#### DOI: 10.3724/SP.J.1118.2018.17293

## 三疣梭子蟹氧化磷酸化代谢在家系近交中的变化

## 王竹青<sup>1,2</sup>, 任宪云<sup>1,2</sup>, 高保全<sup>1,2</sup>, 刘萍<sup>1,2</sup>, 李健<sup>1,2</sup>, 王磊<sup>1,2</sup>

1. 中国水产科学研究院黄海水产研究所,山东 青岛 266071;

2. 青岛海洋科学与技术国家实验室 海洋渔业科学与食物产出过程功能实验室, 山东 青岛 266200;

**摘要:** 为探究近交对三疣梭子蟹(*Portunus trituberculatus*)氧化磷酸化代谢的影响,首先克隆了三疣梭子蟹线粒体 呼吸链 4 个复合体关键亚基基因的 cDNA 全长,分别命名为 *pt*Ndufv2、*pt*SDHC、*pt*Cytochrome c1 与 *pt*COX6B。 *pt*Ndufv2 基因 cDNA 全长 1005 bp,编码 234 个氨基酸,该蛋白是复合体 I 的核心亚基 Ndufv2; *pt*SDHC 基因全长 915 bp,编码由 179 个氨基酸组成的复合体 II 关键亚基 SDHC; *pt*Cytochrome c1 基因全长 2371 bp,编码由 313 个氨 基酸组成的亚基 Cyt c1; *pt*COX6B 基因全长 1171 bp,编码由 105 个氨基酸组成的 COX6B 亚基。生物信息学分析 显示,这些复合体亚基基因进化上比较保守。酶活检测及 RT-PCR 结果表明,随着近交系数的增加,三疣梭子蟹肝 胰腺中复合体 I、复合体III活力分别从 F4、F2 开始呈现显著下降趋势(*P*<0.05); F10 复合体IV酶活力显著低于其余 各代(*P*<0.05); 4 个复合体基因表达量均显著下降,且各代表达量显著低于 F0(*P*<0.05)。在心脏中,复合体 I、II、IV活力分别从 F2、F2、F6 开始显著下降(*P*<0.05); *pt*Ndufv2 与 *pt*Cytochrome c1 基因表达量分别从 F2、F4 开始显 著下降(*P*<0.05),这一结果证实近交衰退已出现在三疣梭子蟹氧化磷酸化代谢通路。

关键词: 三疣梭子蟹; 氧化磷酸化代谢; 基因克隆; 复合体; 近交衰退 中图分类号: S917 \_\_\_\_\_\_文献标志码: A \_\_\_\_\_\_\_文章编号: 1005-8737-(2018)03-0520-16

三疣梭子蟹(Portunus trituberculatus)是中国 重要的大型海洋经济蟹类,主要分布于中国沿 海、朝鲜半岛和日本等沿海水域<sup>[1]</sup>,是世界重要的 海洋捕捞和养殖对象。三疣梭子蟹肉多,脂膏肥 满,蛋白质含量丰富,具有重要的经济价值。

氧化磷酸化是生物能量代谢的重要组成部分, 是在线粒体内 ADP 利用体内物质氧化释放的能 量与无机磷进行偶联反应合成 ATP 的过程,生物 体内 95%的 ATP 来自氧化磷酸化代谢<sup>[2]</sup>,对于生 物生长、代谢及环境适应能力有着非常重要的作 用。氧化磷酸化的作用是通过电子传递链(electron transfer chain, ETC)来完成。电子传递链又称呼吸 链,是由一系列氢和电子反应组成的连续反应系 统,代谢物除去的氢原子被传递到氧中产生水, 同时生成 ATP。电子传递链主要是由 4 个蛋白质 复合体组成,分别是复合体 I (NADH-辅酶 Q 氧 化还原酶)、复合体 II(琥珀酸-辅酶Q氧化还原酶)、 复合体 III(辅酶 Q-细胞色素 c 氧化还原酶)和复合 体 IV(细胞色素 c 氧化酶)。甲壳动物能量代谢的 研究主要集中在非生物因素,如光照、温度、盐 度等<sup>[3-7]</sup>,以及生物因素<sup>[8]</sup>的影响,而对于其机 理、过程、水平等方面的报道较少,因此研究三 疣梭子蟹氧化磷酸化代谢通路可为了解其能量代 谢机理、水平等提供重要的研究基础。

近交通常会使子代一些与繁殖力或生理机能 相关的表型平均值降低从而引起近交衰退。研究 证明近交能够造成甲壳动物形态学<sup>[9]</sup>、孵化率<sup>[10]</sup>、 存活<sup>[11]</sup>及与生长相关的产量和生理状态的衰退,

通信作者: 刘萍, 研究员. E-mail: liuping@ysfri.ac.cn

收稿日期: 2017-08-23; 修订日期: 2017-10-11.

**基金项目:** 国家自然科学基金项目(41576147, 41506186); 泰山领军人才工程高效生态农业创新类计划项目(LJNY2015002); 国家虾蟹产业技术体系项目(CARS-48).

作者简介: 王竹青(1991-), 男, 硕士研究生, 从事甲壳动物遗传育种与繁殖研究. E-mail: leon19910215@outlook.com

而关于近交对甲壳动物代谢功能的影响鲜有报 道。通过对本实验室三疣梭子蟹自交 7 代的大个 体组 vs 小个体组转录组数据库的分析与筛选,对 发现的差异基因进行了 KEEG 富集分析,差异基 因富集的代谢通路主要有氧化磷酸化通路、细胞 凋亡通路和对应外界刺激等。研究近交对三疣梭 子蟹氧化磷酸化代谢的影响,可为深入研究近交 对三疣梭子蟹生理功能的影响提供数据支持。

本实验采用 RACE 技术克隆获得三疣梭子蟹 线粒体呼吸链 4 个复合体亚基基因的 cDNA 全长 序列,并对复合体基因序列进行了初步的生物信 息学分析,同时利用实时荧光定量 PCR 分析了复 合体基因在三疣梭子蟹组织中的表达情况。旨在 明确三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体基因的表达 特点,为深入探究三疣梭子蟹氧化磷酸化代谢机 制奠定基础。测定不同近交世代家系三疣梭子蟹 肝胰腺和心脏中线粒体呼吸链复合体活力,并采 用 RT-PCR 技术分析复合体基因的表达情况,旨 在揭示近交程度对三疣梭子蟹氧化磷酸化代谢的 影响,为三疣梭子蟹育种提供参考。

## 1 材料与方法

### 1.1 实验材料

自 2005年,本实验室每年将从莱州湾海区、 鸭绿江口海区、海州湾海区和舟山海区获取的 4 个三疣梭子蟹不同地理群体作为基础群体(F0), 利用人工定向交尾技术,建立了全同胞兄妹交传 代家系<sup>[9]</sup>。良种家系留种传代,至 2017年已传至 13 代(F13)。分别选取 80 日龄[体重(25.3±6.4)g] F0、F2、F4、F6、F8 和 F10 近交世代家系的三疣 梭子蟹,每一代各取处于蜕皮间期的三疣梭子蟹 18 只(3 只雌蟹、3 只雄蟹为一个平行,共3 个平 行),暂养于室内水泥池中 1 周,水温(25±0.5)℃, 每日 8 时换掉 50%的水,16 时投喂新鲜蓝蛤,投喂 量为蟹体重的 10%。

实验所用 RNA 提取试剂 Trizol Reagent 购自 Invitrogen 公司; SMARTTM RACE Amplification Kit 购自 Clontech 公司; NucleoSpin Gel and PCR Clean-Up Kit、PMD19-T、PrimerScript<sup>TM</sup> RT reagent Kit、SYBR Premix Ex Taq<sup>TM</sup> II和 DH5α感 受态细胞等均购自 TaKaRa 公司;线粒体提取试 剂盒、蛋白定量测试盒(A045-2)、线粒体呼吸链 复合体 I 活性比色法定量检测试剂盒(S50007)、 复合体 II 活性比色法定量检测试剂盒(S50008)、 复合体 II 活性比色法定量检测试剂盒(S50009)、 复合体 IV 活性比色法定量检测试剂盒(S50010)、 复合体 V 活性光谱法定量检测试剂盒(S50083)均 购自南京建成生物工程研究所;其他试剂均为国 产分析纯。

# 1.2 三疣梭子蟹总 RNA 的提取及复合体亚基基 因全长 cDNA 的克隆及验证

三疣梭子蟹各组织的总 RNA 采用 Trizol 法提 取,用核酸定量仪(Thermo, NanoDrop 2000)与 1.0%琼脂糖凝胶电泳检测其总 RNA 的质量及完 整性。取等量所取各组织的总 RNA 混匀,参照 SMART<sup>TM</sup> RACE Amplification Kit 说明书合成 3' 和 5'RACE 的 cDNA 第一链。

根据从三疣梭子蟹转录组数据库得到的复合 体亚基基因的 EST 序列,利用 Primer Premier 5.0 软件设计 3'和 5'末端特异性引物。根据克隆出的 复合体基因序列设计荧光定量引物。最后在该基 因的两端设计正反向引物,进行全长 cDNA 的验 证。实验中用到的引物由上海生工生物有限公司 合成(表 1)。利用 TaKaRa LA Taq 进行末端扩增, 3' 端用通用引物 UPM 和 NUP 分别与相应的特异性 引物进行巢式 PCR 扩增, PCR 程序设为: 94℃ 30 s, 65℃ 1 min, 72℃ 3 min, 30 个循环; 5'末端扩增同 上。将3′和5′RACE的扩增产物经琼脂糖凝胶电泳, 切胶纯化并连接到 PMD19-T, 转化入感受态细胞 中,在LB培养基中37℃培养45min后,再将菌液 涂布于含 AMP 的 LB 平板上 37℃过夜培养。挑 取阳性菌落继续培养,并进行菌落 PCR 鉴定后送 交青岛擎科梓熙生物技术有限公司测序。最后利 用特异性正反向引物,对其全长 cDNA 进行验证。 1.3 三疣梭子蟹复合体亚基基因的生物信息学 分析

使用 ORF Finding 在线工具确定各复合体基因最大开放阅读框和编码区。利用 NCBI 中的 BLAST 主页程序进行三疣梭子蟹基因的核苷酸和氨基酸序列的比对。利用 CExpres 和 Gene Tool

引物名称 primer	序列(5'-3') sequence (5'-3')	用途 usage
NADH-F1	CTCATACACTCTCATTCTGGGCAT	RACE 特异引物 RACE primers
NADH-F2	TCAAGTAATGGGATGACCGCA	
NADH-R1	GAAGTAGAGTGTCTTGGTGCCTGTG	
NADH-R2	GGACTCACCAGCCTCACCACC	
SDHC-F1	TGATGATGCCTCCACCAAACT	
SDHC-F2	GCACGGAGAGAGCCAGACCT	
SDHC-R1	GCTATGGCTTCACCCTGCG	
SDHC-R2	TGCTGGACACACCCTTATCACA	
Cytc1-F1	CACCAAGTTACGGAAGGCAATG	
Cytc1-F2	CGGACGCCTTCACGGACTG	
Cytc1-R1	TCCCATAGTATCACCCTTTCATTCA	
Cytc1-R2	CTGGGGGGCTGCTGGTGACT	
COX6B-F1	ACACACGGAGCGGAACACC	
COX6B -F2	TCTGGCAGCGGTGGAAGTC	
COX6B -R1	GTTGTTGTGTCATCCACTTGTCATT	
COX6B -R2	CCAAGAACAAAAAGCAGCCCA	
UPM Long	CTAATACGACTCACTATAGGGCAAGCAGTGGTATCAACGCAGAGT	RACE 通用引物
UPM Short	CTAATACGACTCACTATAGGGC	RACE universal primers
NUP	AAGCAGTGGTATCAACGCAGAGT	
QNADH-F	TGCCCAGAATGAGAGTGTATG	荧光定量引物 real-time PCR primers
QNADH-R	AGTGAAGAGTCCGTCCTTGG	
QSDHC-F	CGGCTCCTACCCACACTACT	
QSDHC-R	CCCAAATCCCACACCAAG	
QCytc1-F	GGCGTCTTCTCATCTCTGGA	
QCytc1-R	GGGACACCCCACCAAGTTA	
QCOX6B-F	ATGCGGTCAAACTCCTTCTG	
QCOX6B-R	ATCAGTGTCTTCGCCTGGAA	
β-actin-F	CGAAACCTTCAACACTCCCG	
$\beta$ -actin-R	GGGACAGTGTGTGAAACGCC	

