

大菱鲆胃质子泵(H^+/K^+ ATPase)与消化机能 发生的关系*

迟良^{1,2} 徐世宏¹ 肖志忠¹ 马道远¹ 林帆^{1,2} 赵春彦^{1,2}
肖永双¹ 武宁宁³ 刘清华¹ 李军¹

(1. 中国科学院海洋研究所生物技术中心 青岛 266071; 2. 中国科学院大学 北京 100049;
3. 青岛市渔业技术推广站 青岛 266071)

提要 胃质子泵(H^+/K^+ ATPase)是胃酸分泌的关键酶。本试验采用 RACE 和 PCR 方法从大菱鲆的胃组织中提取 RNA 克隆得到了 H^+/K^+ ATPase α 亚基 cDNA 全长序列。结果表明: 大菱鲆 H^+/K^+ ATPase α 亚基序列全长 3467 bp, 开放阅读框为 2964 bp, 编码 988 个氨基酸。与 GenBank 上其它物种比对发现, 大菱鲆 H^+/K^+ ATPase α 亚基与斑鳕同源性最高, 为 89%。进化树分析发现, H^+/K^+ ATPase 在进化上具有物种特异性。经 RT-PCR 和荧光定量 PCR 检测, 大菱鲆 H^+/K^+ ATPase 在胚胎孵化后 22d 开始表达, 晚于大菱鲆胃腺出现的时间(16 d), 说明大菱鲆胃腺的发育完成并不代表胃功能的完善。另外, 大菱鲆 H^+/K^+ ATPase 除了在胃中大量表达之外, 在食道中的表达量也很高。结合组织学观察, 作者认为, 大菱鲆 H^+/K^+ ATPase 在食道中大量表达是因为在发育上食道是胃的前体, 因此保留了分泌 H^+/K^+ ATPase 的能力。同时通过整体原位杂交试验表明: 大菱鲆 H^+/K^+ ATPase 会首先在食道的末端和胃的贲门处表达。本研究为进一步了解海水鱼类的消化机制提供了理论基础。

关键词 大菱鲆; 胃质子泵; 组织表达; 消化

中图分类号 Q953 doi: 10.11693/20130306001

胃质子泵, 又称为胃 H^+/K^+ ATP 酶(H^+/K^+ ATPase), 是胃酸分泌的关键性酶, 它通过水解 ATP 酶为离子转运提供能量, 完成 H^+ 、 K^+ 离子转运和胃酸的分泌(Chow *et al*, 1995)。 H^+/K^+ ATPase 首先在上世纪 70 年代, 由 Forte 等人在牛蛙的胃粘膜分离出来(Prinz *et al*, 1992)。后来证明 H^+/K^+ ATPase 具有跨膜运输质子的作用, 从而为胃酸分泌机理的研究奠定了基础(vanDriel *et al*, 1995; Forte *et al*, 1996)。

质子泵分为 α 、 β 两个亚单位。 α 亚基在胞质内外形成多个回褶, 因此形成了胞质区、膜区和胞质外区三个功能区域。 α 亚基含有 ATP 结合位点、酰基磷酸化位点等, 是质子泵的催化亚基, 起催化和转运 H^+ 、 K^+ 的功能(Kakei *et al*, 1995; Asano *et al*, 1997;

Besancon *et al*, 1997)。 β 亚基只含有一个跨膜区域, 是质子泵的辅助亚基, 主要起稳定 α 亚基和辅助泌酸的功能(Horisberger *et al*, 1991; Tyagarajan *et al*, 1996; CourtoisCoutry *et al*, 1997)。另外, 研究表明 H^+/K^+ ATPase 的正常分泌对于维持壁细胞的结构和发育也起到重要的作用。Spicer 等通过基因打靶技术培养的 H^+/K^+ ATPase α 亚基缺失的小鼠出现胃酸分泌减少, 胃粘膜细胞变形, 微绒毛和管泡消失, 线粒体异常等症状(Spicer *et al*, 2000)。Scarff 等发现 H^+/K^+ ATPase β 亚基缺失的小鼠会出现胃酸分泌减少, 微管和管泡的结构紊乱等特征(Scarff *et al*, 1999)。

