斑节对虾 TSG101 基因的克隆及表达分析

王 芳^{1,2}, 范嗣刚², 赵 超², 王鹏飞², 闫路路², 邱丽华^{2,3}, 闫喜武¹

(1. 大连海洋大学 水产与生命学院, 辽宁省贝类良种繁育工程技术研究中心, 大连 116023; 2. 中国水产科学研究院 南海水产研究所, 广东 广州 510300; 3. 农业农村部水生动物基因组学重点实验室 北京 100141)

摘要:为探究肿瘤易感基因 101(简称 TSG101)对斑节对虾(Penaeus monodon)的免疫应答作用,了解在 细菌刺激下斑节对虾的机体发生的变化机制,本研究以哈维弧菌(Vibrio harveyi)和金黄色葡萄球菌 (Staphylococcus aureus)为实验组,以磷酸缓冲液(PBS)为对照组,通过荧光定量分析展开对斑节对虾对 菌刺激的免疫应答作用。结果显示,斑节对虾的 TSG101 在各组织中均有表达,在肝胰腺中的表达量最 高。在金黄色葡萄球菌刺激下,斑节对虾的 TSG101 在肝胰腺中的表达量与对照组相比呈极显著上调 (P<0.01),第 12 小时的 TSG101 mRNA 的表达量达到最大(为对照组的 21.60 倍);在鳃中的表达量与对 照组相比呈极显著上调(P<0.01),第 6 小时斑节对虾 TSG101 的表达量达到最大值(为对照组的 3.64 倍)。 在注射哈维弧菌第 9 小时,肝胰腺中的 PmTSG101 mRNA 表达量极显著上调(P<0.01)且达到最大(为对 照组的 2.50 倍)。实验结果初步表明,斑节 TSG101 参与斑节对虾的先天免疫反应,在金黄色葡萄球菌 和哈维弧菌的刺激的情况下,该基因 RNA 水平的表达情况发生明显变化。

关键词:斑节对虾(Penaeus monodon);肿瘤易感基因 101;金黄色葡萄球菌(Staphylococcus aureus);哈维弧菌(Vibrio harveyi)
 中图分类号: S917 文献标识码: A 文章编号: 1000-3096(2019)07-0122-10
 DOI: 10.11759/hykx20190321001

肿瘤易感基因 101(Tumor susceptibility gene 101, TSG101)是一种肿瘤抑制基因,首次在小鼠(Mus musculus)成纤维细胞中发现。TSG101存在于细胞质 和细胞核中。随着细胞周期的改变,TGS101 的相对 含量和位置也相应地发生变化^[1]。TGS101 是细胞内 体分选转运复合物(endosomal sorting complexes required for transport, ESCRT)主要组成部分^[2],含有一 些能与其他分子相互作用的独特结构域。这些结构 域为非活性泛素结构域(Ubiquitin E2 variant, UEV)、 脯氨酸富集区(proline-rich region, PRR)、稳定框 (steadiness box, SB)和卷曲结构域(coiled coil, CC)^[3]。 UEV 能与被泛素标记的底物^[4]和病毒蛋白或是 ESCRT-0 中的肝细胞生长因子(Hepatocyte growth factor, Hrs)^[5]相互结合。在细胞周期时,PRR 与中心 体蛋白 55 相互作用,运输 TSG101 到中间体^[6]。

TSG101 参与了脊椎动物生长和增殖^[7]等生物过程,如肿瘤发生^[8,9],细胞生长和增殖^[10],基因的表达和调控^[11]。抑制*TSG101* 可激活表皮生长因子受体蛋白和 MAPK(丝裂原活化蛋白激酶)信号传导^[12,13]。 *TSG101* 可能与受体酪氨酸激酶信号传导的负调节有 关^[14, 15]。*TSG101*的失活,抑制了 EGF 受体向溶酶体的转运,导致下游信号级联的诱导延长。*TSG101*还与某些上皮肿瘤细胞中的肿瘤增强基因具有相反的作用^[16, 17]。如 Bieniasez^[18]等利用 Gag 蛋白中的两种晚期结构域 PTAP 和 YPLTSL 分别和 *TSG101*和 ALG-2 互作蛋白 X(ALG-2 interacting protein X, Alix)相互作用进而启动 ESCRT 的相关分子帮助 HIV-1 完成组装和出芽过程。*TSG101*还参与 DNA 病毒的虎纹蛙病毒(Tiger frog virus, TFV)和其他 RNA 病毒的 甲型流感病毒(Influenza A virus, IAV)、马尔堡病毒(Marburg virus, MARV)、禽类肉瘤病毒(Avian sarcoma virus, ASV)等病毒的出芽过程。在甲壳动物中,日本

收稿日期: 2019-03-21; 修回日期: 2019-05-07

基金项目: 国家自然基金应急管理项目(31741121); 院级基本科研业务费重 点研究项目(2018HY-ZD0204); 海南省重点研发计划项目(ZDYF2018163) [Foundation: Natural Foundation Emergency Management Project of China, No.31741121; Key Research Project of Basic Scientific Research, No. 2018HY-ZD0204; Key Researched and Developed Plan of Hainan Province, No. ZDYF2018163]

