DOI: 10.11758/yykxjz.20140510

http://www.yykxjz.cn/

太平洋牡蛎(*Crassostrea gigas*)类 *FUT2* 基因的 克隆与组织表达^{*}

姜 薇^{1,2} 姚 琳² 江艳华² 李风铃²
 牟海津¹ 刘 慧² 翟毓秀²

(1. 中国海洋大学食品科学与工程学院 青岛 266003;

2. 农业部水产品质量安全检测与评价重点实验室 中国水产科学研究院黄海水产研究所 青岛 266071)

摘要 通过同源克隆的方法获得太平洋牡蛎(*Crassostrea gigas*)类 *FUT2* 基因的 cDNA 序列,分析 其在牡蛎中的组织表达差异。研究结果表明,太平洋牡蛎类 *FUT2* 基因 cDNA 全长为 1941 bp,包 含 180 bp 的 5'非翻译区、1086 bp 的编码 361 个氨基酸的开放阅读框及 675 bp 的 3'非翻译区。分子 进化聚类分析结果显示,太平洋牡蛎类 *FUT2* 基因与家鼠(*Mus musculus*)等哺乳动物的 *FUT2* 基因聚 为 1 个分支。此外,类 *FUT2* 基因 mRNA 在太平洋牡蛎成贝的肝胰脏、闭壳肌、外套膜、唇瓣、 鳃等 5 个组织中均有分布,其中在唇瓣中的表达量最低,在其余 4 个组织中的表达量差异不显著。 本研究表明,牡蛎中类 A 型组织血型抗原 HBGA 很可能存在与人 A 型 HBGA 相似的合成途径,可 为进一步探索牡蛎特异性富集诺如病毒 NoV 的分子机制奠定研究基础。

关键词 太平洋牡蛎;类 *FUT2* 基因;克隆;组织表达

中图分类号 S917 文献标识码 A 文章编号 1000-7075(2014)05-0070-06

诺如病毒(Norovirus, NoV)是引起人类非菌性急 性肠胃炎的主要病原(Daniels *et al*, 2000),其感染引 起的病例占病毒性肠胃炎的 90%(Chatterjee *et al*, 2004;Green, 1997)。NoV可识别人类组织血型抗原 (Histo-blood group antigens, HBGAs),并将其作为连 接的配体或受体感染人类(Marionneau *et al*, 2002; Huang *et al*, 2003;Hutson *et al*, 2003)。在人类 HBGAs 合成过程中,FUT2(Fucosyltransferase 2, α-1,2-岩藻 糖基转移酶)将岩藻糖基转移到 I 型链(β-1,3-糖苷键 连接的前体物质)半乳糖残基末端形成 H 抗原,随后 A 酶(α-1,3-N-乙酰半乳糖胺基转移酶)将 GalNAc 转移 到 H 抗原 Gal 残基末端,形成 A 型抗原(Shirato, 2012)。因此,FUT2 是 A 型 HBGA 合成的关键酶之一。 牡蛎(*Crassostrea gigas*)能够特异性富集 NoV,食 用被 NoV 污染且加热不彻底的牡蛎常引起 NoV 的感 染(Tian *et al*, 2006;柳淑芳等, 2009),为水产品质量 及食用安全带来隐患。Le Guyader 等(2006)与 Tian 等 (2006)发现牡蛎中存在类 A 型 HBGA,并确定类 A 型 HBGA 作为受体介导牡蛎肠胃细胞特异性吸附 NoV, 为研究牡蛎特异性富集 NoV 的分子机理拓展了新的 研究视野。根据牡蛎类 A 型 HBGA 与人类 HBGAs 结构的相似性,推测牡蛎中也存在类似于人类 FUT2 的酶以合成类 A 型 HBGA,但尚未见国内外有关该 酶及相关基因的研究报道。

本研究通过 cDNA 末端快速扩增技术(RACE)克 隆牡蛎类 FUT2 基因,分析其序列特征,并通过实时 荧光定量 RT-PCR 的方法分析其组织表达特性,为深 入开展牡蛎特异性富集诺如病毒的分子机理研究奠

 ៍、E-mail: jiangweiysfri@163.com
 通讯作者:翟毓秀,研究员,E-mail: zhaiyx@ysfri.ac.cn
 收稿日期: 2014-03-10,收修改稿日期: 2014-04-23