目前, 对于 H^+/K^+ ATPase 的研究主要集中在哺乳动物中, 在海水鱼类中关于 H^+/K^+ ATPase 还比较

*现代农业产业技术体系建设专项资金, nycytx-50 号。迟良, E-mail: xueao8427@gmail.com

通讯作者: 李军, E-mail: junli@qdio.ac.cn, 刘清华, E-mail: qinghualiu@qdio.ac.cn

收稿日期: 2013-03-16, 收修改稿日期: 2013-07-05

少。因为鱼类在消化过程中会受到温度、酸碱度及海水不断稀释、中和的影响,所以海水鱼类的消化过程较陆生动物更为复杂。因此,研究 H⁺/K⁺ ATPase 对了解海水鱼类的消化机制重要的意义。

大菱鲆(*Scophthalmus maximus*)属鲆科(Bothidae)、菱鲆属(*Scophthalmus*),自然分布于东北大西洋沿岸,因其肉质鲜美,营养丰富,适应水温低,现在已成为我国北方重要的海水养殖种类。研究大菱鲆的消化机制对优化饵料结构,合理投饵,提高苗种成活率都具有重要的意义。因此,本文以大菱鲆为材料研究 H⁺/K⁺ ATPase 的时空表达模式及其与消化机能发生的关系,以期研究大菱鲆乃至海水鱼类的消化机理提供理论基础。

1 材料与方法

1.1 实验材料

实验所用大菱鲆鱼苗及成鱼取自山东烟台东方海洋科技股份有限公司。采用腹部挤压法获得若干亲鱼成熟的卵子和精液,并采用人工受精获得受精卵。将质量较好的浮性卵移入孵化网箱中进行孵化,孵化时水温为(14 ± 0.5) °C。将初孵化仔鱼转至水泥池中培育,水泥池面积 25m² 培养密度 125 尾每升。培育条件:水温调整为 18—19 °C,溶氧 7.0—8.5 mg/L,盐度 30—32, pH 7.7—8.0。4 至 19 日龄,仔鱼投喂轮虫(*Brachionus plicatilis*)13 至 35 日龄,投喂卤虫(*Artemia nauplii*)。从 27 日龄起开始投喂配合饵料。

分别取个时期胚胎(2 细胞期, 8 细胞期, 囊胚期, 原肠期, 心跳期)及仔稚幼鱼(初孵为仔鱼, 鳞片出现为稚鱼, 鳞片铺满全身为幼鱼), 孵化后在每天投喂前取样, 分两批分别投入液氮及 Bouin's 液中固定保

存, 分别用于 RNA 提取和组织切片研究。另外, 取 1 龄成鱼的腮、心脏、食管、胃、肠、肝脏、脾、肾、肌肉、卵巢等组织保存于液氮中, 用于提取 RNA。用于原位杂交实验的仔稚鱼每天投喂前取样, 4%多聚甲醛固定 24h, 梯度甲醇脱水, 置于 100%甲醇中 -20°C 长期保存。

1.2 RNA 的提取和 cDNA 第一链的合成

胚胎、仔稚幼鱼及不同组织的样品约 100 mg, 使用购于 BioFlux 公司的 Simply P Total RNA Extration Kit 试剂盒提取总 RNA。提取的总 RNA 经分光光度计检测及甲醛变性电泳检测后, 使用北京全式金生物技术有限公司生产的 Transcript Fist-Strand Cdna Synthesis Supermix 试剂盒反转录合成 cDNA 第一链。

1.3 大菱鲆 H⁺/K⁺ ATPase α 亚基 cDNA 全长的克隆

根据 GenBank 中已公布的 H⁺/K⁺ ATPase α 亚基的基因序列, 通过比对在保守区域设计引物 HK1 F 和 HK1 R (表 1), 使用 TransTaq HiFi DNA 聚合酶(全式金北京)增大菱鲆 H⁺/K⁺ ATPase α 亚基的保守片段。反应体系: 0.25 μ L TransTaq HiFi DNA Polymerase, 5 mM dNTPs, 上下游引物分别为 0.2 μ L, 2.5 μ L 10 × TransTaq HiFi Buffer, 2 μ L cDNA 模版 和 17.25 μ L ddH₂O 补足 25 μ L。PCR 反应条件: 94°C 预变性 5min; 94°C 30s, 54 30s, 72°C 90s, 30 个循环, 最后 72°C 延伸 8 min。对扩增产物使用凝胶回收试剂盒进行回收, 将回收的 PCR 产物与 pMT-18T 连接后, 转化大肠杆菌 *E.coli* DH5 α 中, 然后送至北京华大基因公司进行测序。根据测序结果设计大菱鲆 H⁺/K⁺ ATPase α 亚基 RACE 引物 GSP1(3'RACE)和 GSP2 (5'RACE)。

