 广西黄鸡 β-防御素 Gal-1~Gal-7 基因 RT-PCR 扩增结果

Fig. 1 RT-PCR product of Guangxi Yellow chicken  $\beta$ -defensin Gal-1 – Gal-7



M:DNA marker DL2000;1 ~5:Gal-8;6 ~10;Gal-9;11 ~15:Gal-10;16 ~20:Gal-11;21 ~25:Gal-12;26 ~30:Gal-13 图 2 广西黄鸡 β-防御素 Gal-8~Gal-13 基因 RT-PCR 扩增结果

Fig. 2 RT-PCR product of Guangxi Yellow chicken  $\beta$ -defensin Gal-8 – Gal-13

区全长片段,由信号肽、前片段和成熟肽组成.

### 2.3 鸡β-防御素基因核苷酸序列、氨基酸序列的比 较分析

将所测定的所有鸡β-防御素基因的核苷酸序列 通过 http://www.ncbi.nlm.nih.gov 网站的 BLAST 程序与 GenBank 中注册的核苷酸序列进行比较,结 果发现本研究所测定的13个基因的核苷酸序列与 GenBank 中注册的相应核苷酸序列的相似性为 97% ~100%. 对所测定的鸡β-防御素基因氨基酸序列进 行相似性比较分析,结果表明: Gal-1(α)基因氨基酸 序列的相似性为 96.9% ~ 100.0%; Gal-2 氨基酸序 列相似性为 96.9% ~ 100.0%; Gal-4 氨基酸序列相 似性为 96.9% ~ 98.4% ; Gal-5 基因氨基酸序列相似

性为95.5%~100.0%; Gal-7基因氨基酸序列相似 性为 97.0%~100.0%; Gal-9 氨基酸序列相似性为 97.1%~100.0%; Gal-11 氨基酸序列相似性为 99.0% ~ 100.0%; Gal-12 氨基酸序列相似性为 98.1% ~ 99.0%; Gal-13 氨基酸序列相似性为 98.1%~99.0%. 利用 DNAStar 软件对本试验所测 得的13种广西黄鸡防御素基因进行系统发育树分 析,结果如图 3. 可以看出 Gal-1 与 Gal-5、Gal-12、 Gal-2 在同一分支上, Gal-6、Gal-7、Gal-9、Gal-8 在同 一分支上, Gal-10、Gal-11、Gal-4 在同一分支, Gal-13 独在一分支上.

# 2.4 鸡 β-防御素基因的序列与蛋白质结构分析

从表 1 可见. 除了 Gal-3 基因,其他克隆到的序

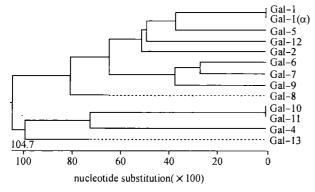


图 3 广西黄鸡 13 种 β-防御素基因的系统发育树分析 Fig. 3 Phylogenetic tree from the 13 chicken β-defensin genes of Guangxi Yellow chicken

列都为编码区全长片段,由信号肽、前片段和成熟肽组成;Gal-3 基因的第 1~129 和 204~387 碱基分别跟 Gal-1 基因的 89~129 和 311~494 碱基完全一样,它们的阅读框分别是 Gal-3:6~248 碱基, Cal-1:94~291 碱基,它们的成熟肽片断完全不同,为了保证引物的特异性,Gal-3 基因的上游引物落在了阅读框内,所扩增得到基因为第 29~300 位的核苷酸,编码 72 个氨基酸,由信号肽的后半部分 12个氨基酸残基、5 个氨基酸的原片段、38 个氨基酸的成熟肽组成. 除了 Gal-3 基因,其他克隆到的序列都为编码区全长片段,由信号肽、前片段和成熟肽组成.

表 1 广西黄鸡 β-防御素基因的序列与蛋白质结构分析

Tab. 1 Sequence and protein structure analyse of  $\beta$ -defensin genes of Guangxi Yellow chicken

			• •			
基因	核苷酸序列(bp) nucleotide sequence	前体肽氨基酸数 amino acid amount of	信号肽氨基酸数 amino acid amount	前片段氨基酸数 amino acid amount	成熟肽氨基酸数 amino acid amount	
gene		precursor peptide	of signal peptide	of propiece	of mature peptide	
Gal-1	198	65	20	5	40	
Gal-2	195	63	20	5	41	
Gal-4	321	64	20	1	38	
Gal-5	300	67	20	5	41	
Gal-6	249	64	20	5	38	
Gal-7	248	67	20	5	41	
Gal-8	351	66	20	5	41	
Gal-9	240	67	20	5	41	
Gal-10	298	68	20	7	40	
Gal-11	404	104	20	4	42	
Gal-12	335	65	20	0	40	
Gal-13	312	60	20	4	36	

### 2.5 广西黄鸡β-防御素基因 Gal-1 ~ Gal-13 的组织 分布情况

从表 2 数据可以发现, Gal-1、Gal-2、Gal-4、Gal-5、Gal-6、Gal-7、Gal-10 的表达分布非常广泛, Gal-3、Gal-8、Gal-9、Gal-11、Gal-12、Gal-13 的分布少.