^{*}国家自然科学基金(31101883)和山东省优秀中青年科学家科研奖励基金计划项目(BS2010SW041)共同资助。

定基础。

1 材料与方法

1.1 材料

实验用太平洋牡蛎于 2012 年 11 月在山东省威海 乳山市海阳所镇杜家养殖场采集,解剖后获得肝胰 脏、鳃等组织,迅速保存于液氮中。

Trizol 试剂购自 Invitrogen 公司,限制性内切酶 等工具酶购自 Fermentas 公司,SMARTer[™] RACE cDNA Amplification Kit(Clontech)、Advantage[®] 2 PCR Kit(Clontech)、PrimeScript[™] RT Reagent Kit with gDNA Eraser、SYBR[®] Premix Ex Taq[™] II 购自大连宝 生物公司,琼脂糖凝胶、DNA 回收试剂盒购自 TIANGEN 公司。

1.2 总 RNA 的提取和 SMART cDNA 的合成

取太平洋牡蛎的肝胰脏约 100 mg,加液氮于研 钵中充分研磨,按照 Trizol 操作手册提取总 RNA。按 照 SMARTerTM RACE cDNA Amplification Kit 操作手 册制备 5' RACE-Ready cDNA 和 3' RACE-Ready cDNA。

1.3 中间片段的克隆

根据 NCBI 网站上公布的非洲爪蟾(Xenopus laevis, NP001082705)、人(Homo sapiens, NP000502.4)、小家 鼠(Mus musculus, AAF45146.1)、野猪(Sus scrofa, CAA67932.1)、黄牛(Bos taurus, CAA67931.1)等 α-1,2-岩藻糖基转移酶氨基酸序列信息,利用 ClustalX 1.81 软件通过多重序列比对分析保守序列片段,根据保守 序列并结合牡蛎密码子偏爱性设计合成一对简并引 物 FMF/FMR,引物序列见表 1。以 FMF/FMR 为引 物, RACE-Ready cDNA 的 100 倍稀释液为模板,扩 增太平洋牡蛎类 FUT2 基因的中间保守片段。PCR 扩 增体系: 2.0 mmol/L dNTP 1.0 μ l, 10.0 μ mol/L

1ab.1	Primers used in this study
引物 Primer	引物序列 Sequence(5'-3')
FMF	GGYTAYYTGCARAGNTGG
FMR	AACNGTRGTRTTTCA
FofrR	GTGTACATTTTCCTGATTTC
FofrF	TGGACATTGCCATCCTGAC
F-of-1	TTCTCTTTGTGGTTGGCTCAG
R-of-1	CAGTGTGGTTACAGTTGGTCAG
Fo-actin	CTGTGCTACGTTGCCCTGGACTT
Ro-actin	TGGGCACCTGAATCGCTCGTT

表1 实验中所用引物序列

FMF/FMR 各 1.0 µl, 25.0 mmol/L MgCl₂ 2.0 µl, 10× PCR buffer 2.5 µl, 5 U/µl *Taq* DNA 聚合酶 0.2 µl, cDNA 模板 5.0 µl, ddH₂O 补足体系至 25.0 µl。PCR 扩增条件:95℃ 5 min;95℃ 1 min,58-48℃ 45 s,72℃ 40 s,10 个循环,每个循环退火温度降低 1℃;95℃ 1 min,53℃ 45 s,72℃ 40 s,25 个循环;72℃ 5 min。

PCR 产物经 0.8%琼脂糖凝胶电泳后,用琼脂糖 凝胶 DNA 回收试剂盒对目的片段纯化,纯化产物连 接 pMD18-T 载体,转化大肠杆菌 DH5α 感受态细胞, 经蓝白斑筛选及限制性内切酶鉴定后,将阳性克隆送 往上海生工生物工程有限公司测序。

1.4 全长 cDNA 的克隆(RACE)

根据中间保守片段的序列,设计基因特异性引物 FofrF和FofrR,引物序列见表1。

3'RACE:以太平洋牡蛎肝胰脏 SMART cDNA 为 模板,以 FofrR/UPM 为引物进行 PCR 扩增,反应条 件:94℃ 3 min;94℃ 30 s,62℃ 30 s,72℃ 3 min, 25 个循环;72℃ 10 min。