表 1 试验中所需的引物序列
Tab.1 Primers used for gene amplification by PCR

引物	引物序列	退火温度(°C)
HK1	F: 5' ANGGCAGYGARACAGTGGARG 3' R: 5' GTTYTTGGTCAGTGTGTASGC 3'	54
GSP1	5' AAGTCAACAAGAGGGACGCCCGAGCC 3'	68
GSP2	5' CCCAGACGCTGACAACCTCTCCACAATAATC 3'	68
HK2	F: 5' AGTGATGAGTTGGATGACGCAC 3' R: 5' ATAAGCCAGAGAAAACAGAGGGG 3'	60
HK3	F: 5' GCAGAACTGATTATTGTGGAGAG 3' R: 5' TAAGAGCTGGAAGACTATGGCAC 3'	60
β -actin	F: 5' GAAGATGACCCAGATCATGTTTG 3' R: 5' AGCAGTGGTGGTGAAGGAGTAG 3'	58

F: 上游引物; R: 下游引物

RACE 反应过程使用 SMARTTM RACE cDNA Amplification Kit(Clontech)进行, 根据说明书要求进行操作。RACE PCR 反应体系: 5 mM dNTPs, 2.5 μ L 10 \times Universal Primer A Mix(UPM), 5 μ M Gene Specific Primer, 1.25 μ L RACE-ready cDNA, 0.5 μ L HiFi TransTaq, 2.5 μ L 10 \times TransTaq HiFi Buffer, 加水至 25 μ L。RACE 反应条件: 94 $^{\circ}$ C 预变性 5min, 94 $^{\circ}$ C 30s, 68 $^{\circ}$ C 45s, 72 $^{\circ}$ C 90s, 最后 72 $^{\circ}$ C 延伸 5min, 36 个循环。PCR 产物经 1%的琼脂糖检测后, 使用琼脂糖凝胶回收试剂盒回收, 连接至 pMT-18T 载体后, 转化大肠杆菌 *E.coli* DH5 α 中, LB 培养基培养过夜后, 挑选阳性克隆送至上海美吉生物医药科技有限公司测序。

1.4 大菱鲂 H⁺/K⁺ ATPase α 亚基的表达模式分析

根据已获得的大菱鲂 H⁺/K⁺ ATPase α 亚基的 cDNA 全长序列设计引物 HK2 F 和 HK2 R 和一对特异的内参引物 β -actinF 和 β -actinR 进行 RT-PCR 检测大菱鲂 H⁺/K⁺ ATPase 的时空表达情况。分别提取大菱鲂胚胎、仔稚幼鱼及成鱼鳃、食管、心脏、肝、脾、胃、肠、肾、肌肉和卵巢 10 个组织的总 RNA, 经反转录后用于 RT-PCR 检测和荧光定量 PCR 检测, 定量检测引物为 HK3F 和 HK3R。RT-PCR 的总反应体系为 25 μ L, 其中 ddH₂O 15.25 μ L, 10 \times PCR buffer 2.5 μ L, dNTPs 4 μ L, 上、下游引物(10 μ mol/L)各 1 μ L, Taq 酶 0.25 μ L, cDNA 模板 1 μ L。反应条件为 4 $^{\circ}$ C 预变性 5 min; 94 $^{\circ}$ C 变性 40 s, 60 $^{\circ}$ C 退火 30 s, 72 $^{\circ}$ C 延伸 2 min, 26 个循环。荧光定量反应体系为 25 μ L, SYBR Primix Ex TaqTM II(2 \times), 12.5 μ L, 上下游引物(10 μ mol/L)分别为 1 μ L, cDNA 模板 2 μ L, ddH₂O, 8.5 μ L。反应条件为: 95 $^{\circ}$ C 30 s; 95 $^{\circ}$ C 5 s; 60 $^{\circ}$ C 30 s, 40 个循环。