表 1 三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体基因克隆和 mRNA 相对表达分析所用引物序列 Tab. 1 Sequences of primers used for genes cloning and relative mRNA expression analysis

软件拼接比对核苷酸序列、去除冗余序列和翻译 氨基酸。蛋白质理化性质预测、功能结构域分析、 信号肽分析利用 InterProScan 和 SMART 等在线软 件完成。利用 DNAMAN 进行与其他物种的相应 氨基酸序列的多重序列比对。应用 MEGA6.0 软 件,采用邻接法(Neighbor-Joining)构建系统发育 进化树并进行聚类分析。

### 1.4 三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体活力检测

分别取不同近交世代家系的三疣梭子蟹肝胰 腺、心脏组织放入液氮中研磨,分别取 100 mg 左 右的组织粉末加入 2 mL EP 管中,标记后放入 -80℃冰箱中保存。提取所取组织的线粒体并测定 其蛋白浓度,使用线粒体复合体定量检测试剂盒 在 Infinite 200 酶标仪中分别测定不同世代家系三 疣梭子蟹各组织各复合体活力,具体操作参照试 剂盒说明书进行。

线粒体呼吸链复合体 I 酶活性定义:在 30℃, pH7.5 条件下,每分钟内能够氧化 1 μmol 还原型 烟酰胺腺嘌呤二核苷酸(NADH)所需的酶量作为 1 个活性单位。线粒体呼吸链复合体 II 酶活性定 义:在 30℃, pH7.5 条件下,每分钟内能够还原 1 μmol 合成辅酶Q同功类似物二氯酚靛酚(DCPIP) 所需的酶量作为 1 个活性单位。线粒体呼吸链复 合体Ⅲ酶活性定义:在 30℃温度下, pH7.5 条件下, 每分钟内能够氧化 1 μmol 还原型泛琨(CoQH<sub>2</sub>)所 需的酶量作为 1 个活性单位。线粒体呼吸链复合 体IV酶活性定义:在 25℃温度下, pH7.0条件下,每 单位酶在每分钟内氧化 1 μmol 的细胞色素 c(Cyt c) 的量作为 1 个活性单位。

**1.5** 三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体基因的表达分析

分别取三疣梭子蟹肝胰腺、肌肉、鳃、心脏、 卵巢、精巢、脑神经节、眼柄及胸神经节等组织, 放入液氮中保存。分别提取各组织的总 RNA, 使 用 PrimeScript RT reagent Kit 反转录合成 cDNA, 具体方法参照试剂盒说明书。根据已知的三疣梭 子蟹复合体亚基基因 cDNA 全长序列,设计特异 引物(表 1)。使用 SYBR Premix Ex Taq II 试剂 (TaKaRa), 在 Applied Biosystems 7500 Real Time PCR 仪上分析各组织中复合体基因的表达情况。

PCR 反应体系为 10 μL,包括: 5 μL SYBR Premix Ex Taq II、1 μL cDNA、0.4 μL 浓度为 10 pmol/μL 正反向引物、0.2 μL ROX Reference dye II 和 3 μL PCR 反应水。反应程序为: 95°C 10 min; 95°C 30 s, 95°C 5 s, 60°C 34 s 40 个循环; 95°C 15 s; 60°C 1 min; 95°C 15 s。以 β-actin 基因作为内参,样本 和内参均设置 3 个重复,采用 2<sup>-ΔΔCT</sup> 方法<sup>[12]</sup>计算 基因的相对表达量。

### 1.6 数据处理与分析

实验数据采用平均值±标准差(x±SD)表示; 结果使用 SPSS 19.0 软件进行单因素方差分析 (one-way, ANOVA),利用 Duncan's 多重比较进行 差异显著性检验, *P*<0.05 认为差异显著。

#### 2 结果与分析

# **2.1** 三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体亚基基因的克隆及序列分析

三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体亚基基因序 列及氨基酸信息如图 1 和表 2 所示: 4 个复合体关 键亚基基因分别命名为 *pt*Ndufv2、*pt*SDHC、 *pt*Cytochrome 和 *pt*COX6B, 分别编码 234、179、 313 和 105 个氨基酸。其中 *pt*Ndufv2 编码的蛋白 为不稳定蛋白,其余均为稳定蛋白; *pt*SDHC 编码 的氨基酸为疏水性蛋白,其余均为亲水性蛋白。

分析结果表明,三疣梭子蟹线粒体呼吸链复 合体 I 亚基基因编码的氨基酸结构中无跨膜结构 域和信号肽序列,第 39 至 193 位是其标志性蛋白结 构域 NADH 脱氢酶亚基 E (IPR002023)。利用 BLAST 同源性分析三疣梭子蟹 *pt*Ndufv2 基因的 氨基酸序列,发现其与致乏库蚊(*Culex quinquefasciatus*)、肩突硬蜱(*Ixodes scapularis*)和蚤状溞 (*Daphnia pulex*)同源性达到 70% (图 2)。利用 MEGA 6.0 软件对三疣梭子蟹 *pt*Ndufv2 基因氨基 酸序列进行系统进化分析,并构建系统进化树(图 3)。结果显示三疣梭子蟹与肩突硬蜱、美洲鲎 (*Limulus polyphemus*)和蚤状溞亲缘关系较近,与 鱼类、哺乳类关系较远。

如图 4 所示, 三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体 II 亚基基因编码的结构中含有 3 个跨膜结构域, 分别为第 83~105 位(GTGLALSVLVSGLGI-GTVMLPGS), 119~141 位(GGGIIMGAKFLIA-LPFMFHLCNG), 158~179 位(LYKSGYLVVAV-SVILAAIAAAM), 无信号肽序列, 第 60~178 位为

表 2 三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体亚基基因序列信息及编码氨基酸信息

1ab. 2	Gene sequence an	u amino aciu	information of	i mitocnon	iorial res	piratory	chain complexes of Po	oriunus irii	uderculatus
复合体 complex	命名 name	GenBank 登录号 GenBank number	cDNA 序列 全长/bp full length of cDNA sequence	ORF 全长/bp full length of ORF	编码氨 基酸 amino acid	理论等 电点 pI	分子式 molecular formula	亲水性 平均数 average of hydro- philicity	不稳定 系数 coefficient of insta- bility
Ι	<i>pt</i> Ndufv2	KY682717	1005	705	234	7.01	$C_{1184}H_{1890}N_{332}O_{352}S_{14}$	-0.297	40.53
II	<i>pt</i> SDHC	KY406169	915	540	179	10.38	$C_{882}H_{1401}N_{235}O_{223}S_{10}$	0.528	37.70
III	<i>pt</i> Cytochrome c1	KY406171	2371	942	313	8.83	$C_{1517}H_{2359}N_{413}O_{443}S_{19} \\$	-0.176	33.15
IV	ptCOX6B	KY406170	1171	318	105	5.81	$C_{544}H_{830}N_{142}O_{162}S_8$	-0.633	36.56

中国水产科学

第 25 卷

GCTGATCTGAAGCCAAGATCAGGATTAAGACAGCACTGGTTAACTGCTGACTTACCCAACCGAGGCTGACCTTAGTGCTGACCTTATTTGTGACCCTACC 100 1 R E G V R G L H R T A P T A S D 1 М L Т R SLF V Н 25 ATG CTG ACC AGG AGG GAA GGG GTG AGG GGC CTA CAC AGA ACA GCC CCC ACT GCC AGC GAC TCC CTC TTT GTG CAC 175 101 D T V Q N N P D T A F E F T P E N 26 R K K R A E Α 50 176 CGG GAC ACA GTA CAG AAC AAT CCG GAC ACA GCG TTT GAG TTT ACA CCA GAG AAC AAG AAG CGC GCA GAG GCC ATC 250 51 I Y P D G H K K A A V I P L L D L A R 75 S Q Q V G 251 ATC TCA ATC TAC CCT GAT GGC CAC AAG AAG GCT GCG GTC ATC CCA TTA CTT GAC CTG GCC CAG CGG CAG GTC GGA 325 W L P I T A 76 M H A V A K M L D M P 100 R М R V E 326 AAC TGG CTC CCC ATC ACG GCC ATG CAC GCT GTG GCC AAG ATG CTC GAC ATG CCC AGA ATG AGA GTG TAT GAG GTG 400 101 T F Y T M Y M R N P V G K Y H I Q V C T T Т С 125 401 GCC ACA TTC TAC ACC ATG TAT ATG AGG AAT CCA GTT GGC AAG TAC CAC ATC CAG GTG TGC ACC ACG ACC CCC TGC 475 W L R G S D Q V M A V I K D K L G L T P G H S 126 150 476 TGG CTG CGG GGG TCG GAC CAG GTC ATG GCG GTG ATC AAG GAC AAA CTG GGC CTT ACT CCC GGC CAC TCC ACC AAG 550 D G L F T L S E V E C L G A C V N A P M M Q I N 151 D 175 GAC GGA CTC TTC ACT CTC TCG GAA GTA GAG TGT CTT GGT GCC TGT GTC AAC GCG CCC ATG ATG CAG ATT AAT GAT 625 551 176 DYYEDLAESDVVEILDTLTAGK K P 200 626 GAT TAT TAT GAA GAC CTC GCT GAG TCT GAC GTA GTG GAG ATC CTG GAC ACC CTG ACG GCC GGC AAG AAA CCC AAG 700 201 A G P R N G R F A A E P A G G L T S L T Р Р Р G 225 Т 701 GCC GGC CCT CGC AAT GGC CGG TTC GCT GCT GAG CCG GCA GGG GGA CTC ACC ACC ACC ACC CCA CCC CCC GGC 775 226 PGFRVRDDL \* 234 866 GTGTACAAACAGAAAAACGGTGACCTGACCTCCCCTGCGTCCCGTTTTCTATGCGTGGATTATTGGGGGAAAAAATGTAATAATGTAATTTTG 965 1005 三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体 I (ptNdufv2)基因 cDNA 全长及其编码的氨基酸序列 图 1 ATG: 起始密码子; \*: 终止密码子; 阴影为 NADH dehydrogenase subunit E 结构域. Fig. 1 Ndufv2 nucleotide sequence and deduced amino acid sequence of Portunus trituberculatus

ATG: start codon; \*: stop codon; Shadow: NADH dehydrogenase subunit E.