作者简介: 王芳(1994-), 女, 硕士研究生, 贵州锦屏人, 主要从事海 洋生物功能基因研究, 电话: 19909853031, E-mail: wangfang2017@ 163.com; 闫喜武, 通信作者, 教授, E-mail: yanxiwu2002@163.com

囊对虾(Marsupenaeus japonicus)中的 TSG101 通过影响宿主细胞早期和晚期内体途径参与对虾白斑综合征病毒(White spot syndrome virus, WSSV)在宿主细胞内转运的过程,在WSSV 感染晚期,日本囊对虾TSG101 从细胞膜聚集状态转到细胞质附近,推测在WSSV感染宿主过程中日本囊对虾的TSG101 能够协同 ESCRT 中某些能与其发生相互组分来完成自身病毒的转运与释放^[19]。TSG101 在克氏原螯虾(Procambarus clarkii)中与Hrs相互作用形成ESCRT,并识别凝集溶酶体中多囊泡体(Multivesicular bodies, MVBs)途径降解的转运分子^[20],表明克氏原螯虾中的TSG101 是通过 Toll 途径参与克氏原螯虾的先天免疫^[2]。

斑节对虾(Penaeus monodon)是中国重要的水产 养殖物种。近年来, 斑节对虾深受病害的侵袭, 造成 了严重的经济损失。研究斑节对虾先天免疫的分子 机制对其病害防治有着重要的理论指导作用。哈维 弧菌(Vibrio harveyi)为革兰氏阴性菌,是海洋环境中 广泛存在且能引起水生生物爆发大规模疾病的潜在 弧菌之一^[21]。养殖对虾中哈维弧菌是最早引起养殖 对虾爆发发光病的主要病原菌,不仅可以引发幼苗 爆发疾病^[22],还能导致成虾死亡^[19];金黄色葡萄球 菌(Staphylococcus aureus)属于葡萄球菌属(Staphylococcus), 是一种革兰氏阳性菌, 同样是海洋动物爆 发疾病的重要病原之一。这两种细菌常用于对虾的 先天免疫分子机制研究中^[20]。在斑节对虾中, TSG101 抵御外界病菌刺激下的免疫应激机制却没有相关的 研究报道,其分子作用机制尚不明确。为探索 TSG101 在不同的免疫刺激下的不同的表达模式,本 研究克隆了斑节对虾TSG101 基因的全长 cDNA, 用 实时荧光定量 RT-PCR 研究了 TSG101 mRNA 组织表 达及其在细菌刺激下的表达情况, 以期能解析斑节 对虾细菌刺激下的免疫机制奠定基础。

1 材料和方法

1.1 实验材料

从广州市黄沙水产市场购买 5 只斑节对虾(体质量 200 g±2 g)。在实验室暂养 3 d 后,剪取每只虾的鳃、胃、性腺、肝胰腺、脑、淋巴、肠、心等组织,液氮冷冻后保存,用于斑节对虾 TGS101 序列克隆和组织表达分析。

在南海水产研究所珠海基地做斑节对虾的菌液 注射实验。从基地池塘捕捞 400 只斑节对虾(体质量 30 g±2 g),随后转移到水桶中暂养 3 d(海水盐度为 5,水温为 25±1℃)。每天更换 2/3 的水,及时清除池内的 残留物,并投喂商业饲料(广东双湖饲料有限公司)。

1.2 细菌刺激实验

实验共有 9 组, 分为实验组 1、2、3、4、5、6 和对照组 1、2、3, 每组各有 30 只虾。实验组注射的 哈维弧菌和金黄色葡萄球菌浓度都是 1×10⁷ 个/mL, 实验组 1、2、3 里的每尾虾注射 50 μL 哈维弧菌悬液, 实验组 4、5、6 里每尾虾注射 50 μL 金黄色葡萄球菌 悬液, 另对对照组 1、2、3 里的每尾虾注射同体积的 磷酸缓冲液(PBS)。注射后的 0、6、9、12、24、48、 72 h 每个时间点各取 5 尾虾的鳃和肝胰腺, 液氮冷 冻后移至-80℃冰箱中保存。另取 0 h 的样品作为空 自对照组。

1.3 RNA 提取和 cDNA 合成

用 Trizol 试剂(Invitrogen, 美国)提取上述样品的 RNA, 按照说明书的试验步骤进行。RNA 溶于 DEPC 处理过的 ddH₂O 中。用 2.0%的琼脂糖凝胶电泳检测 RNA 的完整性,用 NanoDrop 2000(美国)分光光度计 对 RNA 浓度进行测定。以总 RNA(1µg)为模板。脑 等组织样品的 RNA 在反转录酶的 M-MLV 的作用下 合成 cDNA 的第一条链, Oligo-dT 为反转录引物。1.2 中, 鳃和肝胰腺的 RNA 用 PrimeScriptTM RT reagent Kit(Takara, 日本)进行逆转录,获得 cDNA,浓度稀 释至 50ng/µL 备用。