5'RACE:以太平洋牡蛎肝胰脏 cDNA 为模板,以 FoftF/UPM 为引物进行 PCR 扩增,反应条件 94℃ 3 min; 94℃ 30 s,66℃ 30 s,72℃ 3 min ,25 个循环,72℃ 10 min。

所有 RACE PCR 产物经过纯化回收后分别克隆 到 pMD18-T 载体上,转化大肠杆菌感受态细胞 DH5α。经蓝白斑筛选、限制性内切酶鉴定后,将阳 性克隆送往上海生工生物工程有限公司测序。

1.5 序列分析

测序结果拼接后,将克隆所得基因用 DNAMAN 分析推测其相应的蛋白质序列,在 NCBI 中搜索同源 基因,并进行序列同源性比对。用 ExPASy-Compute pI-Mw tool 在线预测蛋白质的等电点和分子量,同时 用 Phyre2(Protein Homology/analogY Recognition Engine V 2.0)在线预测蛋白质二级结构,用 TMHMM Server V.2.0 在线分析跨膜区,用 NetOGlyc 4.0 Server 在线 分析糖基化位点等。从 NCBI 中下载其他生物的 FUT1、 FUT2 及 FUT3 蛋白质序列,利用 MEGA 5.0 软件的 邻接法(Neighbor-Joining, NJ),将预测 FUT2 的表达 蛋白序列与其进行系统进化分析,设置 1000 次 bootstraps,并采用 p-distance 模型,构建进化树。

1.6 组织表达分析

以太平洋牡蛎成贝活体为实验对象,选取 10 个 大小接近的牡蛎为平行样品,迅速解剖,分别取肝胰 脏、闭壳肌、外套膜、唇瓣和鳃等 5 个组织,按照 Trizol 操作手册步骤对各组织样品进行总 RNA 提取, 于-80℃冷冻保存备用。按照 PrimeScript[™] RT Reagent Kit with gDNA Eraser 试剂盒(TaKaRa)说明书进行 cDNA 的合成。

应用实时荧光定量 RT-PCR 的方法,根据太平洋 牡蛎类 *FUT2* 基因序列,以第一链 cDNA 为模板,设 计目的基因引物 F-of-1 和 R-of-1,序列见表 1。以*β-actin* 基因为内参基因,合成上下游引物 Fo-actin 和 Ro-actin (张晨等, 2011),分析类 *FUT2* mRNA 在牡蛎 5 个组织 中的表达分布。

按照 SYBR[®] Premix Ex Taq[™] II 试剂盒(TaKaRa) 说明书,配制实时荧光定量 RT-PCR 反应体系,在荧 光定量 PCR 仪(LightCycler 2.0, Roche)上进行,反应 程序为 95℃ 5 min,以 95℃ 5 s,60℃ 20 s为1个 循环,40 个循环后,测定熔解曲线,结束反应。所 有样品反应均重复 3 次。

实时荧光定量 RT-PCR 所得的数据应用 Delta-Delta Ct 方法进行相对定量分析(Livak *et al*, 2001),设 定太平洋牡蛎唇瓣中该基因的表达量为 1。对类 *FUT2* 基因的相对表达水平实验中所得实验数据用 SPSS 18.0 软件进行统计分析,采用单因素方差分析,以 P<0.05 作为显著性差异、P<0.01 作为极显著差异标准。

2 结果与分析

2.1 类 FUT2 基因克隆与序列分析

根据已知 FUT2 序列,分析其保守片段,根据保 守片段设计简并引物 FMF/FMR,扩增得到 414 bp 的 cDNA 片段,利用 3' RACE 技术获得了 1002 bp 的片 段,该片段包含终止密码子 TGA、两个加尾信号序 列 AATAA 及 30 bp 的 poly(A)。利用 5' RACE 技术获 得了 525 bp 的片段,该片段包含 3 个起始密码子 ATG。 将 3' RACE 和 5' RACE 获得的片段拼接,获得太平 洋牡蛎类 FUT2 基因 cDNA 序列。通过 DNA Star 分 析软件发现,该 cDNA 包含一个长度为 1086 bp 的开放 阅读框(Open Reading Frame, ORF),编码 361 个氨基 酸残基(图 1)。该序列已提交至 GenBank,序列号为 KJ184342。预测得知该蛋白分子量为 41.62 kDa,理 论等电点为 9.52,属于碱性蛋白质。