图 2 三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体 I (*pt*Ndufv2)氨基酸序列比对 Fig. 2 Multiple alignment of the deduced amino acid sequences of *Portunus trituberculatus* Ndufv2

琥珀酸脱氢酶/富马酸还原酶跨膜亚基(succinate dehydrogenase/fumarate reductase, transmembrane subunit 蛋白结构域(IPR000701)。同源性分析发现 三疣梭子蟹 ptSDHC 基因与美洲鲎、鲑疮痂鱼虱 (Lepeophtheirus salmonis)、火腿伪镖水蚤(Pseud-odiaptomus poplesia)、玉带凤蝶(Papilio polytes)、大黄鱼(Larimichthys crocea)的同源性分别为 47%、50%、41%、51%、54%(图 5)。系统进化分析结 果显示,三疣梭子蟹与美洲鲎亲缘关系较近,后 与鲑疮痂鱼虱、中华蜜蜂(Apis cerana)等节肢动物

聚为一支,与鱼类、哺乳类亲缘关系较远(图 6)。

三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体III亚基基因 编码的蛋白质结构中无跨膜结构域,无信号肽序 列,第 83~302 位为细胞色素 c1 家族蛋白结构域 (IPR002326)(图 7)。利用 BLAST 同源性分析发现 其与鲤(Cyprinus carpio)、斑马鱼(Danio rerio)及非 洲爪蟾(Xenopus laevis)同源性达到 74%,与亚洲 龙鱼(Scleropages formosus)、金头鲷(Sparus aurata) 的同源性分别为 72%、73%(图 8)。对其氨基酸序列 进行系统进化分析,并构建系统进化树(图 9)。结果



### 图 3 三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体 I (ptNdufv2)氨基酸的系统进化树

Fig. 3 NJ phylogenetic tree of amino acid sequences of Portunus trituberculatus Ndufv2

1 М А Т V L R L А А K G С W A G 16 1 ATGGGAACCCCTTCCTAGGCAATGCACTACGCAATCCAAC ATG GCG ACG GTT CTC AGA CTG GCA GCA AAA GGG TGC TGG GCG GGC 85 V 17 G R Р А V L Q G Р L Т Q W Т R А V F Т S Ρ S А 41 Ρ GGC CCA CGG CCC GCC GTG CTG CAG GGG CCC CTC GTC ACT CAG TGG ACA CGT GCA GTG TTC ACC TCT CCC TCA GCG 160 86 42 S Q S Е D Y R R R Р V S Р Н 66 А А L K А W А K Ν K L 161 GCC GCC CTC AAG TCA CAG TCG GCT GAA GAC TAC TGG GCC AAG AAT AAA CGG CTG CGT CGG CCC GTG TCA CCC CAC 235 Т S М L S Τ Т Н 91 67 L Т Y K Ρ ۵ Т R CTC ACC ATC TAC AAG CCA CAG ATC ACC TCC ATG CTC TCC ATC ACT CAC CGC GGC ACA GGT CTG GCT CTC 236 TCC GTG 310 92 G G Т P G S Y Ρ Η Y L A M V Q А 116 311 CTG GTG TCT GGC CTC GGC ATT GGT ACA GTG ATG TTG CCC GGC TCC TAC CCA CAC TAC TTG GCC ATG GTA CAG GCC 385 Q F 141 117 М G N G A 386 ATG CAG TTT GGT GGA GGC ATC ATC ATG GGT GCA AAG TTC CTC ATT GCC CTG CCC TTC ATG TTC CAT CTC TGC AAC 460 D L G Y G F Т 142 V R Η L V W L R А L G 166 461 GGC GTC CGG CAC TTG GTG TGG GAT TTG GGC TAT GGC TTC ACC CTG CGT GCC CTC TAC AAG TCA GGC TAC CTG GTG 535 167 V S V L A A I A Α A M 179 Τ 536 GTG GCC GTG TCG GTG ATC CTG GCG GCC ATT GCA GCG GCC ATG TGA ACCATTGGGAACCTGGACCAAGACTGCCGGTATTCTGTCC 620 721 AACATTCTGACTATTCTTGTGGAAGAAAGTGGGGCACAACATTATCAGTAAAGTGAATGCTGGACACACCCTTATCACATCAGTAATATGAGAAGGCAA 820 915

图 4 三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体 II (*pt*SDHC)基因 cDNA 全长及其编码的氨基酸序列 ATG: 起始密码子; \*: 终止密码子; 阴影为跨膜结构域.

Fig. 4 Nucleotide sequence and deduced amino acid sequence of *ptSDHC* in *Portunus trituberculatus* ATG: start codon; \*: stop codon; Shadow: transmembrane domain.



显示三疣梭子蟹与白蚁(Zootermopsis nevadensis)、 达氏按蚊(Anopheles darlingi)、黑腹果蝇(Drosophila melanogaster)等节肢动物亲缘关系较近,与鱼类关 系较远,与哺乳类亲缘关系最远。

三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体IV亚基基因 编码的蛋白质结构中无跨膜结构域,第1~26位有 一个信号肽序列, 第 30~104 位为细胞色素 c 氧化 酶亚基 6b(cytochrome c oxidase, subunit VIb)标志 性蛋白结构域(IPR003213)(图 10)。BLAST 分析发 现其与凡纳滨对虾(*Litopenaeus vannamei*)同源性 达到 74%, 与拟果蝇(*Drosophila simulans*)、点蜂缘 蝽(*Riptortus pedestris*)、桔小实蝇(*Bactrocera* 