1.5 整体原位杂交

根据已获得的大菱鲂 H⁺/K⁺ ATPase α 亚基的序列设计特异性地高辛标记的反义探针(上游: 5' AGTGATGAGTTGGATGACGCAC 3'; 下游: 5' ATA AGCCAGAGAAACAGAGGGG 3')进行整体原位杂交。探针的制备使用 Roche 探针标记试剂盒完成。按照其说明书操作。取 4%多聚甲醛固定的 22 日龄的大菱鲂幼鱼, 经梯度甲醇脱水。将幼鱼的内脏团剥离, 梯度甲醇复水。10 μ g/ml 蛋白酶 K 进行消化 2h, 4%多聚甲醛在固定 20 min。移去固定液, 1 \times PBST 清洗 6 次, 每次 10 min。然后预杂交液中 60 $^{\circ}$ C 预杂交 2h, 在含有 10ng/ μ L 探针的杂交液中 60 $^{\circ}$ C 杂交过夜。多余的探针经 50% SSCT/50%甲酰胺、2 \times SSCT、0.2 \times SSCT

洗涤后, 使用 2%的脱脂奶粉封闭 2h。经染色缓冲液平衡后, 与抗体杂交 4 $^{\circ}$ C 过夜。实验结果使用 Nikon YS-100 显微镜观察拍片记录。

1.6 组织学观察

大菱鲂幼鱼 Bouin's 液固定 24h, 70%乙醇保存。切片时使用乙醇梯度脱水, 二甲苯透明, 石蜡包埋进行连续切片, 切片厚度 8 μ m, HE 染色, 在 Nikon YS-100 显微镜下观察拍片记录。

1.7 序列分析和数据统计分析

测序结果使用 DNASTAR Lasergene v7 和 MEGA 4.0 进行结构和进化树分析。利用 SPSS13.0 软件对荧光定量 PCR 结果进行显著性检验, $P < 0.05$ 表示具有显著性差异, 描述性统计量用平均值 \pm 标准差表示。

2 结果

2.1 大菱鲂 H⁺/K⁺ ATPase α 亚基 cDNA 全长序列分析

大菱鲂 H⁺/K⁺ ATPase α 亚基 cDNA 全长 3467bp, 包含 5'UTR 175 bp, 3'UTR 329 bp 和 ORF 2964 bp, 编码 988 个氨基酸, 前 30 个氨基酸为信号肽(图 1)。通过与 GenBank 上已公布的 H⁺/K⁺ ATPase α 亚基比对发现大菱鲂 H⁺/K⁺ ATPase 亚基与斑鳊 (*Siniperca chautsi*) H⁺/K⁺ ATPase α 亚基序列同源性最高, 达 89%。

大菱鲂 H⁺/K⁺ ATPase α 亚基蛋白序列具有 10 个跨膜结构域, 蛋白磷酸化位点 DKTGTLT (图 1)

2.2 大菱鲂 H⁺/K⁺ ATPase α 亚基的序列比对及进化树构建

根据大菱鲂 H⁺/K⁺ ATPase α 亚基的氨基酸序列, 与 GenBank 公布的 H⁺/K⁺ ATPase α 亚基氨基酸序列, 使用 MEGA4.0 构建了大菱鲂 H⁺/K⁺ ATPase 与其它物种的 Neighbor-joining 系统进化树(图 2), 结果表明: H⁺/K⁺ ATPase 的进化关系具有物种特异性, 哺乳动物、禽类、两栖类及鱼类分别聚为一类。

2.3 大菱鲂 H⁺/K⁺ ATPase 在大菱鲂发育不同时期表达分析

以大菱鲂 β -actin 基因为内参基因, 检测了大菱鲂 H⁺/K⁺ ATPase 基因在仔稚幼鱼不同发育时期及各组织的表达情况。结果显示, 大菱鲂 H⁺/K⁺ ATPase 直至孵化后 22d 才开始表达(图 3a)。荧光定量结果显示, 大菱鲂 H⁺/K⁺ ATPase 基因的表达在呈现指数性的增长(图 3b)。另外, 通过整体原位杂交技术显示大菱鲂的 H⁺/K⁺ ATPase 首先在消化道的食道和胃的贲门区开始表达, 然后再逐渐扩散到整个胃区(图 3c)。



图 3a 大菱鲆 H^+/K^+ ATPase 在发育不同时期的 mRNA 表达
Fig.3a Expression of H^+/K^+ ATPase of development stages by RT-PCR