MVKRMFSSGFRMQDFLRKFT L C L C L V F I L G A G F V L V E F F S L S S F T S G K V F T T F L K P Q Q T S D K K Y A V E Q K N S P N E E R K N I S K L I T T L K P P T H Y A T V N F E G R 481 CTTGGAAATCAGCTGTTTGCAGTCTGCATCCCTGTATGGGATTGCCAAGCATAATAATTTGATACCAGTTATACCTGCCAATTCAATTCTTCGCAGAATTTCAAAATTACTGTTGGTCCC L G N Q L F E F A S L Y G I A K H N N L I P V I P A N S I L R R I F K I T V G P 601 ACTAGGCCAGAGATCAAATATACGAAAAGATACCACGAGAAAAAAGGATGTGTATTTGAACCACCATTGATGGCGTTGGGGGGAATCCGAAAACGTTTGGATTAAAGGTTATTTGCAGAGA T R P E I K Y T K R Y H E K K G C V F E P P L M A L G E S E N V W I K G Y L Q S 721 TGGAAATATATTCATCAGGCTGATTCAGAAATCAGGAAAATGTACACTTTTCAAGACTCCATTTCTCAGAAAGCAAAATCAACATTCCAGGCAGTTATTGCATCCAAGAAAAACAAAATC W K Y I H Q A D S E I R K M Y T F Q D S I S Q K A K S T F Q A V I A S K K N K I 841 ACCACAAACACAGTTTACGTGGCAGTTCACGTCAGAAGAGGAGGACATGAAAAACAATCTAAACTATGTAAAGTACGGATACACCACTGCCGACATGAGTTACCTCTCGAAAGCTATGAAA T T N T V Y V A V H V R R G D M K N N L N Y V K Y G Y T T A D M S Y L S K A M N T F R K D F K D V L F V V G S D D L K W C K E N M K D E D I V F I P P G N S P E M D I A I L T N C N H T V V T V G S Y G W W T A W L I N G K T I Y Y K G F P T P $1201 \ AATTCTCAGCTAGCAAAATTGTTCAATGCTGAAGATTATTATTTTCCTCAATGGATCCCAATGTGAttttgattattctgcaatttaacctacaccaaagaagtaaccccaatccaatgt$ N S Q L A K L F N A E D Y Y F P Q W I P M * 1441 tattttgaactgatgaaaacagaattacatatatcctcctaatttattgtgattgtgaccaccacgtatatgtaaaaattgttatgattttcaagaaatccattttctgtccattttcta $1561\ catatcca attttcttttattttgaaaaaatctattttttttaaattaagattgtaaatccctattttcttttttcatatttacattgtgttttttacttaaatacatgtatattcattg$

图 1 太平洋牡蛎类 FUT2 基因及推定的氨基酸序列

Fig.1 Nucleotide and deduced amino acid sequences of Crassostrea gigas FUT2-like gene

起始密码子编码的甲硫氨酸用圆框标记,中止密码子用"*"表示,加尾信号(AATAAA)用方框标记,poly(A)尾用下划线标记 Met coded by ATG is circled. The stop codon is marked by an asterisk. The polyadenylation signal (AATAAA) is boxed, and the poly(A) signal sequence is underlined 经 DNAMAN 软件分析推测其相应的蛋白质序 列,并通过 Phyre2 在线分析蛋白质二级结构。预测 结果表明,其成熟蛋白的二级结构共包含9个α螺旋、 8个β折叠和无规卷曲。

对 FUT 家族系统进化分析显示(图 2),太平洋牡蛎类 FUT2 氨基酸序列与人、大猩猩、家鼠、牛 Bos taurus、猪等的 FUT2 序列相似性较高,聚为一类; 最终与 FUT1 聚为一类,FUT1 与 FUT2 同时与 FUT3 聚为一类。



图 2 FUT 家族蛋白的系统进化分析 Fig.2 Phylogenetic analysis of FUT family

用 TMHMM Server V. 2.0 对克隆所得目的片段的 氨基酸序列的跨膜区在线分析(图 3),发现牡蛎类 FUT2 分子的 361 个氨基酸可分为 3 部分:NH₂末端 18 个氨基酸残基为胞内结构,之后 23 个氨基酸残基 组成跨膜区,随后的 320 个氨基酸残基为 COOH 末 端部分,为胞外结构。同时对糖基化位点进行分析, 结果发现,在氨基酸序列的第 59、71、84、85、90、 137、141、148 位存在 8 个糖基化位点。