1	М	G	Ι	Ι	А	K	М	А	А	V	А	С	R	G	V	R	Т	V	L	G	K	S	А	G	Т	S	Ι	L	Т	Н	30
1	ATG	GGG	ATC	ATT	GCT	AAG	ATG	GCG	GCG	GTG	GCC	TGT	AGG	GGG	GTT	CGC	ACC	GTG	CTC	GGG	AAA	TCA	GCT	GGC	ACT	TCT	ATT	CTA	ACA	CAT	90
31	Q	S	А	K	F	S	Т	L	R	D	М	А	Т	А	R	K	А	V	L	А	А	М	G	V	V	G	G	G	А	А	60
91	CAG	AGT	GCC	AAG	TTC	TCC	ACC	CTG	AGG	GAC	ATG	GCC	ACC	GCT	AGG	AAA	GCC	GTG	TTG	GCT	GCG	ATG	GGT	GTG	GTG	GGA	GGC	GGT	GCG	GCA	180
61	G	L	А	Y	А	L	Ν	Q	S	V	Κ	А	S	D	L	Е	L	Н	Т	А	Κ	F	Р	W	S	Н	D	G	V	F	90
181	GGG	CTG	GCA	TAC	GCT	CTC	AAC	CAG	TCC	GTG	AAG	GCG	TCC	GAT	CTT	GAG	CTC	CAC	ACC	GCT	AAG	TTC	CCC	TGG	TCA	CAT	GAT	GGC	GTC	TTC	270
91	S	S	L	D	Η	А	S	Ι	R	R	G	Y	Е	V	Y	K	Ν	V	С	А	A	С	Н	S	М	K	Y	Ι	Α	F	120
271	TCA	TCT	CTG	GAC	CAC	GCC	TCC	ATT	CGC	CGT	GGC	TAT	GAG	GTG	TAC	AAG	AAT	GTG	TGT	GCC	GCC	TGC	CAT	TCC	ATG	AAG	TAC	ATT	GCC	TTC	360
121	R	N	L	V	G	V	S	Η	Т	Е	A	Е	A	K	Е	Е	А	M	G	V	Q	Ι	D	D	G	Р	D	D	Е	G	150
361	CGT	AAC	TTG	GTG	GGT	GTG	TCC	CAC	ACT	GAA	GCG	GAG	GCC	AAG	GAG	GAG	GCC	ATG	GGT	GTG	CAG	ATT	GAT	GAT	GGC	CCC	GAT	GAT	GAG	GGC	450
151	М	М	F	K	R	Р	G	K	L	S	D	Y	F	Р	N	Р	Y	Р	Ν	D	Е	A	Α	R	S	A	Ν	Ν	G	Α	180
451	ATG	ATG	TTC	AAG	AGG	CCT	GGC	AAG	CTC	TCT	GAC	TAC	TTC	CCC	AAC	CCT	TAC	CCC	AAC	GAT	GAG	GCC	GCT	CGC	TCT	GCC	AAC	AAC	GGT	GCT	540
181	L	Р	Р	D	L	S	Y	Ι	Т	S	A	R	Н	G	G	Е	Ν	Y	Ι	F	S	L	L	Т	G	Y	С	D	Р	Р	210
541	CTG	CCC	CCA	GAT	CTC	TCT	TAC	ATT	ACC	TCA	GCC	CGC	CAC	GGA	GGG	GAG	AAC	TAC	ATC	TTC	TCA	CTG	CTG	ACC	GGC	TAC	TGT	GAC	CCA	CCA	630
211	A	G	V	S	V	R	Е	G	L	Y	Y	N	Р	Y	F	V	G	G	A	Ι	G	М	A	Q	A	L	Y	N	Е	V	240
631	GCG	GGT	GTC	AGC	GTC	AGG	GAA	GGC	CTC	TAC	TAC	AAC	CCT	TAC	TTT	GTG	GGA	GGT	GCT	ATC	GGC	ATG	GCT	CAG	GCA	CTC	TAC	AAT	GAG	GTG	720
241	М	E	Y	S	D	G	Т	Р	A	Т	A	S	Q	М	A	K	D	V	S	V	F	L	K	W	A	A	E	Р	E	Н	270
721	ATG	GAA	TAC	AGC	GAC	GGC	ACA	CCA	GCC	ACT	GCC	TCC	CAG	ATG	GCC	AAG	GAT	GTG	TCC	GTG	TTC	CTG	AAG	TGG	GCC	GCT	GAG	CCT	GAG	CAC	810
271	D	D	R	K	K	M	A	L	K	A	L	М	М	F	S	M	L	F	S	Ι	Т	Y	Y	Ι	K	R	Н	K	W	A	300
011			CCC.	AAG	AAG	ATG	GCC	CTG	AAG	GCA	TTG	ATG	ATG	TTC	TCC	ATG	CTG	TTC	AGT	ATA	ACC	TAC	TAC	ATC	AAG	AGA	CAT	AAG	TGG	GCC	900
811	GAC	GAC	000	1010			~					-	~																		313
811 301	GAC V	GAC	K	S	R	K	Ι	А	Y	K	Р	Р	Q	*																	515
301 901	GAC V GTA	GAC L CTG	K AAG	S AGC	R AGG	K AAG	I ATC	A GCC	Y TAC	K AAG	P CCT	P CCA	Q CAG	* TAG	TAGO	CAAC	TTAC	тссс	CAACA	AGT	ATTT	TTC/	ATTA	TTTT	TTA	TTTT	TTT	ATTG	TTA/	ATAAT	1006
301 901 1007	GAC V GTA TTTT	GAC L CTG IGAAC	K AAG GAACA	S AGC AGC	R AGG GTA/	K AAG ATA1	I ATC	A GCC CCTC	Y TAC AATGO	K AAG GAAT/	P CCT AGTG1	P CCA TTGA	Q CAG IGGT(	* TAG GAAGO	TAGO	CAAC GAA1	CTTAC	CTCCC	CAACA IGAA1	AAGTA FTAT(	ATTTT CCACI	TTC/	ATTAT TTGT(	TTTT GTGA/	TTTAT AATGI	ГТТТТ ГТАС(	TTTT/ GGGG/	ATTGT AGTG(	TTA/	ATAAT ACTAC	1006 1126
811 301 901 1007 1127	GAC V GTA TTTT ATGC	GAC L CTG IGAAC CATC	K AAG GAACA	S AGC AGCCT AGGCT	R AGG IGTA/ CTGTO	K AAG AATA1 CCACO	I ATC TCCTC	A GCC CCTCA GCCA(	Y TAC AATGO CCTTO	K AAG GAAT GTCT(	P CCT AGTGI GGACO	P CCA TTGA CCAG	Q CAG IGGT( ACTT/	* TAG GAAGO ACTC/	TAGO CACTI ATA/	CAAC GAAT	CTTAC	CTCCC	CAACA IGAAI GAACI	AAGT/ FTAT( FCTC/	ATTTT CCACT AAACT	TTC/ GTC	ATTAT TTGT( TTTC/	TTTTT GTGAA	FTTAT AATGI FTAA/	FTTTT FTACC AATTT	TTTT/ GGGG/ TGCA1	ATTGT AGTG( FGAA/	TTA/ GAAT/ AGCT/	ATAAT ACTAC AAATT	1006 1126 1246
811 301 901 1007 1127 1247	GAC V GTA TTTT ATGC CATT	GAC L CTG IGAAC CATCA IGTCI	K AAG GAAC/ TGAC	S AGC AGGCT CTCGC TTAAA	R AGG GTA/ CTGTO GAT/	K AAG ATA1 CACC	I ATC TCCTC CACTC	A GCC CCTCA GCCAC IGTAA	Y TAC AATGO CCTTO AGATO	K AAG GAATA GTCT( GAAT1	P CCT AGTG1 GGAC0 TTAT1	P CCA TTGA CCAG	Q CAG IGGT( ACTT/ CATA/	* [ <u>TAG</u> ] GAAGO ACTC/ AAAA/	TAGO CACTI ATA/ ACCT/	CAAC GAAT AACC TAAA	CTTAC TATC CACC/ GAAC	CTCCC CCATT ACAC	CAACA GAAT GAACT GTGTGT	AGT/ FTATO FCTC/ FGGTO	ATTTT CCACT AAACT GTAC/	TTTC/ TGTC TAT	ATTAT TTGTO TTTC/ CAGTO	TTTTT GTGAA ATTTTT GTACA	FTTAT AATGT FTAA/ ATAGT	FTTTT FTACC AATTT FTAT/	TTTT/ GGGG/ TGCA1 ATTT/	ATTGT AGTGC FGAA/ ATTTC	GTTA/ GAAT/ GCT/ GCA(	ATAAT ACTAC AAATT CTCTA	1006 1126 1246 1366
811 301 901 1007 1127 1247 1367	GAC V GTA TTTT ATGC CATT TGAA	GAC L CTG IGAAC CATCA IGTCI AAACI	K AAG GAACA TGAC GTTT TAGTA	S AGC AGGCT CTCGC TTAAA ACTGC	R AGG GTA/ CTGTO GAT/ CCAA/	K AAG ATA1 CCACO ATT1 ACC1	I ATC TCCTC CACTC TGTG TGTA	A GCC CCTC/ GCCAC IGTA/ CATT/	Y TAC AATGO CCTTO AGATO ACCAO	K AAG GAATA GTCTO GAATI GAAAI	P CCT AGTG1 GGACC TTAT1 TTAA/	P CCA TTGA CCAG TTTA AAAA	Q CAG IGGT( ACTT/ CATA/ FAAA/	* [TAG] GAAGO ACTC/ AAAA/ AAAA/	TAGO CACTI ATA/ ACCT/ FAATA	CAAC GAAT AACC TAAA ATTT	CTTAC TATC CACCA GAAC	CTCCC CATT ACAC CTATT	CAACA IGAAI GAACI IGTGI ACTCA	AGT/ TTATO TCTC/ TGGTO AGTA/	ATTTT CCACT AAACT GTACA ATTTC	TTTC/ TGTC TATT AAAT( CAAC/	ATTAT TTGTO TTTC/ CAGTO ATAC/	TTTTT GTGAA ATTTT GTACA ATATC	FTTAT AATGI FTAA/ ATAGI CTTT(	FTTTT FTACC AATTT FTAT GAGAC	FTTT/ GGGG/ FGCA1 ATTT/ CACT(	ATTGI AGTGO IGAA/ ATTTO CACCI	GTTA/ GAAT/ GCT/ GCA( TTAA/	ATAAT ACTAC AAATT CTCTA ATTAA	1006 1126 1246 1366 1486
811 301 901 1007 1127 1247 1367 1487	GAC V GTA TTTT ATGC CATT TGAA AGGA	GAC L CTG IGAAC CATC/ IGTCI AAACI	K AAG GAACA GAACA GGTTT GGTTT GAGTA	S AGC AGGCT CTCGC TTAAA ACTGC	R AGG TGTA/ CTGTC AGAT/ CCAA/ GTAC/	K AAG AATAT CCACO AATTT ACCT	I ATC CCCTC CACTC CACTC TGTG ACTC	A GCC CCTC/ GCCA( GCCA( IGTA/ CATT/ CTTA/	Y TAC AATGO CCTTO AGATO ACCAO AGTTA	K AAG GAATA GTCTC GAATT GAAAT	P CCT AGTGT GGACO TTATT TTAAA GTTAT	P CCA TTGA CCAG TTTA AAAA TGTC	Q CAG IGGT( ACTT/ CATA/ CATA/ ACCC	* (TAG) GAAGO ACTC/ AAAA/ AAAA/ AATAT	TAGO CACTI NATA/ ACCT/ FAAT/ GGACO	CAAC GAAT AACC TAAA ATTT CTGTC	CTTAC TTATC CACC/ GGAAC TCTT GCCAC	CTCCC CCATI ACAC CTATI CTATI CAGC	CAACA IGAAT GAACT IGTGT ACTCA	AAGT/ FTATO FCTC/ FGGTO AGTA/ CTTGO	ATTTT CCACT AAACT GTACA ATTTC GTGCC	TTTC/ TGTC TATT AAATO CAAC/ CTGGO	ATTAT TTGTC TTTC/ CAGTC ATAC/ CACCT	TTTTT GTGA/ ATTTT GTAC/ ATATC FCCTC	FTTAT AATGT FTAA/ ATAGT CTTTC GGGTC	FTTTT FTACC AATTT FTATA GAGAC GATGT	FTTT/ GGGG/ FGCA1 ATTT/ CACT( FCCA(	ATTGT AGTGO IGAA/ ATTTO CACCT CCCTO	TTTA/ GAAT/ GGCT/ GGCA( TTAA/ CCGC(	ATAAT ACTAC AAATT CTCTA ATTAA GCTGC	1006 1126 1246 1366 1486 1606
811 301 901 1007 1127 1247 1367 1487 1607	GAC V GTA TTTT ATGO CATT TGAA AGGA ATCA	GAC L CTG IGAAC CATCA IGTCI AAACI AAATI ACACI	K AAG GAACA TGATT TAGTT TAGTA TATAT	S AGC AGGCT CTCGC TTAAA ACTGC FACTG GGATA	R AGG IGTA/ CTGTC AGAT/ CCAA/ GTAC/ ACTA/	K AAG AATAT CCACC AATTT AACCT AACAA	I ATC CCCTC CACTC CACTC CGTG CGTAC	A GCC CCTC/ GCCA( GCCA( CATT/ CTTA/ ICATT	Y TAC AATGO CCTTO AGATO ACCAO AGTT/ FAAC/	K AAG GAATA GTCTC GAATI GAAAT ACTAC AGCCC	P CCT AGTG1 GGACC TTAT1 TTAAA GTTA1 GTCCC	P CCA TTGA CCAG TTTA CAAA TGTC CATA	Q CAG IGGTO ACTT/ CATA/ TAAA/ ACCC <sup>2</sup> GTATO	* TAG GAAGO ACTC/ AAAA/ AAAA/ GTAC CACCO	TAGO CACTI ATA/ ACCT/ FAAT/ GGACO CTTTO	CCAAC GAAT AACC TAAA ATTT TGTC CATTC	CTTAC CACCA GAAC TTCTT GCCAC CAGTA	CTCCC CCATT ACAC CTATT CTTA CAGC AAC	CAACA IGAAI GAACI IGTGI ACTCA AGTGO AATGA	AAGT/ FTATC FCTC/ FGGTC AGTA/ CTTGC ATAC/	ATTTT CCACT AAACT GTAC/ ATTTC GTGCC ACAT/	TTTC/ TTTC/ TTATT AAATC CAAC/ CTGGC	ATTAT TTGTC TTTCA CAGTC ATACA CACCT TTAAT	TTTTT GTGA/ ATTTT GTAC/ ATATC FCCTC FATG/	FTTAT AATGT FTAA/ ATAGT CTTTC GGGTC ATTCT	FTTTT FTACO AATTT FTATA GAGAC GATGT FCAAC	FTTT/ GGGG/ FGCAT CACTO FCCAO CTCCO	ATTGI AGTGO IGAA/ ATTTO CACCI CCCTO CGGAO	TTTA/ GAAT/ GGCT/ GGCA( TTAA/ CCGC( CAAT	ATAAT ACTAC AAATT CTCTA ATTAA GCTGC ITTGT	1006 1126 1246 1366 1486 1606
811 301 901 1007 1127 1247 1367 1487 1607 1727	GAC V GTA TTTT ATGC CATT TGAA AGGA ATCA TCAT	GAC L CTG IGAAC CATCA IGTCI AAACI AAACI ACACI IATTI	K AAG GAAC/ TGAC GTTT TAGT/ TATAT TGATC	S AGC AGGCT CTCGC TTAAA ACTGC TACTG GGATA	R AGG CTGTA/ CTGTC AGAT/ CCAA/ GTAC/ ACTA/ ACTA/	K AAG AATAT CCACC AATTT ACCT ACCA ACCA AC	I ATC CCCTC CACTC CACTC GTAC ACTC ACTC CAACA	A GCC CCTC/ GCCAC IGTA/ CATT/ CTTA/ ICATT	Y TAC AATGO CCTTO AGATO ACCAO AGTTA FAACA	K AAG GAATA GTCTC GAATI GAAAI ACTAC AGCCC ATTTA	P CCT AGTG1 GGACC TTAT1 TTAAA GTTAT GTCCC AGAC1	P CCA TTGA CCAG TTTA CATA CATA CATA CATA	Q CAG IGGT( ACTT/ CATA/ TAAA/ ACCC GTAT( CAGT)	* TAG GAAGO ACTCA AAAA AATAT IGTAO CACCO ICAAO	TAGO CACTI NATA/ NCCT/ FAATA GGACO CTTTO GTAGI	CCAAC GAAT AACC TAAA ATTT CTGTC CATTC	CTTAC TTATC CACCA GAAC TTCTT GCCAC CAGTA	CTCCC CCATT ACAC CTATT CTTA/ CAGC/ AAC/ TGGTC	CAACA IGAAT GAACT IGTGT ACTCA AGTGC AATGA GAGCC	AAGT/ FTATC FCTC/ FGGTC AGTA/ CTTGC ATAC/ CATTC	ATTTT CCACT AAACT GTACA ATTTC GTGCC ACATA GGCCA	TTTC/ TTTC/ TTAT' AAATO CTAC/ CTGGO ACTC'	ATTAT TTGTC CAGTC ATACA CACCT TTAAT	TTTTT GTGA/ GTAC/ GTAC/ NTATC FCCTC FATG/ FGTG/	FTTAT AATGT FTAA/ ATAGT CTTTC GGGTC ATTCT AGTGC	FTTTT FTACC AATTT FTATA GAGAC GATGT FCAAC CCTGC	FTTT/ GGGG/ FGCA1 ATTT/ CACTO FCCA0 CTCC0 GGGGG	ATTG7 AGTG0 FGAA/ ATTT0 CACC7 CCC70 CGGA0 GCTG0	TTTA/ GAAT/ GGCA( TTAA/ CCGC( CAAT) CTGG	ATAAT ACTAC AAATT CTCTA ATTAA GCTGC ITTGT IGACT	1006 1126 1246 1366 1486 1606 1726 1846