M: Maker; 4cells:四细胞; gastrula: 原肠胚; heart: 心跳期

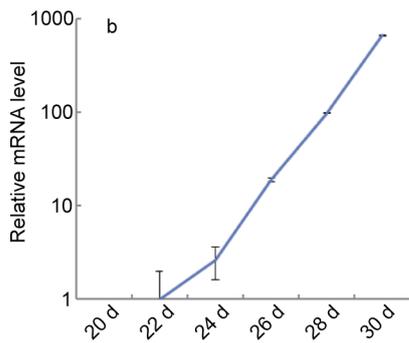


图 3b 大菱鲆 H^+/K^+ ATPase 在发育不同时期的 mRNA 的定量分析
Fig.3b Expression of H^+/K^+ ATPase of development stages by quantitative real-time PCR

M: Maker

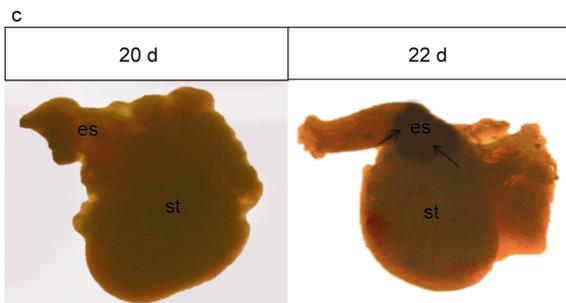


图 3c H^+/K^+ ATPase mRNA 在大菱鲆消化道中的分布
Fig.3c Development and distribution of H^+/K^+ ATPase mRNA in turbot digestive tract by whole in situ hybridization of antisense probe
es: 食道; st:胃

变为复层扁平上皮, 8 dph 出现杯状细胞(图 5a—c)。

大菱鲆胃的发育较食管的分化稍晚, 初孵仔鱼的胃没有分化。2 dph, 胃原基开始膨大, 食管在接近胃体处的复层扁平上皮逐渐转变为单层柱状上皮。3 dph, 胃粘膜逐渐出现褶皱, 胃与食管的分化明显。8 dph 可分化为贲门区、基底区和幽门区(图 5d—f)。

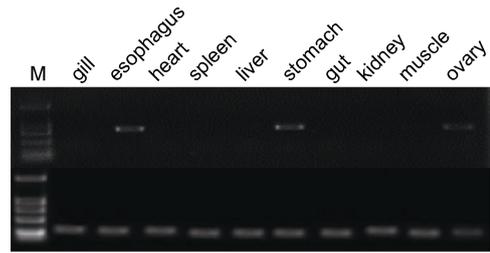


图 4a H^+/K^+ ATPase 在大菱鲆不同组织的表达情况
Fig.4a Expression of H^+/K^+ ATPase mRNA in tissues of adult turbot. M: Maker

M: Maker; gill:鳃; esophagus:食道; heart:心脏; spleen:脾; liver:肝脏; stomach:胃; gut:肠; kidney:肾; muscle:肌肉; ovary:卵巢

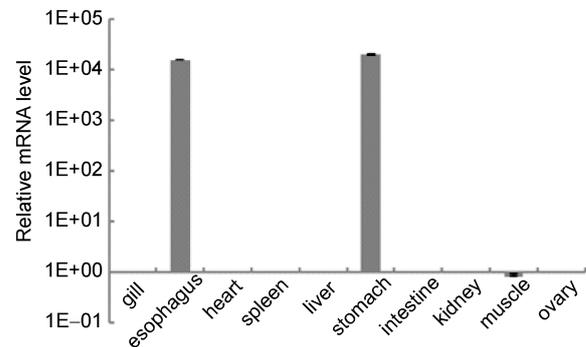


图 4b H^+/K^+ ATPase 在大菱鲆不同组织的相对表达量
Fig.4b The relative expression in different tissues of H^+/K^+ ATPase from turbot

gill: 鳃; esophagus:食道; heart:心脏; spleen:脾; liver:肝脏; stomach:胃; gut:肠; kidney:肾; muscle:肌肉; ovary:卵巢