2.2 组织表达分析

对提取的 RNA 用微量核酸蛋白测定仪测定,判断其质量,并调整 RNA 浓度在 1500-2000 μg/ml,测 定结果显示 *A*_{260nm}/*A*_{280nm}均在 1.8-2.1 之间,表明所提



图 3 类 FUT2 蛋白序列跨膜区分析



RNA 质量较好。

利用实时荧光定量 RT-PCR 对太平洋牡蛎类 *FUT2* mRNA 在不同组织的表达分布进行测定。测定 过程中对目的片段作熔解曲线分析。类 *FUT2* 基因目 的片段 *Tm* 值约为 82.5, β-actin 基因目的片段 *Tm* 值 约为 84.5。由此可见,该实验产生的扩增产物是目标 产物,特异性高。

统计实验所得数据,结果表明,类 FUT2 基因在 太平洋牡蛎的5个组织部位中均有表达,其中唇瓣表 达量最低(图4)。经检验发现,唇瓣中类 FUT2 的表 达量与其余4个组织中的含量分别存在极显著差异 (P<0.01),但肝胰脏、闭壳肌、外套膜、鳃4个组织 部位间表达量无显著差异(P>0.05)。



图 4 类 *FUT2* 基因在太平洋牡蛎 5 个组织中的表达量 Fig.4 Relative expression of the *FUT2*-like gene in five different parts of *Crassostrea gigas*

具有不同字母的组之间具有显著性差异(P<0.05) Different letters mean significant difference (P<0.05)

3 讨论

组织血型抗原 HBGA 系统由多个基因家族共同 调控。ABH 系统是重要的 HBGA 系统之一, ABH 血 型抗原是由 5 种前体糖链在 FUT1、FUT2 等多种糖 基转移酶的系列催化下形成的。其中 FUT2 和 A 酶是 A 型血型组织抗原合成的两个关键酶。 Le Guyader 等(2006)通过免疫组织化学的方法证 实牡蛎存在类 A 型 HBGA,并且证明类 A 型 HBGA 与 NoV 粒子的结合方式和人类 A 型 HBGA 一致,均 是通过 N 端的 α-N-乙酰半乳糖胺残基完成的;Tian 等(2006)用不同 HBGAs 的单克隆抗体,通过 ELISA、 免疫组织化学结合三通道激光共聚焦显微镜分析的 方法,证实牡蛎胃肠道细胞存在类 A 型 HBGA,并 确定了牡蛎类 A 型 HBGA 可特异性结合 NoV。基于 此,推测牡蛎中类 A 型 HBGA 的合成存在类似的合 成途径,也存在类似人类 *FUT2* 的基因,以实现类 A 型 HBGA 的合成。

经序列比对与系统进化分析发现,本研究克隆得 到的太平洋牡蛎类 FUT2 cDNA 为岩藻糖基转移酶家 族成员,与FUT1、FUT2家族均具有一定相似性, 而人类 FUT1 和 FUT2 均位于 19 号染色体长臂 100 kb 的区域内,且FUT1和FUT2分子的氨基酸序列具有 高度同源性,可能是进化过程中由于基因复制和易位 而产生的新的基因座(Procter et al, 1997)。对太平洋牡 蛎类 FUT2 基因进行系统进化分析,发现其与多个哺 乳动物 FUT2 聚为一类,说明其跟 FUT2 亲缘性更高。 进一步分析太平洋牡蛎类 FUT2 基因的开放阅读框发 现,其具有3个起始密码子,其中第1个和第3个起 始密码子距离 10 个氨基酸残基,且二者均可编码长 的阅读框,这一特点与人类 FUT2 基因结构高度吻合, 而 FUT1 则不具有此性质(Rouquier et al, 1995), 因此 更进一步证实该基因属于 FUT2 家族。人类 FUT2 基 因的这两个功能性起始密码子产生两条不同的多肽 链,具有相同的催化结构域,且多肽链长度不同不会 影响岩藻糖基转移酶的催化活性,而太平洋牡蛎的类 FUT2 基因的多个起始密码子是否也具有相同的功 能,需要后续实验进一步研究。对所得序列进行跨膜 分析发现,牡蛎类 FUT2 分子的 361 个氨基酸可分为 3 部分: NH2 末端 18 个氨基酸残基为胞内结构, 之后 23 个氨基酸残基组成跨膜区,同时对应二级结构为 两段α螺旋,形成疏水片段;随后的320个氨基酸残 基为 COOH 末端部分,为胞外结构。根据已知的人 类 FUT2 结构特点,推测该胞外结构位于高尔基体腔 内,很可能具有糖基转移的催化功能。对牡蛎类 FUT2 编码蛋白质序列进行糖基化位点分析 ,发现其氨基酸 序列的第 59、71、84、85、90、137、141、148 位存 在 8 个糖基化位点,这与人类岩藻糖基转移酶存在多 个糖基化位点性质类似(Kelly et al, 1995), 但这些糖 基化位点在牡蛎岩藻糖转移酶的催化功能中有何作 用,需要进一步研究。