811 301 901 1007 1127 1247 1367 1487 1607 1727 1847	GAC V GTA TTTT ATGC CATT TGA/ AGG/ ATC/ TCAT AGGT	GAC L CTG IGAAC CATC/ IGTCI AAACI AAACI ACACI IATTI IGTTC	K AAG GAACA TGAC TGATT TAGTA TGATC TGATC GAAAC	S AGC AGGCT CTCGC TTAAA ACTGC FACTG GGATA GGATA GAACC	R AGG TGTA/ CTGTC AGAT/ CCAA/ GTAC/ ACTA/ ACTA/ CAGTC	K AAG ATAT CCACC ATTT ACCT ACCA ACCA ACCA	I ATC CCCTC CACTC TGTG TGTG ACTC ACTC CAACA GATG	A GCC CCTCA GCCAO IGTAA CATTA CTTAA ICATT AATAO GGTTO	Y TAC AATGO CCTTO AGATO AGATO AGTTA FAACA GTTTA GCGAO	K AAG GAATA GTCTC GAATI GAAAI ACTAC AGCCC ATTTA GAGAI	P CCT AGTG1 GGACO ITAT1 ITAA/ GTCCO AGAC1 ICCTO	P CCA TTGA CCAG/ TTTA CAG CATA CATA CATA CATA CATA CATA	Q CAG IGGT( ACTT/ CATA/ TAAA/ ACCCT GTAT( CAGT1 CTGA(	* [TAG] GAAGO ACTCA AATAT IGTAO CACCO ICAAO GTGTO	TAGO CACTI AATA/ ACCTA FAATA GGACO CTTTO GTAGI CAGGO	CCAAC GAAT AACC TAAA ATTT CTGTC CATTC CATTC	CTTAC TATC CACCA GGAAC TCTT GCCAC CAGTA CACCA	CTCCC CCATT ACCAC CTATT TTTA/ CAGC/ AGGCI AGGCI AGGGT	CAACA IGAAT GAACT IGTGT ACTCA AGTGC AATGA GAGCC IACTT	AAGT/ FTATC FGTC/ FGGTA/ CTTGC AGTA/ CATTC FGTCC	ATTTT CCACT AAACT GTAC/ ATTTC GTGCC ACAT/ GGCC/ CTTGC	TTTC/ TGTC TATT AAATC CTGG ACTC ACCA CGGCC	ATTAT TTGTC TTTC/ CAGTC ATACA CACCT TAAT TACCT GCAAC	TTTTT GTGA/ ATTTT GTAC/ ATATC FCCTC FATG/ FGTG/ CATCC	FTTAT AATGT FTAA/ ATAGT CTTTC GGGTC AGTGC CACAC	FTTTT FTACC AATTT FTATA GAGAC GATGT FCAAC CCTGC CACTC	FTTT/ GGGG/ FGCA1 ATTT/ CACTC FCCA0 CTCC0 GGGGG GACA0	ATTGT AGTGO IGAA/ ATTTO CACCT CCCTO CGGAO GCTGO CACAC	TTTA/ GAAT/ GGCA( TTAA/ CCGCC CAAT CTGG CCACC	ATAAT ACTAC AAATT CTCTA ATTAA GCTGC ITTGT IGACT CACTA	1006 1126 1246 1366 1486 1606 1726 1846 1966
811 301 901 1007 1127 1247 1367 1487 1607 1727 1847 1967 2087	GAC V GTA TTTT ATGC CATT TGAA AGGA ATCA TCAT AGGT TTGC CAAM	GAC L CTG IGAAC CATCA IGTCI AAACI AAACI ACACI IGTTI IGTTC CCATCA	K AAG GAACA TGAC GTTT TAGTT TGATA TGATA GAAAC CACCA	S AGC AGGCT CTCGC TTAAA ACTGC TACTG GATA GAACC AATAA	R AGG TGTA/ CTGTC AGAT/ CCAA/ GTAC/ ACTA/ ATAAT CAGTC ACAAC	K AAG AATA1 CCACC AATT1 ACCT1 ACCA GCTC GATGC CACCA	I ATC CACTO CACTO TGTG TGTG TGTG ACTO ACTO ACTO ACTO	A GCC CCTC/ GCCA( IGTA/ CATT/ CTTA/ ICATT AATA( GGTT( CCAG( CCAG(	Y TAC AATGO CCTTO AGATO ACCAO AGTTA GCGAO CAGTO CAGTO	K AAG GAATA GTCTC GAATI GAAAI ACTAC AGCCC ATTTA GAGAI GCCCA	P CCT AGTG1 GGACC TTAT1 TTAAA GTTA1 GTCCC AGAC1 FCCTC AGAC1	P CCA TTGA CCAG TTTA CAG CATA CATA CATA C	Q CAG IGGT( ACTT/ CATA/ IAAA/ ACCCI GTAT( CAGTI CTGA( ACAG/ ICTCA	* [TAG] GAAGO ACTC/ AAAA/ AATAT IGTAC CACCO ICAAC GTGTC AGAAT	TAGO CACTI ACTA/ ACCTA FAATA GGACO CTTTO GTAGI CAGGO IGCAI	CCAAC GAAT AACC TAAA ATTT CTGTC CATTC CATTC CATCA	CTTAC TATC CACCA GGAAC TCTT GCCAC CAGTA CACCA CACCA	CTCCC CCATI ACAC CTATI TTTA/ CAGC/ AAC/ TGGTC AGGGI TTCAC	CAACA IGAAT GAACT GTGT ACTCA AGTGO AATGA GAGCO FACTT GATGT	AAGT/ FTATC FCTC/ FGGTC AGTA/ CTTGC ATTC CATTC FGGAC	ATTTT CCACT AAACT GTACA ATTTC GTGCC ACATA GGCCA CTTGC GTCCA	TTTC/ TGTCT TAATO CAAC/ CTGGO ACTCT ACCAT CGGCO ACGTO	ATTAT FTGTC FTTCA CAGTC ATACA CACCT FTAAT FACCT GCAAC GATAC	TTTTT GTGA/ GTAC/ GTAC/ CCTC CATG/ CATGA CATCC GAGAC	FTTAT AATGT FTAA/ ATAGT CTTTC GGGTC GGGTC AGTGC CACAC GTCTC	FTTTT FTACC AATTT FTATA GAGAC GATGT FCAAC CCTGC CACTC GGTGC	FTTT/ GGGG/ FGCA1 ATTT/ CACTO FCCA0 CTCCO GGGGG GACA0 CCAT/	ATTGJ AGTGO IGAA/ ATTTO CCCTO CGGAO GCTGO CACAO AGATJ	TTTA/ GAAT/ GGCA( TTAA/ CCGC( CAAT) CCGC( CCAC(	ATAAT ACTAC AAATT CTCTA ATTAA GCTGC ITTGT IGACT CACTA CTCCT	1006 1126 1246 1366 1486 1606 1726 1846 1966 2086
811 301 901 1007 1127 1247 1367 1487 1607 1727 1847 1967 2087 2007	GAC V GTA TTTI ATGO CATI TGAA AGGA ATCAI AGGI TTGO GAAA	GAC L CTG IGAAC CATCA IGTCI AAACI AAACI ACACI IGTTI IGTTC CCATC ATCAC	K AAG GAACA GGTTI TAGTA TAGTA TGATA TGATA GAAAC CACCA GGGTI	S AGC AGGCT CTCGC TTCGC TTCGC TTCGC TTCGC ACTGC GGATA GAACC AATAA TATGT	R AGG TGTA/ CTGTC AGAT/ CCAA/ GTAC/ ACTA/	K AAG ATAT CCACC ATTT ACCT ACCA GCTC GATGO CACCA	I ATC CCCTC CACTC CACTC CACTC ACTC CAACA GATGO AGTCC CCCCC	A GCC CCTC/ GCCA( IGTA/ CATT/ CTTA/ ICATT AATA( GGTT( CCAG( CTCA(	Y TAC AATGO CCTTO AGATO ACCAO AGTTA GCGAO CAGTO GCAGTO	K AAG GAATA GTCTC GAATI GAAAT ACTAC AGCCC ATTTA GCCCA IGACA	P CCT AGTG1 GGACO TTAT1 TTAA/ GTCCO AGAC1 CCCTO AGCTO AGCTO	P CCA TTGA CCAGA TTTA CAGA CATA CATA CATA	Q CAG IGGT( ACTT/ CATA/ TAAA/ ACCCT GTAT( CAGT) CTGA( ACAG/ IGTG1	* TAG GAAGO ACTCA AAAAA AATAT IGTAO CACCO ICAAO GTGTO AGAAT	TAGO CACTI AATA/ ACCT/ FAATA GGACO CTTTO GTAGI CAGGO FGCAT	CCAAC GAAT AACC TAAA ATTT CTGTC CATTC CATTC AGCC ATGA	CTTAC CACCA GAAC TCTT GCCAC CAGTA CACCA ACCACT	CTCCC CCATI ACAC CTATI TTA/ CAGC/ AGGC/ AGGGI TTCAC TTAAC	CAACA IGAAT GAACT GTGT ACTCA AGTGC AATGA GAGCC GAATA GAATA	AAGT/ FTATC FCTC/ FGGTC AGTA/ CTTGC ATAC/ CATTC FGTCC FGGAC AAAC/	ATTTT CCACT AAACT GTACA ATTTC GTGCC GTGCC GTCCA AGTCT	TTTC/ IGTCI ITATI AAATO CAAC/ CTGGO ACTCI ACCAI CGGCO ACGTO	ATTAT TTGTC TTTCA CAGTC ATACA CACCT TTAAT TACCT GCAAC GTCAC	TTTTT GTGA/ ATTTT GTAC/ ATATO FCCTO FATGA GTGA GAGAO CCGTO	FTTAT AATGT FTAAA ATAGT CTTTC GGGTC GGGTC AGTGC CACAC GTCTC GCAGC	FTTTT FTACC AATTT FTATA GAGAC GATGT FCAAC CCTGC CCAGT CCAGT	FTTT/ GGGG/ FGCA1 CACTO FCCA0 CTCC0 GGGGG GACA0 CCAT/ FGTG1	ATTGI AGTGO IGAA/ ATTTO CCCTO CGGAO GCTGO CACAO AGATI ITATO	TTTA/ GAAT/ GGCT/ GGCA( TTAA/ CCGC( CAAT) CCGC( CCAC(	ATAAT ACTAC AAATT CTCTA ATTAA GCTGC ITTGT IGACT CACTA CTCCT	1006 1126 1246 1366 1486 1606 1726 1846 1966 2086 2206
811 301 901 1007 1127 1247 1367 1487 1607 1727 1847 1967 2087 2207	GAC V GTA TTTT ATGO CATT TGAA AGGA ATCA TCAT AGGT TTGO GAAA CCTO	GAC L CTG FGAAC CATCA FGTCI AAACT AAACT ACACT FATTT FGTTC CCATC ATCAC GAAGC	K AAG GAACA TGACA TGTTT TAGTT TGTTT GATAT GATAC GACCA GGGTT GGCTT	S AGC AGGCT CTCGC TTAAA ACTGC GATA GATAA GAACC AATAA TATGT GAACC	R AGG TGTA/ CTGTC GGAT/ CCAA/ GTAC/ ACTA/ ACTA/ ACTA/ CAGTC CAGTC TTTAT GGAC/	K AAG ATAT CCACC ATTT ACCT ACCA TGCTC GATGC CACCA TTGA	I ATC CACTO CACTO CACTO CACTO AACTO AACTO AACTO AACTO AACTO ACTO	A GCC CCTC/ GCCA( IGTA/ CATT/ CTTA/ ICATT GGTT( CCAG CCCAG GCTC/ GCTC/ CCCAG	Y TAC AATGO CCTTC AGATC AGATC AGCAC GTTT GCGAC GCAGT AAGGA CCAGT	K AAG GAATA GTCTC GAATT GAAAT ACTAC AGCCC ATTTA GAGAT GCCCA ATATC	P CCT AGTG1 GGACO TTAT1 TTAA/ GTTA1 GTCCO AGTCO AGCCO AGCCO AGCCO AGCCO AGCCO AGCCO	P CCA TTGA CCAGA TTTA CAGA CATAC CATAC CATAC GTGCC GTGCC GTGCC GTGCC CATAC	Q CAG IGGTO ACTT/ CATA/ CATA/ ACCC GTATO CAGT CTGAO ACAG/ ACAGO	* TAG GAAGO ACTC/ AAAA/ AATAT IGTAC CACCO ICAAC GTGTO GACGO	TAGO CACTI AATA/ ACCTA FAATA GGACO CTTTO GTAGI CAGGO IGCAI CTGTA GGCTO	CCAAC GAAT AACC TAAA ATTT CTGTC CATTC ACTA AGCC CATGA GATA GAT	CTTAC CACC/ GAAC TCTT GCCAC CAGT/ ACACT ACACT ACACT	CTCCC CCATI ACAC CTATI TTTA CAGCA AACA TGGTC AGGGI TTCAC TTAAC CTCAC	CAACA IGAAT GAACT IGTGT ACTCA AGTGO AATGA GAGCO IACTT GAATA GAGGO	AAGT/ FTATC FCTC/ FGGTC AGTA/ CTTGC ATAC/ CATTC FGTCC FGGAC AAAC/ CTCCC	ATTTI CCACI AAACI GTACA ATTTO GTGCO ACATA GGCCA CTTGO GTCCA AGTCI CAGGO	TTTC/ TTAT AAATO CAAC/ CTGGO ACTC ACCA CGGCO ACGTO FATTO GCGGO	ATTAT TTGTC TTTCA CAGTC ATACA CACCT TAACT TAACT GCAAC GTCAC CAGCT	TTTTT GTGA/ ATTTT GTAC/ ATATC CCTC CATCC GAGAC CCGTC FGGCT	FTTAT AATGT FTAA/ ATAGT GGGTC GGGTC AGTGC CACAC GTCTC GCAGC FGGCT	FTTTT FTACC AATTT FTATA GAGAC GATGT CCTGC CACTC GGTGC CCAGT FTCCC	FTTT/ GGGG/ FGCA1 ATTT/ CACTO FCCA0 CTCC0 GGGGG GACA0 CCAT/ FGTG1 CCTT0	ATTGI AGTGO IGAA/ ATTTO COCTO CGGAO GCTGO CACAO AGATI ITATO CCTGI	TTTA/ GAAT/ GCT/ GCAAT CCGCO CAAT CTGG CCACO CCACO CCACO CCACO	ATAAT ACTAC AAATT CTCTA ATTAA GCTGC ITTGT IGACT CACTA CTCCT ITGTT GATCT	1006 1126 1246 1366 1486 1606 1726 1846 1966 2086 2206 2326