1.4 斑节对虾 TSG101 基因克隆和测序

从笔者实验室的斑节对虾转录组数据中(未发表) 获得 *PmTSG101* 基因 cDNA 序列。针对 3'RACE 设 计引物 TSG101-3race-F1 和 TSG101-3race-F2(表 1) 的基因特异性,使用 SMART™RACE cDNA 扩增试 剂盒(Clontech,美国)获得 *TSG101* cDNA 序列的 3'UTR。在 3'末端,用基因特异性引物 TSG101-3race-F1 和通用引物 UPM(UPX-long 和 UPX-short 的混合物,表 1)进行 RACE PCR 的降落 PCR 反应。 PCR 程序如下进行:94℃初始变性 3 min;然后在进 行 30个循环的94℃ 30 s,60℃ 30 s 和 72℃ 3 min;最 后一个循环是在 72℃下延伸 10 min。随后以上一轮 的 PCR 产物为模板进行半巢式 PCR,TSG101-3race-F2 和通用引物 NUP 扩增,程序为:94℃ 3 min; 35个 循环的条件为 94℃ 30 s,57℃ 30 s,72℃ 3 min; 72℃ 10 min。 PCR 反应结束后将 PCR 反应产物连接到 pMD18-T 载体中、转化入大肠杆菌 DH5a 的感受态 细胞,含有 3'RACE产物的重组质粒送广州擎科生物 公司(广州,中国)测序。

1.5 序列和系统发育分析

利用 ORF finder(https: //www.ncbi.nlm.nih.gov/ orffinder/)查找 TSG101 序列的开放阅读框;使用 Computer pI/Mw(http: //web.expasy.org/compute_pi) 分析 TSG101 氨基酸序列的等电点和分子量;用 SMART 4.0(http: //smart.embl-heidelberg.de/)分析蛋 白结构;使用 Swiss-model (http: //swissmodel.expasy.org)对蛋白三级结构进行预测;核苷酸序列同源 性和相似性用 MatGAT 2.01 进行分析;序列多重比 对可以利用 Clustal X 1.81 和 Bioedit 软件进行比对; 进化树用 MEGA 5.0 的邻接法(Neighbor-joining, NJ) 进行构建。

表1 实验所用引物

Tab. 1 Sequence of primers used in this study

1.6 实时荧光定量 PCR 表达分析

用 PrimeScriptTM RT reagent Kit(Takara, 日本)将 提取好的 RNA 逆转录成 cDNA, 每个组织的 cDNA 设置 3 个重复, 并将浓度稀释至 50 ng/µL 备用。用 引物 TSG101-qpcr-F 和 TSG101-qpcr-R(表 1)进行荧 光定量 PCR, 以 EF-1 α 为内参基因。用 SYBR Premix Ex TaqTM 试剂盒并根据其说明书进行实时荧光定量 PCR, 每个组织的 cDNA 和内参均设置 5 个平行。数 据分析处理采用相对 CT法, 在 mRNA 水平上分析目 的基因相对于内参基因的表达变化。

1.7 统计学分析

实验数据使用 SPSS 22.0 进行单因素方差分析, 结果以"平均值±标准差(\bar{X} ±SD)"表示,当 P<0.05 时 则认定为差异显著,P<0.01 则是极其显著的,作图使 用 SigmaPlot 软件。

ib. 1 Sequence of primers used in this study		
引物名称	序列(5'-3')	用途
TSG101-F	ATGTCTCCTCAAAACCATGAACAAGTCG	TSG101 cDNA 验证
TSG101-R	TCAGCCAGCCATGTTCCCCTTT	TSG101 cDNA 验证
TSG101-3race-F1	CGGCTGTAAGTGACCGTGTTCG	3'RACE 扩增
TSG101-3race-F2	GCCACTCAGGATGCCATTTATT	3'RACE 扩增
TSG101-Qpcr-F	CCACTACATCCAGCGTCCCTA	实时荧光定量 PCR
TSG101-Qpcr-R	CTGCCGCAACACTGATACCTC	实时荧光定量 PCR
EF-1a-F	AAGCCAGGTATGGTTGTCAACTTT	实时荧光定量 PCR
EF-1a-R	CGTGGTGCATCTCCACAGACT	实时荧光定量 PCR