众多研究表明,牡蛎消化组织中 NoV 的检出率 最高(Le Guyader et al, 2006)。Le Guyader 等(2006)与 Tian 等(2006)均是在牡蛎消化组织中发现类 A 型 HBGA,表明牡蛎的消化组织是 NoV 富集的主要部 位,也证实了牡蛎特异性富集 NoV 的理论。本研究 发现在牡蛎的肝胰脏、闭壳肌、外套膜、唇瓣和鳃等 5个组织中均可检测到类 FUT2 基因 mRNA 的存在, 其中在唇瓣中的表达量最低,其余4个组织中的表达 量无显著差异,这一结果并非与"类 FUT2 在肝胰脏 中表达量高"的预期一致,推测可能的原因有如下两 点:一是与NoV富集量有最直接关系的类A型HBGA 的含量高低可能由 A 酶的表达量来决定,类 FUT2 作为合成类 A 型 HBGA 前体的关键酶, 与类 A 型 HBGA 的最终表达量、组织分布没有最直接的关系; 二是虽然类 FUT2 基因在上述 5 个组织部位均有表 达,但以肝胰脏为代表的消化组织具有消化道较长、 上皮细胞比表面积较大的组织结构特性,使得消化组 织在类 A 型 HBGA 含量与其他组织相近的情况下能 富集更多的 NoV。

本研究通过同源克隆的方法,证实在太平洋牡蛎 中存在 NoV 受体合成关键基因——类 *FUT2* 基因, 并研究了其组织表达分布。该基因的发现为今后研究 牡蛎类 FUT2 功能、探索牡蛎类 A 型 HBGA 合成途 径、绘制牡蛎类 A 型 HBGA 合成过程中的调控信号 通路奠定了研究基础,也为今后从更深层面揭示牡蛎 特异性富集 NoV 的分子机理、解读牡蛎基因组遗传 信息、丰富牡蛎中 NoV 受体这一国际研究热点的理 论体系提供前期研究基础。

参考文献

- 柳淑芳, 李振, 周德庆. 青岛地区贝类产品中诺如病毒的感 染和流行初探. 渔业科学进展, 2009, 30(1): 61-66
- Chatterjee NK, Moore DW, Monroe SS, et al. Molecular epidemiology of outbreaks of viral gastroenteritis in New York State, 1998–1999. Clin Infect Dis, 2004, 38(Suppl 3): S303–S310
- Daniels NA, Bergmire-Sweat DA, Schwab KJ, et al. A foodborne outbreak of gastroenteritis associated with Norwalk-like viruses: first molecular traceback to deli sandwiches contaminated during preparation. J Infect Dis, 2000, 181(4): 1467–1470
- Green KY. The role of human caliciviruses in epidemic gastroenteritis. Arch Virol Suppl, 1997, 13: 153–165
- Huang P, Farkas T, Marionneau S, *et al.* Noroviruses bind to human ABO, Lewis, and Secretor Histo-blood group antigens: Identification of 4 distinct strain-specific patterns. J Infect Dis, 2003, 188(1): 19–31
- Hutson AM, Atmar RL, Marcus DM, *et al.* Norwalk virus-like particle hemagglutination by binding to H Histo-blood group antigens. J Virol, 2003, 77(1): 405–415