图 7 三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体III(ptCytochrome c1)基因 cDNA 全长及其编码的氨基酸序列

ATG: 起始密码子; \*: 终止密码子; 阴影为线粒体 cl family 结构域.

Fig. 7 Cytochrome c1 nucleotide sequence and deduced amino acid sequence of *Portunus trituberculatus* ATG: start codon; \*: stop codon; Shadow: cytochrome c1 family.

三疣梭子蟹 Portunus trituberculatus 鲤 Cyprinus carpio 斑马鱼 Danio rerio 亚洲龙鱼 Scleropages formosus 非洲爪蝽 Xenopus laevis 金头鲷 Sparus aurata Consensus	NGAKMAAVACRGVRTVCKSAGTSTHSAKSTREMATARKAVAANGVVGCGACAAGAYANSVKASTHTAKVSHD LRVAVFSGTGRTLLNTSKSIHSPRANSFASLPKKKKI ALTTI GVLTTGGAGLALMLCGSVKASTLELHPPSYPVSHN SGTGRTLLNTSKAFHTPRASNSFASLPKGKKI ALTTI GVLTTGGAGLALMLCGSVKASTLELHPPTYPVSHG LRVAAA.GSGRALLNTPRSVGSPRANSFASLSRGKKVALSTLGILVAGGSGLALALHGSVKASTLELHPPSYPVSHN ACLVLRRSLRGAVLGGRVAVPVAPCANNSFSALSRGKVALSTLGILVAGGSGLAFALHGSVKASTLELHPPSYPVSHS LRVVVLSGSGRALLSTPKTIKTPKANNSFTALPRNKVALTTLGVVTAGAGLALMLHGSVKASTLELHPPSYPVSHA Irv sg grallnt ks prannsfaslprgkkvalttlgvltaggaglalalhqsvkasdlelhppsypvsh	70 78 72 77 80 78
三疣梭子蟹 Portunus trituberculatus 鲤 Cyprinus carpio 斑马鱼 Danio rerio 亚洲龙鱼 Scleropages formosus 非洲爪蝽 Xenopus laevis 金头鲷 Sparus aurata Consensus	CVSS EHASRRG YVYN NCAACHSNKNARN VGVSHTAAKA NGVDDCDDGDGMKRGKS DY CLISSLDHASI RRCYQVYN OVCSACHSNEYLAFRNL VGVSHTEAEVKTLAEEI EVVD CPDDT CEMFTRPGKLSDYPPKPY CFLSSLDHASVRRCYQVYK OVCSACHSNEYLAFRNL VGVSHTEDEVKTLAEEI EVVD CPDD NCEMFTRPGKLSDYPPKPY CLISSLDH TSI RRCYQVYK OVCSACHSNEYLAFRNL VGVSHTEAEVKALAEEI EVVD CPDE KCEMFTRPGKLSDYPPKPY CFLSSLDH TSI RRCYQVYK OVCSACHSNEYLAFRNL VGVSHTEAEVKALAEEI EVVD CPDE KCEMFTRPGKLSDYPPKPY CFLSSLDH CSI RRCYQVYK OVCSACHSNEYLAFRNL I GVSHTEAE KKALAEEFEI CD CPDE NCEMFLRPGKLSDYPPKPY CPLSSLDHASI RRCYQVYK OVCSACHSNEYLAFRNL VGVSHTEAEVKALAEEFEI CD CPDE NCEMFLRPGKLSDYPPKPY g 1 ssl dhasi rr gyqvyk qvcsachsneyl afrnl vgvshteaevkal aeei evvdgpdd genftrpgkl sdyfpkpy	127 158 152 157 160 158
三疣梭子蟹 Portunus trituberculatus 鲤 Cyprinus carpio 斑马鱼 Danio rerio 亚洲龙鱼 Scleropages formosus 非洲爪蟾 Xenopus laevis 金头鲷 Sparus aurata Consensus	NYNDAARS ANNGADSYTSARHGGNYSTGYCDAGVSVRGYYN, YVCGAGNAAYNVMSDGT ANPEAARAANNGALPPDLSYI I SARHGGEDYVFSLLTGYCDPPAGVSLREGLYYNPYFPGCAI GNAPPI YNEVLEYDDCT ANPEAARAANNGALPPDLSYI VNARHGGEDYVFSLLTGYCDPPAGVSLREGLYYNPYFPGCAI GNAPPI YNEVLEYDDGT PNPEAARAANNGALPPDLSYI VNARHGGEDYVFSLLTGYC PPPVGVTI REGLYYNPYFPGCAI GNAPPI YNEI LEYEDGT ANEEAARASNGALPPDLSYI ANARHGGEDYVFSLLTGYC PPPAGVTLREGLYYNPYFPGCAI GNAPPI YNEI LEYEDGT PNPESARVANGALPPDLSYI ANARHGGEDYVFSLLTGYC PPAGVTLREGLYYNPYFPGCAI GNAPPI YNEULEYEDGT PNPESARVANGALPPDLSYI I NARHGGEDYVFSLLTGYC PPAGVTLREGLYYNPYFPGCAI GNAPPI YNEI LEYEDGT anpeaaraanngal ppdlsyi ar hggedyvfslltgycdppagvslreglyynpyfpgqai gnappi ynevleyddgt	186 238 232 237 240 238
三疣梭子蟹 Portunus trituberculatus 鲤 Cyprinus carpio 斑马鱼 Danio rerio 亚洲龙鱼 Scleropages formosus 非洲爪蟾 Xenopus laevis 金头鲷 Sparus aurata Consensus	. ATASNAKDVS. VKVAA. HDRKKN. AKANNSNSTIYKKH WAVKSRK. AVK. PATNSCVAKDVCTFLRWAAEPEHDCRKRNGLKI LMGASI LVPLVYYLKRH WSVLKSRKI AVRPP PATNSCVAKDVCTFLRWAAEPEHDRKRNGLKVLLGGALLI PLI YYLKRH WSVLKSRKI AYRPP PATNSCVAKDVCTFLRWAAEPEHDCRKRNGLKLLLGSAI LLPLVYYNKRH WTVLKSRKI AYRPP PATNSCVAKDVSTFLRWASEPEHDCRKRNGLKVLNI SSI LI PLI YYNKRH WSVLKSRKI AYRPP PATNSCVAKDVSTFLRWASEPEHDCRKRNGLKVLNI SSI LI PLI YYNKRH WSVLKSRKI AYRPP PATNSCVAKDVSTFLRWASEPEHDCRKRNGLKVLNI SSI LI PLI YYNKRH WSVLKSRKI AYRPP PATNSCVAKDVSTFLRWASEPEHDCRKRNGLKLLNGSAI LVPLWYNKRHRWSVLKSRKI AYRPP PATNSCVAKDVSTFLRWASEPEHDCRKRNGLKLLNGSAI LVPLWYNKRHRWSVLKSRKI AYRPP PATNSCVAKDVSTFLRWASEPEHDCRKRNGLKLLNGSAI LVPLWYNKRHRWSVLKSRKI AYRPP	233 303 297 302 305 303

图 8 三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体III(ptCytochrome c1)氨基酸序列序列比对

Fig. 8 Multiple alignment of the deduced amino acid sequences of Portunus trituberculatus cytochrome c1



ATG: 起始密码子; \*: 终止密码子; 阴影为信号肽序列. Fig. 10 *pt*COX6B nucleotide sequence and deduced amino acid sequence of *Portunus trituberculatus* 

ATG: start codon; \*: stop codon; Shadow: signal peptide sequence.

dorsalis)、大型蚤(Daphnia magna)的同源性分别为 68%、71%、69%和 70%(图 11)。系统进化树结果 显示,三疣梭子蟹与凡纳滨对虾亲缘关系较近,后 与大型蚤等节肢动物聚为一支(图 12)。

2.2 三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体亚基基因 的组织表达分析

采用实时荧光定量 PCR 方法,分析了三疣梭 子蟹线粒体呼吸链复合体亚基基因在肝胰腺、肌 肉、鳃、心脏、卵巢、脑神经节、眼柄及胸神经 节组织表达情况,结果显示三疣梭子蟹线粒体呼 吸链复合体亚基基因在所测组织中均有表达。 ptNdufv2 基因在肝胰腺和肌肉中表达量最高, 鳃 和心脏中次之, 在脑神经节和胸神经节中表达量 最低; 三疣梭子蟹 ptSDHC 基因在肝胰腺中表达 量最高, 其次是肌肉、鳃、心脏和精巢, 其余组织 中表达量较少; 三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体 Ⅲ ptCytochrome c1 基因在肝胰腺、心脏和肌肉中表达 量最高, 鳃和卵巢中次之; 三疣梭子蟹 ptCOX6B 基 因在肝胰腺和鳃中表达量最高, 其次是心脏和眼 柄中, 卵巢和脑神经节中表达量最低(图 13)。



Fig. 11 Multiple alignment of the deduced amino acid sequences of Portunus trituberculatus COX6B with other species





## 2.3 三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体活力在家 系近交中的变化

三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体活力如图 14 所示。除复合体 I 外,其余复合体在心脏中的活 力均高于肝胰腺中的活力。随着近交系数的增加, 三疣梭子蟹肝胰腺中复合体 I 活力从 F4 开始呈 现显著下降趋势(P<0.05), F0 和 F2、F4 和 F6、F8 和 F10 之间分别差异不显著(P>0.05);复合体III 酶活力显著下降,且各代显著低于 F0(P<0.05); F10 复合体IV酶活力显著低于其余各代(P<0.05), 且其余各代之间酶活无显著差异(P>0.05);复合体 II 酶活力随近交代数的增加无显著变化(P>0.05)。随着近交系数的增加,三疣梭子蟹心脏中复合体 I 活力显著下降(P<0.05),F6、F8 和 F10之间无显著差异(P>0.05);复合体 II 酶活力呈现显著升高(P<0.05),且 F2、F4 和 F6之间酶活无显著差异(P>0.05);复合体III酶活力随近交代数增加显著下降,且F4 和 F6、F8 之间酶活无显著差异(P>0.05);复合体IV从 F6 开始呈现显著下降趋势(P<0.05)。