2 结果

2.1 PmTSG101 基因的生物信息学分析

本研究用 SMART RACE 技术克隆出了斑节对 虾 *TSG101* 基因的 cDNA 全长 1 642 bp(GenBank 号 为 MK069599)(图 1),包括 57 bp的 5'非编码区(UTR)、 1 323 bp的开放阅读框(ORF)和 262bp的 3'非编码区 (UTR),编码 440 个氨基酸,理论分子量约为 48.4 kda, 理论等电点为 8.85。斑节对虾 TSG101 蛋白分析显示, 斑节对虾 TSG101 蛋白主要含有 UEV 结构域、CC 结构域和 SB 结构域 3 个保守的功能结构域(图 1)。 氨基酸序列比对,结果显示斑节对虾 TSG101序列与 克氏原螯虾(AGZ84436.1)、麦茎蜂(*Cephus cinctus*, XP_015602525.1)、美洲鲎(*Limulus polyphemus*, XP_ 013789333.1)、内华达古白蚁(*Zootermopsis nevade*- nsis, XP_021914726.1)、干木白蚁(Cryptotermes secundus, XP_023702457.1)、海岱果蝇(Drosophila hydei, XP_023164137.1)、威利斯托尼果蝇(Drosophila willistoni, XP_002062519.1)、温室拟肥腹蛛(Parasteatoda tepidariorum, XP_015920331.1)的 TSG101 序列同源性分别为 82%、48%、53%、52%、53%、 50%、50%、52%(图 2)。蛋白三级结构分析其单体由 7个 α 折叠和 6 个无规则卷曲连接组成(图 3)。进化 树结果表明, 斑节对虾与克氏原螯虾聚为一枝, 然 后再与邻近的布氏果蝇(Drosophila busckii)在一起, 之后与龟壳攀鲈(Anabas testudineus)、大刺鳅(Mastacembelus armatus)、美妊丽鱼(Astatotilapia calliptera)、尼罗罗非鱼(Oreochromis niloticus)、花斑溪鱂 (Kryptolebias marmoratus)等硬骨鱼类聚在一起, 与 两栖类和哺乳动物的亲缘关系比较远(图 4)。

2.2 班节对虾 TSG101 组织分布的差异表达 斑节对虾的 9 个组织中均有表达,表达量最高的是 实时荧光定量 PCR 结果表明 PmTSG101 基因在 肝胰腺,其次在胃和肠,表达量最低的是性腺(图 5)。

1 ACAAAAGTCTGATGTTTTAGATGTCTTTTTAACATTTTTACAAAGCTAAGGCCAAAAATG 60

1 \mathbf{M} 1 61 TCTCCTCAAAACCATGAACAAGTCGTGACACAGGCGGTTATGAACAGATATGTGAATGTG 120 2 S P Q N H E Q V V T Q A V M N R Y V N v 21 GAGAAGACTAAACGTGACGTTTTAACAGCACTCCAACATTACCGTGGGCTAGGACCAAAG 121 180 22 K T K R D V L T A L O H Y R G L G P к 41 181 240 D K F V F R S G T S R Y L L C L E G T 61 42 L ATACCTGTTACATATAAAGGTGCCACATACAACATCCCAATATGCATCTGGCTCCTGGAC 300 241 P V T Y K G A T Y N I P I C I W L L D 81 62 I AACCATCCTTTGTCTTCGCCGATGGTGTATGTCAAGCCCACCCCCGACATGCTTATAAAA 360 301 82 N H P L S S P M V Y V K P T P D M L I K 101 361 420 A S R H V D Q N G K V Y L P Y L H E W N 121 102 421 CCAAATTCCTCAGATTTACCGGGCCTCATCCAGATTATGATAATGACCTTCAGTGAGATG 480 PNSSDLPGLIQIMIMTFSEM 141 122 CCACCTGTCTACTCAAAGCCAAAGACTGCTCAGCCTCCTGGTGCAACGCCATACCCACTA 540 481 P P V Y S K P K T A Q P P G A T P Y P L 142 161 CCATATCCAACAAACTCTCCTGGTTACATGCCTATGCCAGGAGGACCAAATATGCCATAC 600 541 Р YPTN S P G Y M P M P G G P N M Р Y 181 162 601 AGCCCAGCTCAAACTGGTGCCAATACTGTGTACCCACCCTACCCAACAACAACCTGGAGGC 660 т G А NTVYP Р Y Р 201 182 S Р Α 0 т 0 Р G G TATCCTCCATCAACCACGCCATACCCAGTGTATCCTCCAGCAAGTACAGCGGGGCTACCCT 720 661 т Т Р Y P v Y P Р S G 221 Y Р Р S Α Т Α Y Р 202 CCCTCTCAGCCCCCACTTCATATCCGCCACCTTATTCTGCTGGGGGGCATAACATATCCT 780 721 S Y Р Р 222 Р S 0 Р Р Т Р Y \mathbf{S} Α G G I Т Y Р 241 CCATACCCGTCCACTACATCCAGCGTCCCTACAGGGCAGGCTACAGAGACTAGTGGGGTG 840 781 Р S т т \mathbf{S} S VP TGO А т Е T S G 261 Р Y v 242 841 ACTGGAACAAGCACAACAACTAGCACTGGCACAATCACAGAGGAACACATACGCGCATCC 900 т G тзт т т S TGTITEEHIRAS 281 262 CTTATCTCGGCTGTAAGTGACCGTGTTCGAGCTAAACTTCGAGACAGCTATGGGGGGCTCT 960 901 282 LISAVSDRVRAKLRDSYGGS 301 961 O A E V S V L R O O O A D L N O G K I K 321 302 1021 CTTGAGGGCCTTATCAGTAAATTGGAGCAAGAGCAAACTGAATTAGATAAGAACATCAGG 1080 L E G L I S K L E Q E Q T E L D K N I R 341 322 1081 GTTTTACGTGATAAAGAGGGAGAAATCAAGAATGTGCTGTCACGTTTGTCATCTGCTACG 1140 342 V. L. R. D. K. E. G. E. I. K. N. V. L. S. R. L. S. S. т 361 Α []4] GAACCACTGAATGTAGATGAAGCCGTCACTACCACTGCACCACTTTATAAACAGTTGTTG 1200 362 E PLNV<u>DEAVTTTAPLYKQL</u> L 381 [20] AATGCTTATGCTGAAGACCAGGCCACTCAGGATGCCATTTATTACCTTGGCGAAGCTCTG 1260 <u>A Y A E D Q A T Q D A I Y Y L G E A</u> 401 382 N L [25] CGGCGAGACGTGATTGACCTTGATTGCTTCTTGAAGCATGTCCGCTCTCTCACGGAAG 1320 R R D V I D L D C F L K H V R S L S R K 421 402 422 O Y 0 LRATMIK С <u>RAK</u>GNMAG 440 1381 GATGTTGAATATGCAAGGATGGCTTGATTCATATGGTGTATGTTATAAAGTTTGGATTAT 1440 1500 1441 CAATACTGGCATGAACATAGGCATGCTAAAAGTGAATCACTATTAGGGTACTGGATATGA [50] GTTGGTAGGGTGAAATTCATACTTTTGAATATGTGATCAGTGTTAAAGTTATCTTGTGAA [560 1621 CTGAAATATTCCATGTTTACAT 1642