表 2 广西黄鸡 β-防御素基因的组织分布情况
Tab. 2 Tissue distribution of β-defensin genes of Guangxi
Yellow chicken

基因	肺脏	肝脏	喉气管	法氏囊	十二指肠	肾脏
gene	lung	liver	larynx and trachea	bursa	duodenum	kidney
Gal-1	10	10	10	10	10	10
Gal-2	10	10	6	6	8	10
Gal-3	0	0	1	0	0	0
Gal-4	10	6	6	5	10	10
Gal-5	9	1	8	10	10	10
Gal-6	8	9	5	5	10	10
Gal-7	9	8	10	6	10	10
Gal-8	0	10	0	0	0	0
Gal-9	0	9	0	0	0	10
Gal-10	10	10	10	10	10	10
Gal-11	0	0	0	0	0	10
Gal-12	0	10	0	0	0	10
Gal-13	0	10	0	0	0	0

# 3 讨论

防御素相对分子质量 3 000 ~4 000,为带正电荷的阳离子多肽,具有广谱抗菌功能. 国内外学者<sup>[5-6,8-9]</sup>陆续克隆了不同品种鸡  $\beta$ -防御素基因,由于鸡品种的差异,防御素的分布表达也不一致,如Higgs 等<sup>[10]</sup>从 Cobb 500 肉鸡中扩增的 Gal-13 基因序列的阅读框比 Xiao 等<sup>[8]</sup>报道的在 3′端少了 87 个碱基,由于 Xiao 等<sup>[8]</sup>并未提及他们试验鸡的品种,还未能确定这种差异是否由品种差异引起的. 本研究扩增到的广西黄鸡  $\beta$ -防御素 Gal-13 基因,测序结果与 Higgs 等<sup>[10]</sup>报道的完全相同.

从防御素基因在广西黄鸡的肺脏、肝脏、喉气管、法氏囊、十二指肠和肾脏6个组织中的分布表达情况可以发现,Gal-1、Gal-2、Gal-4、Gal-5、Gal-6、Gal-7、Gal-10的表达分布非常广泛,Gal-3、Gal-8、Gal-9、Gal-11、Gal-12、Gal-13的分布少. 该结果与其他学者得到的试验结果并不完全一致[1]. 在所选择的6个

组织中,Brockus等[11]在肾脏中并未检测到 Gal-1 基因的表达,在喉气管组织、肾脏、法氏囊中他们并未检测到 Gal-2 基因,Xiao等[8]并未在肾脏中检测到 Gal-4 基因,Gal-5 基因的表达和本试验检测结果的不同之处在肾脏、肝脏和胃肠道,Gal-6 基因表达的不同之处在喉气管,Gal-7 基因除了法氏囊组织与本试验检测结果相同外,其他组织均不同,Gal-8 基因表达检测的结果一致,Gal-9 基因 Xiao等[8]除了肝脏检测到之外,在肺脏和法氏囊也检测到了,但他们并未在肾脏中检测到. Xiao等[8]也并未在喉气管、肾脏、胃肠道中检测到 Gal-10 基因,相反,他们在法氏囊组织中检测到了 Gal-12,但本试验并未检测到.

本研究利用 RT-PCR 技术成功地克隆出广西黄鸡的  $\beta$ -防御素共 13 个 cDNA 片段,丰富了鸡防御素乃至哺乳动物防御素基因资源库,为以后研究鸡防御素的结构、功能、多样性及其进化关系奠定基础,也体现了对广西黄鸡这种优质鸡保种的重要性.

#### 参考文献:

- [1] SUGIARTO H, YU P L. Identification of three novel ostricacins: an update on the phylogenetic perspective of β-defensins [J]. Int J Animicrob Ag, 2006, 27:229-235.
- [2] LABADIE O W, PICMAN J, HINCKE M T. Avian antimicrobial proteins: structure, distribution and activity [J]. World Poultry Sci, 2007, 63:421-438.
- [3] SUGIARTO H, YU P L. Avian antimicrobial peptides: the defense role of β-defensins [J]. Biochem Biophysica Res Commun, 2004, 323:721-727.

- [4] ZASLOFF M. Antimicrobial peptides of multicellular organisms [J]. Nature, 2002, 415:389-395.
- [5] HARWIG S S, SWIDEREK M, KOKRYAKOV V N, et al. Gallinacin-1: cysteine-rich antimicrobial peptides of chicken leukocytes[J]. FEBS Lett, 1994, 342:281-285.
- [6] EVANS E W, BEACH G G, WUNDERLICH J, et al. I-solation of antimicrobial peptides from chicken heterplhils
  [J]. Leuko Biolo, 1994, 56:661-665.
- [7] LYNN D J, HIGGS R, GAINES S, et al. Bioinformatic discovery and initial characterisation of nine novel antimicrobial peptide genes in the chicken[J]. Immunogenetics, 2004, 56:170-177.
- [8] XIAO Y, HUGHES A L, ANDO J, et al. A genome-wide screen identifies a single beta-defensin gene cluster in the chicken: Implications for the origin and evolution of mammalian defensins [J]. BMC Genomics, 2004, 5:56.
- [9] 谢青梅,陈燕珊,马静云,等.广西黄鸡β-防御素 Cal-4 基因克隆和体内的诱导表达[J].中国兽医科学, 2006, 36(08):428-432.
- [10] HIGGS R, LYNN D J, GAINES S, et al. The synthetic form of a novel chicken beta-defensin identified in silico is predominantly active against intestinal pathogens[J]. Immunogenetics, 2005, 57:90-98.
- [11] BROCKUS C W, JACKWOOD M W, HARMON B G. Characterization of beta-defensin prepropeptide mRNA from chicken and turkey bone marrow [J]. Anim Genet, 1998, 29;283-289.

【责任编辑 柴 焰】