## 2.4 三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体亚基基因 表达在家系近交中的变化

采用实时荧光定量 PCR 方法, 分析了近交对 三疣梭子蟹肝胰腺和心脏中线粒体呼吸链复合体 亚基基因表达情况的影响(图 15)。结果表明,随 着近交系数的增加, 4 个复合体基因表达量在肝 胰腺中均显著下降, 且各代表达量显著低于 F0 (P<0.05); ptNdufv2 基因在 F4、F6、F8 中无显著 差异(P>0.05)(图 15a); ptSDHC(图 15c)、ptCOX6B (图 15g)、*pt*F-ATPβ(图 2-32a)基因在 F6、F8 中无 显著差异(P>0.05); ptCytochrome c1 在 F6、F8 和 F10中无显著差异(P>0.05)(图15e)。在心脏中,随 着近交系数的增加 ptNdufv2 基因表达量呈现出下 降趋势(P<0.05)(图 15b),其中F2和F4、F8和F10 之间分别无显著差异(P>0.05)。F2-F10 中 ptSDHC (图 15d)表达量均显著高于 F0 (P<0.05), 且各代之 间无显著差异(P>0.05)。ptCytochrome c1 基因表 达量从 F4 开始显著下降(P<0.05), F8 和 F10









Fig. 15 Relative expression of oxidative phosphorylation metabolism key genes in different inbreeding generations of *Portunus trituberculatus* The different letters represent significant difference in the different generations (*P*<0.05).

之间无显著差异(图 15f, P>0.05); ptCOX6B 基因 表达量随近交系数的增加无显著变化(图 15 h, P>0.05)。

3 讨论

## 3.1 三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体亚基基因 序列特征

线粒体呼吸链复合体 I,又称为 NADH-辅酶 Q 氧化还原酶,是电子传递链中的第一个蛋白复 合体<sup>[13]</sup>,位于线粒体内膜上。单个蛋白质是同时 由细胞核和线粒体两个基因组编码的。本研究克 隆得到的三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体 I 亚基 (Ndufv2) cDNA 序列全长为 1005 bp,其中包含 705 bp 的 ORF,编码 234 个氨基酸,该蛋白是复 合体 I 的核心亚基,被认为属于催化所需的最小 组件<sup>[14]</sup>。该蛋白无跨膜结构域和信号肽序列,具 有标志性蛋白结构域 NADH 脱氢酶亚基 E。该蛋 白与致乏库蚊、肩突硬蜱和蚤状溞等节肢动物同 源性较高,在进化上也相对保守。

线粒体呼吸链复合体 II,又称琥珀酸-辅酶 Q 氧化还原酶(succinate dehydrogenase), 是镶嵌在 线粒体内膜上的膜蛋白,是电子传递链中的第二 个蛋白复合体、是唯一一个同时参与三羧酸循环 和氧化磷酸化的酶<sup>[15]</sup>。本研究克隆得到的三疣梭 子蟹线粒体呼吸链复合体 II 亚基(SDHC)cDNA 序 列全长为 915 bp, 其中包含 540 bp 的 ORF, 编码 179 个氨基酸,称为琥珀酸脱氢酶复合体亚基 C (Succinate dehydrogenase complex subunit C)。该 基因编码的蛋白质结构中含有 3 个跨膜结构域, 无信号肽序列,具有琥珀酸脱氢酶跨膜亚基标志 性蛋白结构域。该蛋白质是两个完整的膜蛋白之 一,可锚定复合物的其他亚基,在线粒体内膜上 形成催化核心<sup>[16]</sup>。三疣梭子蟹 ptSDHC 基因编码 的氨基酸序列与美洲鲎、鲑疮痂鱼虱等节肢动物 同源性较高,其进化树分析也表明其与节肢动 物亲缘关系较近。该基因是首次在虾蟹类动物被

克隆出来,具有重要的研究意义。

线粒体呼吸链复合体III, 又称 Q-细胞色素 c 氧化还原酶(Q-cytochrome c oxidoreductase), 是 电子传递链中的第三个蛋白复合体,含有血红素 的细胞色素,在 ATP 的生化生成中起关键作用<sup>[17]</sup>。 复合物Ⅲ是一种跨膜蛋白, 由线粒体(细胞色素 b 和细胞色素 c)和核基因组(所有其他亚基)共同编 码。本研究克隆得到的三疣梭子蟹线粒体呼吸链 复合体III亚基基因(Cyt c1) cDNA 序列全长为 2371 bp, 其中包含 942 bp 的 ORF, 编码由 313 个 氨基酸组成的复合物 III 亚基 4。该蛋白属于细胞 色素 c 蛋白家族。它的作用是从 Rieske 蛋白接受 电子并传递给线粒体呼吸链的细胞色素 c(复合体 IV)<sup>[18]</sup>。该基因编码的蛋白质结构中无信号肽序列、 具有细胞色素 c1 家族蛋白结构域。该蛋白未检测 到含有跨膜结构域,这可能由于它的作用是从复 合体Ⅲ携带着电子去复合体Ⅳ,此过程是在膜内 进行的。三疣梭子蟹 ptCytochrome c1 基因的氨基 酸序列与鲤、斑马鱼及非洲爪蟾同源性达到 74%, 系统进化树显示其与具尾扇头蜱、白蚁等亲缘关 系较近,说明其在进化上比较保守。

线粒体呼吸链复合体IV,又称细胞色素 c 氧 化酶,是电子传递链的最后一个蛋白复合体,是 线粒体上一个大型的跨膜蛋白复合物[19]。该复合 体由 3 个不同的催化亚基组成, 分别由线粒体基 因和核基因编码。它从 4 个细胞色素 c 分子中接 收1个电子,并将它们转移到1个氧分子上,将分 子氧转化为两个水分子<sup>[2]</sup>。本研究克隆得到的三疣 梭子蟹线粒体呼吸链复合体Ⅳ亚基基因(COX6B) cDNA 序列全长为 1171 bp, 其中包含 318 bp 的 ORF, 编码 105 个氨基酸。该基因编码的蛋白是复 合体Ⅳ的一个亚基,由核基因编码的,可能参与 复合体的调控和装配。三疣梭子蟹 COX6B 编码 的蛋白结构中无跨膜结构域,具有细胞色素 c 氧 化酶 6b(Cytochrome c oxidase, subunit VIb)标志性 蛋白结构域。有一个信号肽序列,其作用可能是从 复合体Ⅲ传递电子到复合体Ⅳ的过程中识别电子 供体和受体。三疣梭子蟹 ptCOX6B 基因的氨基酸 序列与凡纳滨对虾同源性较高。系统进化分析也显 示与凡纳滨对虾亲缘关系较近,说明其在进化上 比较保守,可为其他海洋生物相关的研究提供 参考。

实时荧光定量 PCR 结果显示, 三疣梭子蟹 4 个呼吸链复合体亚基基因在所研究组织中均有表 达, 在肝胰腺、肌肉和心脏等代谢旺盛的组织中 表达量最高, 而肝胰腺、肌肉和心脏是三疣梭子 蟹生长发育主要的供能中心, 这些基因的高表达 也印证了这一点。

# **3.2** 三疣梭子蟹氧化磷酸化代谢在家系近交中的变化

由于三疣梭子蟹野生苗种的日益匮乏,越来 越多的苗种依靠人工养殖的亲本提供,然而在苗 种生产过程中不可避免地会造成群体内近交,从 而导致了三疣梭子蟹种质资源的退化及遗传多样 性的降低<sup>[9,20]</sup>。目前已有研究证明近交会造成水 产动物形态学<sup>[20]</sup>、繁殖力<sup>[21]</sup>、存活、抗逆性<sup>[22]</sup> 等表型性状方面的衰退,但关于近交对生理机制 相关的影响还鲜有报道。Ren 等<sup>[23]</sup>证实了近交能 够引起三疣梭子蟹酚氧化酶活力及抗氧化机制等 生理机能的衰退。但目前有关近交对三疣梭子蟹 能量代谢的影响还未见报道。

本实验结果表明,无论在肝胰腺还是在心脏 中, 三疣梭子蟹线粒体复合体 I 和 III 的活力均随 着近交系数的增加而显著降低, 这表明近交降低 了复合体I氧化DANH的能力,在电子传递链的第 一步就造成了抑制,从而影响质子梯度的形成<sup>[24]</sup>; 复合体 III 的催化能力也出现了衰退, 从而使得 Q 循环受到抑制,影响电子从QH2供体转移到细胞 色素 c 受体的过程<sup>[25-26]</sup>。同时复合体 I 和 III 亚基 基因 ptNdufv2 和 ptCytochrome c1 的相对表达量 出现了和酶活力一致的趋势, 而它们是复合体 I 和 III 其关键作用的亚基<sup>[14, 18]</sup>,因此推测亚基基 因 ptNdufv2 和 ptCytochrome c1 表达的衰退分别 造成了三疣梭子蟹线粒体呼吸链复合体I和III活 力的下降。同样地,心脏中的复合体 IV 活力呈现 显著降低的趋势,说明近交也引起了三疣梭子蟹 心脏复合体 IV 活力的衰退,降低了其驱动 ATP 生成的能力<sup>[27]</sup>,最终造成体内能量代谢水平的降 低。肝胰腺和心脏是三疣梭子蟹体内重要的器官, 也是代谢最为活跃的组织。从本实验结果可以看

出,近交造成了肝胰腺中全部 4 个复合体活力及 其亚基基因的衰退,心脏中除复合体 II 之外 3 个 复合体活力及其亚基基因的衰退,这表明近交衰 退出现在了三疣梭子蟹氧化磷酸化代谢通路之中, 可以推测这可能是三疣梭子蟹生长、存活和生理 状态的衰退的原因之一。

结果发现, 三疣梭子蟹心脏中复合体 II 的活 力及其亚基基因 *pt*SDHC 的表达量均随着近交系 数的增加而显著增强和升高, 说明近交使其氧化 琥珀酸的能力增强, 加强了氧化磷酸化第二步过 程<sup>[25]</sup>。而由于复合体 II 同时参与氧化磷酸化和三 羧酸循环两个代谢通路<sup>[15]</sup>, 在一定程度上能够反 映有氧代谢的水平<sup>[2]</sup>, 故推测复合体 II 的活力的 增强可能也引起了三羧酸循环等有氧代谢途径的 增强, 这可能是由于三疣梭子蟹育种过程中优良 基因得到了累积<sup>[9]</sup>。

本研究还发现,复合体 II 和 IV 的活力与其亚 基基因相对表达量趋势不一致,分析其原因可能 是由于蛋白的表达特性决定的。细胞中某一蛋白 在某一时间的表达受到多种因素的影响,如基因 的转录、mRNA 的翻译、蛋白质的降解速率等<sup>[28]</sup>。 尽管 mRNA 表达水平在一定程度上反映基因的表 达,但近来越来越多的研究表明, mRNA 表达水 平并不能完全代表蛋白质的水平,而且蛋白还存 在多种多样的翻译后加工修饰等<sup>[29]</sup>。