图 1 斑节对虾 TSG101 cDNA 序列及其氨基酸序列

Fig. 1 Complete cDNA sequence and predicted amino acid sequence of TSG101

起始密码子(ATG)和终止密码子(TAG)用方框内; 灰色阴影表示 UEV 结构域; 波浪线表示 CC 结构域, 直线部分表示 SB 结构域 The start codon (ATG) and the stop codon (TGA) are marked in boxes; The UEV domain is shown in shadow; The CC domain is wavy underlined; The SB domain is underlined

研究报告 REPORTS



图 2 斑节对虾 TSG101 氨基酸序列与其他物种 TSG101 氨基酸序列的比对结果 Fig. 2 Multiple alignment of deduced amino acid sequences of TSG101 from *P. monodon* and other species 海洋科学/2019 年/第 43 卷/第 7 期



图 3 斑节对虾 TSG101 蛋白三级结构预测 Fig. 3 Tertiary structure prediction of *P. monodon* TSG101

2.3 斑节对虾 TSG101 在金黄色葡萄球菌 和哈维弧菌刺激下的表达变化

金黄色葡萄球菌和哈维弧菌刺激后,另以 PBS 为对照组,分别提取不同时间段(0、6、9、12、24、 48、72 h)肝胰腺和鳃的 RNA, qPCR 检测斑节对虾 *TSG101* 在转录水平上的表达模式(图 6)。从结果分 析可得,在肝胰腺中,斑节对虾 *TSG101* 在金黄色葡 萄球菌刺激后的 6 h~48 h 表达水平都显著升高, 12 h 达到最高水平, 72 h 恢复正常;在鳃中,斑节对虾 *TSG101* 在细菌刺激后 6 h 和 48 h 表达水平都明显升高。另外,在哈维弧菌的刺激对虾后,肝胰腺中的斑节对虾 *TSG101* 仅在 9 h 表达水平明显上升;而在鳃中,斑节对虾 *TSG101* 的表达水平都为正常状态。

3 讨论

TSG101 是组成 ESCRT- I 的一个重要亚基,参与膜蛋白分选和回收^[23],细胞周期^[24]和自噬^[25]等过程。本研究首次在斑节对虾中克隆并鉴定了 TSG101 序列,将其命名为斑节对虾 *TSG101*。TSG101 蛋白序列保守性较高,不同物种的结构域组成大都相似,由 UEV、脯氨酸富集区、CC 以及一个 SB 结构域组成,根据蛋白结构预测分析斑节对虾 TSG101 蛋白主要存在着 UEV 结构域和 SB 结构域。TSG101 蛋白中的 UEV 结构域在克氏原螯虾和布氏果蝇等中都存在且保守性较强,其中,UEV 结构域由扭曲的四股反平行的β折叠组成,具有曲折的拓扑结构,其中4个α螺旋聚集在β折叠的一个面上^[26]。UEV 结构域是泛素化结合酶 E2 的一个变体,它不具有催化泛素转运的功能,是因为在其功能位点上缺少一个半胱氨酸残基,但是可与泛素分子结合^[26,27]。