16 dph 胃腺出现。通过组织切片观察证明, 大菱鲆的胃是由食道的末端膨大分化而来的。

3 讨论

α 亚基含有 ATP 结合位点、酰基化位点和离子识别位点等, 在稳定 H^+/K^+ ATPase 酶的结构, 行使功能等方面起到重要的作用(Besancon *et al*, 1997; Asano *et al*, 1998)。因此本研究使用 RACE 技术克隆了大菱鲆的 H^+/K^+ ATPase α 亚基, 全长 3467 bp, 与 GenBank 已公布的 H^+/K^+ ATPase α 亚基序列比对发现, 与斑鳕的同源性最高达 89%, 其次与牙鲷(*Diplodus sargus*)、美洲鲈(*Pleuronectes americanus*)分别为 88%和 87%。通过进化树分析发现 H^+/K^+ ATPase 在进化上具有物种特异性, 哺乳类、鸟类、两栖类和鱼类分别聚为一类, 作者认为这可能与物种的食物来源相关。

胃腺的出现通常是认为胃的功能完善的标志(Infante *et al*, 2001; Wu *et al*, 2009)。 H^+/K^+ ATPase 动

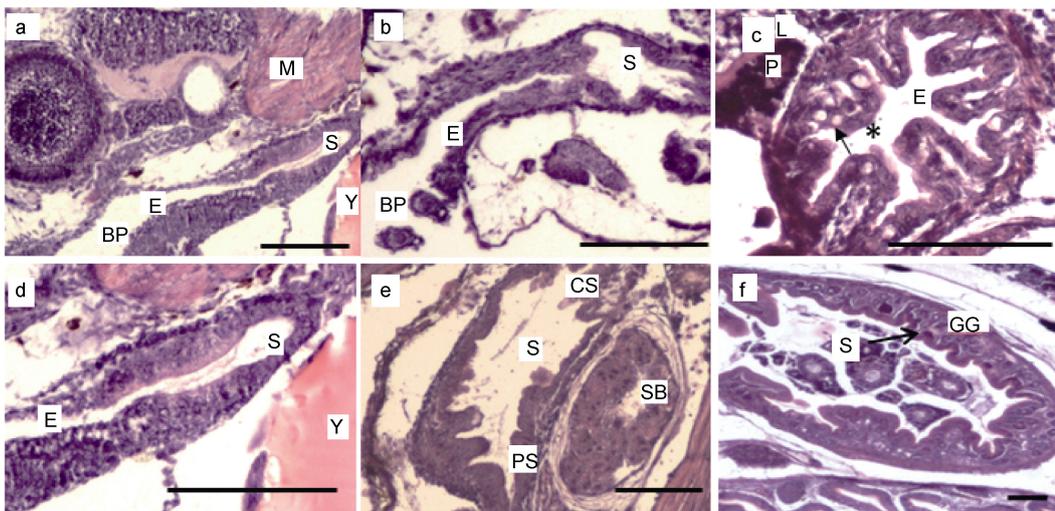


图 5 大菱鲆食道和胃的组织发育

Fig.5 Development of esophagus and stomach in turbot

a—c: 食道的发育; d—f: 胃的发育。a: 2 日龄仔鱼, 食道由一层简单立方上皮构成; b: 3 日龄仔鱼食道; c: 8 日龄仔鱼的食道, 粘膜层(*)和杯状细胞出现(箭头); d: 2 日龄, 食道的末端出现膨胀; E: 8 日龄仔鱼, 出现贲门部、基底部和幽门部; f: 20 日龄仔鱼, 出现丰富的胃腺。标尺 = 80 μ m。

M: 肌肉; S: 胃; E: 食道; Y: 卵黄; P: 胰腺; L: 肝; BP: 口咽腔; SB: 脾; CS: 贲门; PS: 幽门; I: 肠; GG: 胃腺

物体内主要起到提供酸性环境激活胃蛋白酶的作用, 因此总是与胃的消化功能联系在一起(Kageyama, 2002)。作者通过 RT-PCR 技术检测到大菱鲆 H^+/K^+ ATPase 在胚胎孵化后 22d 开始表达, 结合作者关于大菱鲆胃蛋白酶原的实验, 作者认为大菱鲆的胃行使酸性消化功能至少要在 22d 胃蛋白酶原与 H^+/K^+ ATPase 基因开始表达之后, 因此胃的消化功能的完善未必与胃的组织结构完善一致。