- Kelly RJ, Rouquier S, Giorgi D, *et al.* Sequence and expression of a candidate for the human Secretor blood group alpha(1,2) fucosyltransferase gene (FUT2). Homozygosity for an enzyme-inactivating nonsense mutation commonly correlates with the non-secretor phenotype. J Biol Chem, 1995, 270(9): 4640–4649
- Le Guyader F, Loisy F, Atmar RL, *et al.* Norwalk virus-specific binding to oyster digestive tissues. Emerg Infect Dis, 2006, 12(6): 931–936
- Livak KJ, Schmitten TD. Analysis of relative gene expression data using real-time quantitative per and the $2^{-(\Delta\Delta ct)}$ method. Method, 2001, 25(4): 402–408
- Marionneau S, Cailleau-Thomas A, Rocher J, *et al.* ABH and Lewis histo-blood group antigens, a model for the meaning of oligosaccharide diversity in the face of a changing world. Biochimie, 2001, 83(7): 565–573
- Marionneau S, Ruvoen N, Le Moullac-Vaidye B, et al. Norwalk virus binds to histo-blood group antigens present on

gastroduodenal epithelial cells of secretor individuals. Gastroenterol, 2002, 122(7): 1967–1977

- Procter J, Crawford J, Bunce M, *et al.* A rapid molecular method (polymerase chain reaction with sequence-specific primers) to genotype for ABO blood group and secretor status and its potential for organ transplants. Tissue Antigens, 1997, 50(5): 475–483
- Rouquier S, Lowe JB, Kelly RJ, *et al.* Molecular cloning of a human genomic region containing the H blood group alpha(1,2)fucosyltransferase gene and two H locus-related DNA restriction fragments: Isolation of a candidate for the human Secretor blood group locus. J Biol Chem, 1995, 270(9): 4632–4639
- Shirato H. Norovirus recognition sites on histo-blood group antigens. Front Microbiol, 2012, 3: 177
- Tian P, Bates AH, Jensen HM, *et al.* Norovirus binds to blood group A-like antigens in oyster gastrointestinal cells. Lett Appl Microbiol, 2006, 43(6): 645–651

(编辑 冯小花)

Molecular Cloning and Expression of *FUT2*-like Gene in the Oyster (*Crassostrea gigas*)

JIANG Wei^{1,2}, YAO Lin², JIANG Yanhua², LI Fengling², MU Haijin¹, LIU Hui², ZHAI Yuxiu²

 College of Food Science and Engineering, Ocean University of China, Qingdao 266003;
 Key Laboratory of Testing and Evaluation for Aquatic Product Safety and Quality, Ministry of Agriculture; Yellow Sea Fisheries Research Institute, Chinese Academy of Fishery Sciences, Qingdao 266071)

Norovirus (NoV) is the most common pathogen of acute viral gastroenteritis worldwide, Abstract which causes serious issues on public health and food safety. Histo-blood group antigens (HBGAs) have been recognized as receptors of NoV. It has been reported that type A-like HBGA presents in oyster gastrointestinal cells and induces specific accumulation of NoV in oysters. Alpha-1,2-fucosyltransferase (FUT2) is one of the key enzymes required in the HBGA synthesis. However, studies on FUT2 in oysters and other aquatic animals have been lacking. In this study, we cloned the FUT2-like gene in oysters (Crassostrea gigas) using homologous gene sequence method, and also analyzed the expression of FUT2-like gene in five tissues, including hepatopancrea, adductor muscle, mantle, labial palp and gills. The FUT2-like cDNA has a full length of 1941 bp, including a180-bp 5'-untranslated region (UTR), a 1086-bp open reading frame (ORF) that encodes a protein of 361 amino acids, and a 675-bp 3'-untranslated region (UTR). The molecular evolution analysis showed that the FUT2-like gene in oyster should be categorized into the same branch as FUT2 genes in Mus musculus and other mammals. The expression pattern of FUT2-like gene was analyzed in 5 tissues mentioned above. The results showed that the mRNAs of this gene were expressed in all 5 tissues; the expression level in labial palp was significantly lower than that in the other 4 tissues. Our results indicated that A-like HBGA in oyster might have a similar biosynthesis pathway as Type A HBGA in human. Our study should provide insights into the molecular mechanism of the accumulation of NoV in oysters.

Key words Crassostrea gigas; FUT2-like gene; Clone; mRNA expression

Corresponding author: ZHAI Yuxiu, E-mail: zhaiyx@ysfri.ac.cn