在无脊椎动物中, 先天免疫系统是抵御外界病原体的主要防御机制^[28]。本研究主要对斑节对虾*TSG101* mRNA 在不同菌液刺激下的表达情况进行研究, 探讨 斑节*TSG101* 在斑节对虾中免疫应答的理论分子机制。 斑节对虾*TSG101* 在对虾中肝胰腺、肠、胃、淋巴、心、 脑等均有表达, 但在肝胰腺中表达量最高, 表明 *TSG101* 参与了斑节对虾多个组织器官的转录调控作 用; 克氏原螯虾^[7]的*TSG101* 在肝胰腺中表达量最高; 日本囊对虾^[29]的*TSG101* 在血细胞中表达量最高; 日本囊对虾^[29]的*TSG101* 在血细胞中表达量最高; 可表明, 肝胰腺和血细胞是对虾的非特异性免疫组织, 在机体受到应激反应时发挥重要的作用^[30,31]。因此, 可 以初步推断斑节对虾*TSG101* 有着免疫功能作用。



图 6 金黄色葡萄球菌和哈维弧菌刺激后斑节对虾 *TSG101* 在肝胰腺和鳃中的相对表达量 Fig. 6 Relative expression levels of *PmTSG101* in the hepatopancreas and gill after challenge with *S. aureus* and *V. harveyi* "*". 差异显著(*P*<0.05); "**". 极显著差异(*P*<0.01) "*". significant difference at *P* < 0.05; "**". highly significant difference at *P* < 0.01

病原体的侵袭会对机体造成显著影响^[32]。本研 究将鳃和肝胰腺作为研究器官,探讨在金黄色葡萄 球菌和哈维弧菌刺激下斑节对虾 *TSG101* mRNA 表 达的变化情况,了解该基因在斑节对虾中的免疫应 答分子机制。在哈维弧菌刺激对虾后,斑节对虾 *TSG101* 仅在肝胰腺中显著升高(*P*>0.01)。在金黄色 葡萄球菌刺激后的 6、9、12、24、48 h, 斑节对虾 TSG101 在肝胰腺中的表达量显著升高(P<0.01), 在 鳃中 6h 和 48h 表达量明显上升(P>0.01)。由此可知, 在菌液刺激下, 斑节对虾 TGS101 的表达量主要在肝 胰腺有变化, 在鳃中的表达量和对照组大多无显著 差异。另外, 在肝胰腺中, 金黄色葡萄球菌的刺激强 于哈维弧菌刺激, 斑节对虾 *TGS101* 表达量明显上 升。金色葡萄球菌是革兰氏阳性菌。哈维弧菌是革 兰氏阴性菌。阳性菌和阴性菌对生物体刺激后, 激活 的分子免疫通路有差别。本研究结果说明 *TGS101* 基 因参与了革兰氏阳性菌引发的免疫信号通路。在对虾 属中, Toll 信号通路主要参与抗革兰氏阳性菌的免疫, IMD 信号通路主要参与范革兰氏阴性菌的免疫。Sun^[7] 等发现, 将克氏原螯虾的 *TGS101* 进行 RNAi 后, Toll 信号通路中的一些基因(Crustin、ALF)表达量显著下降, 推测 *TGS101* 可能通过参与 Toll 信号通路参与了先天 免疫过程。这说明斑节对虾 *TGS101* 可能也是通过 Toll 信号通路起作用, 不过这还需要进一步实验证明。

综上,本研究克隆出了斑节对虾 *TSG101* 基因 cDNA 全长,探讨了在哈维弧菌和金黄色葡萄球菌 应激下斑节对虾 *TSG101* mRNA 表达模式。该研究发 现在上述细菌刺激下,斑节对虾 *TSG101* mRNA 表达 量均出现不同程度的变化,表明斑节对虾 *TSG101* 基 因参与斑节对免疫应激反应,为 *TSG101* 作为免疫功 能基因提供了理论依据,也为研究甲壳类动物的先 天免疫应答奠定了基础。

参考文献:

- Xie W, Li L, Cohen S N. Cell cycle-dependent subcellular localization of the *TSG101* protein and mitotic and nuclear abnormalities associated with *TSG101* deficiency[J]. Proceedings of the National Academy of Sciences, 1998, 95(4): 1595-1600.
- [2] Lobert V H, Stenmark H. Cell polarity and migration: emerging role for the endosomal sorting machinery[J]. Physiology, 2011, 26(3): 171.
- [3] Li L, Liao J, Ruland J, et al. A *TSG101/MDM2* regulatory loop modulates *MDM2* degradation and *MDM2/ p53* feedback control[J]. Proceedings of the National Academy of Sciences, 2001, 98(4): 1619-1624.
- [4] Sundquist W I, Schubert H L, Kelly B N, et al. Ubiquitin recognition by the human *TSG101* protein[J]. Molecular Cell, 2004, 13(6): 783-789.
- [5] Bilodeau P S, Winistorfer S C, Kearney W R, et al. Vps27-Hse1 and ESCRT-I complexes cooperate to increase efficiency of sorting ubiquitinated proteins at the endosome[J]. Journal of Cell Biology, 2003, 163(2): 237-243.
- [6] Hyung Ho L, Natalie E, Rodolfo G, et al. Midbody targeting of the ESCRT machinery by a noncanonical coiled coil in CEP55[J]. Science, 2008, 322(5901): 576-580.
- [7] Sun Y X, Tang L, Gao J, et al. A role of tumor suscepti-

bility gene 101 (*TSG101*) in innate immune response of crayfish, *Procambarus clarkii*[J]. Developmental & Comparative Immunology, 2017, 76: 268-273.