H^+/K^+ ATPase 主要在生物体胃中起到提供酸性环境辅助消化的作用(Scarff *et al*, 1999; Spicer *et al*, 2000)。但在其它的组织中 H^+/K^+ ATPase 也具有其它的辅助功能。Altman 等报道了 H^+/K^+ ATPase 在有胃病的病人的喉部和下颌腺中会起到保护粘膜的作用(Altman *et al*, 2011)。Kraut 等研究发现在大鼠的肾脏也有 H^+/K^+ ATPase 的 mRNA 表达, 他们认为 H^+/K^+ ATPase 在肾脏中能够起到平衡体液中的离子和酸碱平衡的作用(Kraut *et al*, 1994, 1997, 2001)。Choe 等在黄貂鱼(*Dasyatis sabina*)的鳃中检测到了 H^+/K^+ ATPase 的表达, 他们认为鳃中的 H^+/K^+ ATPase 能够让黄貂鱼更加适应海水的环境(Choe *et al*, 2004)。在本研究中, 通过 RT-PCR 和荧光定量 PCR 检测, 大菱鲆的 H^+/K^+ ATPase 不仅在胃中表达, 在食道中的表达量也很高, 另外在卵巢中也检测到 H^+/K^+ ATPase

的微量表达。为了研究食道中有 H^+/K^+ ATPase 的表达的原因, 作者使用组织学技术, 对大菱鲆的消化道的发育过程进行了研究。结果发现, 大菱鲆的食道是胃的前体, 胃的发育是在食道的末端由食道复扁平上皮转化为柱状上皮发育而来。因此作者认为, H^+/K^+ ATPase 在大菱鲆的食道中的高度表达可能是因为食道是胃的前体因此保留了分泌

H^+/K^+ ATPase 的能力。另外, 通过整体原位杂交实验也证明大菱鲆的 H^+/K^+ ATPase 首先在胃的贲门部和食管的末端开始表达。这也从另一个方面证明了作者的观点。

参 考 文 献

- Altman K W, Kinoshita Y, Tan M *et al*, 2011. Western blot confirmation of the H^+/K^+ -ATPase proton pump in the human larynx and submandibular gland. *Otolaryngology- head and neck surgery: official journal of American Academy of Otolaryngology-Head and Neck Surgery*, 145(5): 783—788
- Asano S, Hoshina S, Nakaie Y *et al*, 1998. Functional expression of putative H^+ - K^+ -ATPase from guinea pig distal colon. *American Journal of Physiology-Cell Physiology*, 275(3): C669—C674
- Asano S, Matsuda S, Tega Y *et al*, 1997. Mutational analysis of putative SCH 28080 binding sites of the gastric H^+ , K^+ -ATPase. *Journal of Biological Chemistry*, 272(28): 17668—17674
- Besancon M, Simon A, Sachs G *et al*, 1997. Sites of reaction of the gastric H, K-ATPase with extracytoplasmic thiol reagents. *Journal of Biological Chemistry*, 272(36): 22438—22446
- Choe K P, Verlander J W, Wingo C S *et al*, 2004. A putative H^+ - K^+ -ATPase in the Atlantic stingray, *Dasyatis sabina*: primary sequence and expression in gills. *American Journal of Physiology-Regulatory Integrative and Comparative Physiology*, 287(4): R981—R991