### 4 结论

采用 RACE 技术首次克隆获得三疣梭子蟹线 粒体呼吸链 4 个复合体亚基基因的 cDNA 全长序 列,并对这些基因序列进行了生物信息学分析。 这些基因虽是各复合体的亚基,但在各自的复合 体中发挥着重要的作用。这些基因与相近的物种 同源性较高,在进化上也表现出较高的保守性, 主要在三疣梭子蟹肝胰腺、心脏、肌肉和鳃等代 谢旺盛的组织中表达,可为其他海洋生物相关的 研究提供参考,为深入探究三疣梭子蟹氧化磷酸 化等代谢机制提供研究基础。本实验结果表明, 近交造成了三疣梭子蟹肝胰腺中全部 4 个复合体 活力及其亚基基因的衰退,心脏中除复合体 II 之 外 3 个复合体活力及其亚基基因的衰退,证实了 近交衰退出现在了三疣梭子蟹氧化磷酸化代谢通 路之中,为研究三疣梭子蟹近交衰退机制提供了 数据支持。随着近交系数的增加,三疣梭子蟹心 脏中复合体 II 的活力及其亚基基因的表达量均显 著增强和升高,证明优良基因在传代过程中得到 了累积。本实验数据可为三疣梭子蟹家系良种选 育工作提供参考。

#### 参考文献:

- Dai A Y, Yang S L, Song Y Z. Marine Crabs in China Sea[M].
  Beijing: China Ocean Press, 1986. [戴爱云,杨思谅,宋玉枝. 中国海洋蟹类[M]. 北京:海洋出版社, 1986.]
- [2] Wang J Y, Zhu S G, Xu C F. Biochemistry[M]. 3rd ed. Beijing: Higher Education Press, 2002: 114-146. [王镜岩, 朱圣 庚, 徐长法. 生物化学[M]. 第 3 版. 北京: 高等教育出版 社, 2002: 114-146.]
- [3] Dai C, Wang F, Fang Z H, et al. Effects of temperature on energy metabolic enzymes of swimming crab (*Portunus trituberculatus*) in the post-molt stage[J]. Journal of Fisheries of China. 2013, 37(9): 1334-1341. [戴超, 王芳, 房子恒, 等. 温度对蜕壳后期三疣梭子蟹能量代谢酶活力的影响[J]. 水产学报, 2013, 37(9): 1334-1341.]
- [4] Chen J C, Lai S H. Effects of temperature and salinity on oxygen consumption and ammonia-N excretion of juvenile *Penaeus japonicus* Bate[J]. Journal of Experimental Marine Biology and Ecology, 1993, 165(2): 161-170.
- [5] Jiang Q C, Pan D M, Tian J, et al. Effect of nitrite stress on gene expression of antioxidant enzymes, heat shock protein 70, and metabolic enzymes in gill tissue of adult red swamp crayfish, *Procambarus clarkii*[J]. Journal of Crustacean Biology, 2014, 34(6): 754-759.
- [6] Ding S, Wang F, Dong S L, et al. Comparison of the respiratory metabolism of juvenile *Litopenaeus vannamei* cultured in seawater and freshwater[J]. Journal of Ocean University of China, 2014, 13(2): 331-337.
- [7] González-Ortegón E, Pascual E, Drake P. Respiratory responses to salinity, temperature and hypoxia of six caridean shrimps from different aquatic habitats[J]. Journal of Experimental Marine Biology and Ecology, 2013, 445: 108-115.
- [8] Vinagre A S, Chung J S. Effects of starvation on energy metabolism and crustacean hyperglycemic hormone (CHH) of the Atlantic ghost crab *Ocypode quadrata*, (Fabricius,

1787)[J]. Marine Biology, 2016, 163: 3.

- [9] Gao B Q, Liu P, Li J, et al. Effect of inbreeding on growth and genetic diversity of *Portunus trituberculatus*, based on the full-sibling inbreeding families[J]. Aquaculture International, 2015, 23(6): 1401-1410.
- [10] Moss D R, Arce S M, Otoshi C A, et al. Inbreeding effects on hatchery and growout performance of Pacific white shrimp, *Penaeus (Litopenaeus) vannamei*[J]. Journal of the World Aquaculture Society, 2008, 39(4): 467-476.
- [11] Luo K, Kong J, Luan S, et al. Effect of inbreeding on survival, WSSV tolerance and growth at the postlarval stage of experimental full-sibling inbred populations of the Chinese shrimp *Fenneropenaeus chinensis*[J]. Aquaculture, 2014, 420-421: 32-37.
- [12] Livak K J, Schmittgen T D. Analysis of relative gene expression data using real-time quantitative PCR and the  $2^{-\Delta\Delta C_T}$  Method[J]. Methods, 2001, 25(4): 402-408.
- [13] Hirst J. Energy transduction by respiratory complex I—an evaluation of current knowledge[J]. Biochemical Society Transactions, 2005, 33(3): 525-529.
- [14] Liu H Y, Liao P C, Chuang K T, et al. Mitochondrial targeting of human NADH dehydrogenase (ubiquinone) flavoprotein 2 (NDUFV2) and its association with early-onset hypertrophic cardiomyopathy and encephalopathy[J]. Journal of Biomedical Science, 2011, 18(1): 29.
- [15] Oyedotun K S, Lemire B D. The quaternary structure of the Saccharomyces cerevisiae succinate dehydrogenase — Homology modeling, cofactor docking, and molecular dynamics simulation studies[J]. Journal of Biological Chemistry, 2003, 279: 9424-9431.
- [16] Hirawake H, Taniwaki M, Tamura A, et al. Cytochrome b in human complex II (succinate-ubiquinone oxidoreductase): cDNA cloning of the components in liver mitochondria and chromosome assignment of the genes for the large (SDHC) and small (SDHD) subunits to 1q21 and 11q23[J]. Cytogenetics and Genome Research, 1997, 79(1-2): 132-138.
- [17] Gao X G, Wen X L, Esser L, et al. Structural basis for the quinone reduction in the  $bc_1$  complex: a comparative analysis of crystal structures of mitochondrial cytochrome  $bc_1$  with bound substrate and inhibitors at the Q<sub>i</sub> site[J]. Biochemistry, 2003, 42(30): 9067-9080.
- [18] Bosshard H R, Zürrer M, Schägger H, et al. Binding of cytochrome c to the cytochrome bc1 complex (complex III) and

its subunits cytochrome c<sub>1</sub> and b[J]. Biochemical and Biophysical Research Communications, 1979, 89(1): 250-258.

- [19] Balsa E, Marco R, Perales-Clemente E, et al. NDUFA4 is a subunit of complex IV of the mammalian electron transport chain[J]. Cell Metabolism, 2012, 16(3): 378-386.
- [20] Wang H F, Liu P, Gao B Q, et al. Inbreeding influence to some economic traits of six inbreeding generations of *Portunus trituberculatus*[J]. Journal of Fishery Sciences of China, 2013, 20(6): 1157-1165. [王好锋, 刘萍, 高保全, 等. 近交 对三疣梭子蟹若干经济性状衰退的影响[J]. 中国水产科 学, 2013, 20(6): 1157-1165.]
- [21] Frankham R, Gilligan D M, Morris D, et al. Inbreeding and extinction: Effects of purging[J]. Conservation Genetics, 2001, 2(3): 279-284.
- [22] Luan S, Yang G L, Wang J Y, et al. Selection responses in survival of *Macrobrachium rosenbergii* after performing five generations of multi-trait selection for growth and survival[J]. Aquaculture International, 2014, 22(3): 993-1007.
- [23] Ren X Y, Gao B Q, Liu X X, et al. Comparison of immune responses and antioxidant status of different generations of growth-selected *Portunus trituberculatus* families[J]. Aquaculture Research, 2017, 48(3): 1315-1326.
- [24] Sazanov L A, Hinchliffe P. Structure of the hydrophilic domain of respiratory complex I from *Thermus thermophiles*[J]. Science, 2006, 311(5766): 1430-1436.
- [25] Cecchini G. Function and structure of complex II of the respiratory chain[J]. Annual Review of Biochemistry, 2003, 72: 77-109.
- [26] Trumpower B L. The protonmotive Q cycle. Energy transduction by coupling of proton translocation to electron transfer by the cytochrome bc<sub>1</sub> complex[J]. Journal of Biological Chemistry, 1990, 265(20): 11409-11412.
- [27] Yoshikawa S, Muramoto K, Shinzawa-Itoh K, et al. Proton pumping mechanism of bovine heart cytochrome *c* oxidase[J]. Biochimica et Biophysica Acta (BBA) - Bioenergetics, 2006, 1757(9-10): 1110-1116.
- [28] Gygi S P, Rochon Y, Franza B R, et al. Correlation between protein and mRNA abundance in yeast[J]. Molecular and Cellular Biology, 1999, 19(3): 1720-1730.
- [29] Ji C L, Wu H F, Wei L, et al. iTRAQ-based quantitative proteomic analyses on the gender-specific responses in mussel *Mytilus galloprovincialis* to tetrabromobisphenol A[J]. Aquatic Toxicology, 2014, 157: 30-40.

## Effects of inbreeding on the oxidative phosphorylation of the swimming crab *Portunus trituberculatus*

WANG Zhuqing<sup>1, 2</sup>, REN Xianyun<sup>1, 2</sup>, GAO Baoquan<sup>1, 2</sup>, LIU Ping<sup>1, 2</sup>, LI Jian<sup>1, 2</sup>, WANG Lei<sup>1, 2</sup>

1. Yellow Sea Fisheries Research Institute, Chinese Academy of Fishery Sciences, Qingdao 266071, China;

2. Functional Laboratory for Marine Fisheries Science and Food Production Processes, Qingdao National Laboratory

for Marine Science and Technology, Qingdao 266200, China

Abstract: The swimming crab Portunus trituberculatus (Crustacea: Decapoda: Brachyura) is a dominant species of portunid crab fisheries and an important economic species worldwide. The key performance traits of crustaceans and other aquaculture species are often depressed by inbreeding, especially if inbreeding effects accumulate too rapidly. Although previous studies have investigated the effects of inbreeding on the morphology, hatchability, and survival of crustaceans, little evidence is available that demonstrates that inbreeding affects crustacean physiology. Therefore, in order to investigate the effects of inbreeding on the oxidative phosphorylation of *P. trituberculatus*, cDNAs of the key subunit genes of the four mitochondrial respiratory chain complexes were cloned, sequenced using rapid amplification of cDNA ends (RACE), and then analyzed using bioinformatics technology. The full-length cDNA sequence of the Complex I core subunit genes was 1005 bp in length and contained a 705-bp open reading frame (ORF) that encoded a 234-amino acid polypeptide (GenBank: KY682717). The full-length cDNA sequence of Complex II was 915 bp in length and contained a 540-bp ORF that encoded a 179-amino acid polypeptide (GenBank: KY406169). The full-length cDNA sequence of the Complex III subunit (Cytc1) gene was 2371 bp in length and contained a 942-bp ORF that encoded a 313-amino acid polypeptide (GenBank: KY406171), and the full-length cDNA for the key subunit of Complex IV was 1171 bp in length and encoded 105 amino acids (GenBank: KY406170). In addition, homology and phylogenetic analyses revealed that the amino acid sequences of the four complexes were highly similar to those of closely related species and had higher conservation in evolution, and could be used as a reference for other marine organisms. The activities and mRNA expression of the four complexes in the hepatopancreas and heart mitochondria of P. trituberculatus were investigated. Results show that inbreeding reduced the activity of all four complexes and their respective subunit gene in the hepatopancreas (P<0.05). Besides, Complex I, III and IV activities and their subunit genes in heart were declined by inbreeding (P < 0.05). Furthermore, the elevated activity and expression of Complex II in the heart may indicate that the ability to oxidize succinic acid and the level of aerobic metabolism in the crabs rose by breeding might because the dominant homozygous genes were accumulated during the family-based selective breeding programs. Therefore, it is clear that inbreeding gradually reduces the oxidative phosphorylation pathway and provides a reference for family-based selective breeding programs for P. trituberculatus.

Key words: *Portunus trituberculatus*; phosphorylation; gene clone; complex; inbreeding depression Corresponding author: LIU Ping. E-mail: liuping@ysfri.ac.cn