- [8] Garrus J E, Schwedler U K, Von, Pornillos O W, et al. *TSG101* and the vacuolar protein sorting pathway are essential for HIV-1 budding[J]. Cell, 2001, 107(1): 55-65.
- [9] Jiang Y, Ou Y, Cheng X. Role of *TSG101* in cancer[J]. Frontiers in Bioscience, 2013, 18(1): 279-288.
- [10] Wagner K U, Krempler A, Qi Y, et al. *TSG101* is essential for cell growth, proliferation, and cell survival of embryonic and adult tissues[J]. Molecular and Cellular Biology, 2003, 23(1): 150.
- [11] Sun Z, Pan J, Hope W Q X, et al. Tumor susceptibility gene 101 protein represses androgen receptor transactivation and interacts with p300[J]. Cancer, 2015, 86(4): 689-696.
- [12] Dobrowolski R, De Robertis E M. Endocytic control of growth factor signalling: multivesicular bodies as signalling organelles[J]. Nature Reviews Molecular Cell Biology, 2012, 13(1): 53-60.
- [13] Mattissek C, Teis D. The role of the endosomal sorting complexes required for transport (ESCRT) in tumorigenesis[J]. Molecular Membrane Biology, 2014, 31(4): 111-119.
- [14] Baldys A, Raymond J R. Critical role of ESCRT machinery in EGFR recycling[J]. Biochemistry, 2009, 48(40): 9321-9323.
- [15] Lu Q, Hope L W, Brasch M, et al. *TSG101* interaction with HRS mediates endosomal trafficking and receptor down-regulation[J]. Proceedings of the National Academy of Sciences, 2003, 100(13): 7626-7631.
- [16] Zhang Y, Song M, Cui Z S, et al. Down-regulation of *TSG101* by small interfering RNA inhibits the proliferation of breast cancer cells through the MAPK/ERK signal pathway[J]. Histology & Histopathology, 2011, 26(1): 87-94.
- [17] Zhu G, Gilchrist R, Borley N, et al. Reduction of *TSG101* protein has a negative impact on tumor cell growth[J]. International Journal of Cancer, 2004, 109(4): 541-547.
- [18] Bieniasz P D. Late budding domains and host proteins in enveloped virus release[J]. Virology, 2006, 344(1): 55-63.
- [19] 刘问, 钱冬, 杨国梁, 等. 南美白对虾虾苗淡化期间 发光病病原研究[J]. 集美大学学报(自然版), 2004, 9(4): 300-304.
 Liu Wen, Qian Dong, Yang Guoliang, et al. A study on

the pathogen of luminous bacterial disease of penaeus vannamei post-larvae during desalinization[J]. Journal of Jimei University Natural Science, 2004, 9(4): 300-304.

[20] 许森. L 型凝集素和 Toll、IMD 信号通路关键因子在 日本对虾先天免疫中的功能研究[D]. 济南:山东大 学,2014:50.

Xu Sen. Function of L type lectin and key components of Toll and IMD signaling pathways in innate immunity of *kuruma shrimp*[D]. Jinan: Shandong University, 2014: 50.

- [21] 王瑞旋, 耿玉静, 冯娟, 等. 杂色鲍哈维弧菌耐药质 粒的鉴定和分析[J]. 南方水产科学, 2012, 8(2): 1-6.
 Wang Ruixuan, Gen Yujing, Feng Juan, et al. Identification and analysis of resistant plasmid of pathogenic bacteria *Vibrio harveyi* isolated from Haliotis diversicolor[J]. South China Fisheries Science, 2012, 8(2): 1-6.
- [22] 陈月忠, 钟硕良, 周宸. 成虾发光病病原体的分离鉴 定及防治技术研究[J]. 中山大学学报(自然科学版), 2000, 39(s1): 218-223.
 Chen Yuezhong, Zhong Shuoliang, Zhou Chen. Prevention and treatment of luminous disease of adult prawns[J].
 Actaentiarum Naturalium Universitatis Sunyatseni, 2000, 39(s1): 218-223.
- [23] Bishop N. Mammalian class E vps proteins recognize ubiquitin and act in the removal of endosomal proteinubiquitin conjugates[J]. The Journal of Cell Biology, 2002, 157(1): 91-102.
- [24] Hurley J H. ESCRTs are everywhere[J]. The EMBO Journal, 2015, 34(19): 2398-2407.
- [25] Gessica S, Daniele M, Alessandro A, et al. Role of chaperone-mediated autophagy dysfunctions in the pathogenesis of Parkinson's disease[J]. Frontiers in Molecular Neuroscience, 2016, 9: 2623-27938
- [26] Pornillos O, Alam S L, Rich R L, et al. Structure and functional interactions of the *TSG101* UEV domain[J].
 EMBO (European Molecular Biology Organization) Journal, 2002, 21(10): 2397-2406.
- [27] Teo H, Veprintsev D B, Williams R L. Structural in-