- Chow D C, Forte J G, 1995. Functional-significance of the beta-subunit for heterodimeric P-type ATPases. *Journal of Experimental Biology*, 198(1): 1—17
- Courtois-Coutry N, Roush D, Rajendran V *et al*, 1997. A tyrosine-based signal targets H/K-ATPase to a regulated compartment and is required for the cessation of gastric acid secretion. *Cell*, 90(3): 501—510
- Forte J G, Yao X B, 1996. The membrane-recruitment-and-recycling hypothesis of gastric HCl secretion. *Trends in Cell Biol*, 6(2): 45—48
- Horisberger J D, Jaunin P, Reuben M A *et al*, 1991. The H, K-ATPase beta-subunit of NA, K-pumps. *Journal of Biological Chemistry*, 266(29): 19131—19134
- Infante J L Z, Cahu C L, 2001. Ontogeny of the gastrointestinal tract of marine fish larvae. *Comparative Biochemistry and Physiology C-Toxicology & Pharmacology*, 130(4): 477—487
- Kageyama T, 2002. Pepsinogens, progastricsins, and prochymosins: structure, function, evolution, and development. *Cellular and Molecular Life Sciences*, 59(2): 288—306
- Kakei N, Ichinose M, Tatematsu M *et al*, 1995. Effects of long-termomeprazole treatment on adult-rat gastric-mucosa-enhancement of the epithelial-cell proliferation and suppression of its differentiation. *Biochemical and Biophysical Research Communications*, 214(3): 861—868
- Kraut J A, Helander K G, Helander H F *et al*, 2001. Detection and localization of H⁺-K⁺-ATPase isoforms in human kidney. *American Journal of Physiology-Renal Physiology*, 281(4): F763—F768
- Kraut J A, Hiura J, Besancon M *et al*, 1997. Effect of hypokalemia on the abundance of HK alpha(1) and HK alpha(2) protein in the rat kidney. *American Journal of Physiology-Renal Physiology*, 272(6): F744—F750
- Kraut J A, Hiura J, Scott D *et al*, 1994. Isolation of an H⁺/K⁺-ATPase from the rat kidney. *Journal of the American Society of Nephrology*, 5(3): 290—290
- Prinz C, Kajimura M, Scott D *et al*, 1992. Acid-secretion and the H, K-ATPase of stomach. *Yale Journal of Biology and Medicine*, 65(6): 577—596
- Scarff K L, Judd L M, Toh B *et al*, 1999. Gastric H⁺, K⁺-adenosine triphosphatase beta subunit is required for normal function, development, and membrane structure of mouse parietal cells. *Gastroenterology*, 117(3): 605—618
- Spicer Z, Miller M L, Andringa A *et al*, 2000. Stomachs of mice lacking the gastric H, K-ATPase alpha-subunit have achlorhydria, abnormal parietal cells, and ciliated metaplasia. *Journal of Biological Chemistry*, 275(28): 21555—21565
- Tyagarajan K, Townsend R R, Forte J G, 1996. The beta-subunit of the rabbit H, K-ATPase: A glycoprotein with all terminal lactosamine units capped with alpha-linked galactose residues. *Biochemistry*, 35(10): 3238—3246
- vanDriel I R, Callaghan J M, 1995. Proton and potassium transport by H⁺/K⁺-ATPases. *Clinical Experimental Pharmacology and Physiology*, 22(12): 952—960
- Wu T, Sun L-C, Du C-H *et al*, 2009. Identification of pepsinogens and pepsins from the stomach of European eel (*Anguilla anguilla*). *Food Chemistry*, 115(1): 137—142

ACID DIGESTION IN TURBOT *SCOPHTHALMUS MAXIMUS* BASED ON H⁺/K⁺ ATPase

CHI Liang^{1,2}, XU Shi-Hong¹, XIAO Zhi-Zhong¹, MA Dao-Yuan¹, LIN Fan^{1,2}, ZHAO Chun-Yan^{1,2},
XIAO Yong-Shuang¹, WU Ning-Ning³, LIU Qing-Hua¹, LI Jun¹

(1. Center of Biotechnology R&D, Institute of Oceanology, Chinese Academy of Sciences, Qingdao 266071, China; 2. University of Chinese Academy of Sciences, Beijing 100049, China; 3. Qingdao Fishery Technique Promotion Station, Qingdao 266071, China)

Abstract Gastric proton pump (H⁺/K⁺ ATPase) is a key enzyme involved in gastric acid secretion. We isolated a full-length cDNA sequence of α subunit of H⁺/K⁺ ATPase from gastric tissue of turbot *Scophthalmus maximus* through RT-PCR and RACE (Rapid amplification of cDNA ends). Results indicate that H⁺/K⁺ ATPase cDNA was 3467 bp from which 988 amino acids were deduced. The nucleotid sequence of α subunit of H⁺/K⁺ ATPase shared high homology with *Siniperca chautsi* (89%). Phylogenetic analysis showed that H⁺/K⁺ ATPase was species-specific in evolution. The initial transcripts H⁺/K⁺ ATPase were detected in 22 days post hatching (dph), after gastric glands (16 dph) were formed. This suggested that the morphologic development of gastric glands was not synchronous with their functional development. In addition, H⁺/K⁺ ATPase mRNAs were expressed highly in esophagus. We surmised that the turbot stomach was reduced to a dilatation of esophagus, and that esophagus retained its ability to express pepsinogen. The distribution of *tPGA* and *tPGC* transcripts in the turbot was investigated using *in-situ* hybridization. The results show that *tPGA* and *tPGC* mRNA were first detected in the esophagus and cardiac region of the stomach. This study provided a basis for understanding the digestive mechanisms in teleost.

Key words *Scophthalmus maximus*; H⁺/K⁺ ATPase; expression analysis; digestion