sights into endosomal sorting complex required for transport (ESCRT-I) recognition of ubiquitinated proteins[J]. Journal of Biological Chemistry, 2004, 279(27): 28689-28696.

- [28] Zeng Xianglan, Ye Haihui, Yang Ya'nan, et al. Molecular cloning and functional analysis of the fatty acidbinding protein (*Sp-FABP*) gene in the *mud crab* (*Scylla paramamosain*)[J]. Genetics and Molecular Biology, 2013, 36(1): 140-147.
- [29] 高洁. 肿瘤易感基因 101 在白斑综合征病毒感染对虾 过程中的功能研究[D]. 济南:山东大学, 2018: 40. Gao Jie. Tumor susceptibility gene 101 function in the process of WSSV infection of *Marsupenaeus japonicus*[D]. Jinan: Shandong University, 2018: 40.
- [30] Verri T, Mandal A, Zilli L, et al. D-glucose transport in decapod crustacean hepatopancreas[J]. Comparative Biochemistry and Physiology Part A Molecular and Integrative Physiology, 2001, 130(3): 585-606.
- [31] 史进选,傅明骏,赵超,等.斑节对虾 GRP94 基因的 克隆及其在不同应激条件下的表达与分析[J].南方 水产科学,2016,12(5):61-70.
 Shi Jinxuan, Fu Mingjun, Zhao Chao, et al. Characterization and expression analysis of *GPP94* in black tiger shrimp (*Penaeus monodon*) under different acute stresses[J]. South China Fisheries Science, 2016, 12(5):61-70.
 [32] 朱鹏. 日本沼虾生长蜕皮期同类相残而受生物胺胁
- [32] 朱鹏. 日本沼虾生长蜕皮期同类相残而受生物胺胁 迫的 LC_(50)及鳃和肝胰腺的组织病理学研究[D]. 济南: 山东农业大学, 2017: 15.
 Zhu Peng. The research of LC₅₀ and histopathology of gill and hepato-pancreas tissue of *Macrobrachium Nipponense* stressed by biogenic amines owing to cannibalism during ecdysis of growth[D]. Jinan: Shandong Agricultural University, 2017: 15.

Characterization and expression analysis of *TSG101* in black tiger shrimp (*Penaeus monodon*)

WANG Fang^{1, 2}, FAN Si-gang², ZHAO Chao², WANG Peng-fei², YAN Lu-lu², QIU Li-hua^{2, 3}, YAN Xi-wu¹

(1. Liaoning Province Shellfish Breeding Engineering Technology Research Center, Dalian Ocean University, Dalian116023, China; 2. South China Sea Fisheries Research Institute, Chinese Academy of Fishery Sciences, Guangzhou 510300, China 3. Key Laboratory of Aquatic Genomics, Ministry of Agriculture and Rural Affairs, Beijing 100141, China)

Received: March 21, 2019 **Key words:** *Penaeus monodon; TSG101; Staphylococcus aureus; Vibrio harveyi*

Abstract: This study was conducted to explore the immune response of the tumor susceptibility gene 101 (*TSG101*) of *Penaeus monodon* and to understand the mechanism underlying the changes occurring in the body of *P. monodon* in response to bacterial stimulation. *Vibrio harveyi* and *Staphylococcus aureus* were used as the experimental group and phosphoric buffer solution was used as the control group. The immune response of *P. monodon* to bacterial stimulation was analyzed using quantitative real-time PCR (qRT-PCR), which demonstrated that *PmTSG101* was ubiquitously expressed in all tested tissues, with the highest expression level being detected in the hepatopancreas. The expression pattern of *PmTSG101* in the hepatopancreas and gill was analyzed after challenge with *V. harveyi* and *S. aureus*. Results showed that with *S. aureus* challenge, the expression of *PmTSG101* in the hepatopancreas was significantly upregulated compared with that in the control group). The expression of *TSG101* was also significantly upregulated in the gill compared with that in the control group). The expression of *PmTSG101* mRNA was especially upregulated (P < 0.01) in the hepatopancreas at 9 h after *V. harveyi* challenge. These results indicate that *PmTSG101* may play a vital role in the innate immune response of *P. monodon*. Challenge with *S. aureus* and *V. harveyi* resulted in significant changes in the mRNA expression of *PmTSG101*.

(本文编辑: 谭雪静)