

## 中华绒螯蟹铁蛋白基因的克隆及表达分析

郭慧芝<sup>1,2</sup>, 付建平<sup>2</sup>, 昌鸣先<sup>2</sup>, 郭政<sup>2</sup>, 朱邦科<sup>1</sup>, 聂品<sup>2\*</sup>

(1. 华中农业大学水产学院, 湖北 武汉 430070;

2. 中国科学院水生生物研究所, 淡水生态与生物技术国家重点实验室, 湖北 武汉 430072)

**摘要:** 铁蛋白普遍存在于生物体内, 具有铁离子解毒和储存等功能。在构建脂多糖刺激的中华绒螯蟹 cDNA 文库的基础上, 获得了中华绒螯蟹铁蛋白基因 *EsFer* 的 cDNA 序列, 其全长为 1 118 bp, 包含 480 bp 的开放阅读框, 推测编码的蛋白质为 159 氨基酸, 其 5' 和 3' 端的非编码区分别为 178 bp 和 461 bp, 预测的分子量为 18.3 ku, 理论等电点为 5.81, 在 15~37 aa 处有一个跨膜螺旋。在 5' 非编码区核苷酸序列的 135~162 的位置有个特殊的结构, 即铁反应元件 (iron response element, IRE)。通过荧光定量 PCR 的方法研究了铁蛋白基因在中华绒螯蟹的组织表达分布, 以及经脂多糖刺激后在血淋巴、肠和肝胰腺组织中的表达变化, 发现 *EsFer* 在中华绒螯蟹血淋巴、肌肉、肠、鳃、心脏、性腺、肝胰腺等组织器官中都有表达, 在肝胰腺的表达量最高, 血淋巴中表达量最低。经脂多糖诱导后 *EsFer* 在血淋巴、肠和肝胰腺呈上调表达。

**关键词:** 中华绒螯蟹; 铁蛋白; 表达; 脂多糖

**中图分类号:** Q 785; S 917

**文献标识码:** A

在生物有机体中, 铁是一种必不可少元素, 其在生物有机体中含量的高低对维持细胞正常生长和代谢起着重要的作用<sup>[1]</sup>。铁蛋白 (ferritin) 是一类广泛存在于动植物体内的铁贮藏蛋白。在植物中, 铁蛋白的主要功能是贮存铁原子, 为植物光合作用和生物固氮提供铁源<sup>[2]</sup>; 此外, 作为胁迫反应蛋白, 广泛参与清除由于过量铁<sup>[3]</sup>和 H<sub>2</sub>O<sub>2</sub><sup>[4]</sup>等因子诱导产生的活性氧, 缓解活性氧对植物体的危害, 以及参与抵制病原菌的侵袭<sup>[5]</sup>。在动物体内, 铁蛋白可储存机体中的过剩铁, 避免产生铁中毒; 另一方面, 可以释放给需铁的细胞, 用于体内合成含铁的蛋白质<sup>[6]</sup>。动物的铁蛋白除了具有铁离子解毒和储存的功能外, 还具有抗氧化的功能<sup>[7]</sup>以及作为急性时相反应蛋白, 参与机体的免疫反应<sup>[8]</sup>。

中华绒螯蟹 (*Eriocheir sinensis*), 俗称河蟹、大闸蟹、毛蟹, 属于节肢动物门、甲壳纲。中华绒螯蟹因其味道鲜美而深受人们喜爱, 是我国具有重要经济价值的水产品<sup>[9]</sup>。近年来, 随着养殖规模的不断扩大及环境的恶化, 各种由细菌性、病毒

性、寄生虫性等病原引起的疾病频繁发生, 给中华绒螯蟹的养殖带来了巨大经济损失<sup>[9-11]</sup>。尽管自 20 世纪 80 年代以来, 甲壳动物的免疫日益受到国内外学者的重视, 但大多研究主要集中在斑节对虾 (*Penaeus monodon* Fabricius)、日本对虾 (*Penaeus japonicus*)、锯缘青蟹 (*Scylla serrata*) 等少数的几种海洋经济甲壳动物。对中华绒螯蟹免疫相关基因的研究仅有少量报道<sup>[12-14]</sup>。

对节肢动物铁蛋白的研究始于 1988 年。自 Collin 等<sup>[15]</sup>从长沫蝉 (*Philaenus spumarius*) 的中肠上皮细胞分离出铁蛋白, 此后陆续从巴西白斑弄蝶 (*Calpodus ethlius*)<sup>[16]</sup>、埃及斑蚊 (*Aedes aegypti*)<sup>[17]</sup>、烟草天蛾 (*Manduca sexta*)<sup>[18]</sup>、螯虾 (*Pacifastacus leniusculus*)<sup>[19]</sup>、果蝇 (*Drosophila melanogaster*)<sup>[20]</sup>、蜡螟 (*Galleria mellonella*)<sup>[21]</sup>、蜜蜂 (*Apis mellifera* and *Scaptotrigona postica*)<sup>[22]</sup>、毛白钝缘蝉 (*Ornithodoros moubata ticks*) 和篦子硬蜱 (*Ixodes ricinus*)<sup>[23]</sup>、卤虫 (*Artemia franciscana*)<sup>[24]</sup>、美国白蛾 (*Hyphantria cunea*)<sup>[25]</sup>、粒肩天牛 (*Apriona germari*)<sup>[26]</sup>、南美白

收稿日期:2009-10-26 修回日期:2010-04-16

资助项目:国家科技支撑计划(2007BAD37B03)

通讯作者:聂品, E-mail: pinnie@ihb.ac.cn

对虾 (*Litopenaeus vannamei*)<sup>[27]</sup>、中国明对虾 (*Fenneropenaeus chinensis*)<sup>[28]</sup> 等节肢动物中克隆到铁蛋白基因。但到目前为止尚无有关中华绒螯蟹铁蛋白基因的报道。本文通过构建脂多糖刺激的中华绒螯蟹 cDNA 文库,筛选到铁蛋白基因。在此基础上,通过荧光定量 PCR 技术对该基因在不同组织中的组成型表达以及经脂多糖刺激后的诱导型表达做了检测,以期能为深入研究铁蛋白的生物学功能奠定基础。

## 1 材料与方 法

### 1.1 实验动物

本实验所用中华绒螯蟹购自于湖北省武汉市梁子湖渔场,共 40 只,体重每只约 100 g。于 8 个水族箱 (120 cm × 55 cm × 76 cm) 中暂养,恒温 (20 ± 2) °C,循环水养殖 7 d,每箱 5 只,暂养过程中每天投喂一次人工饲料。

### 1.2 中华绒螯蟹 cDNA 文库的构建

首先用脂多糖 (10 mg/mL, Sigma) 免疫 (剂量为 500 μg/kg) 3 只中华绒螯蟹,约 18 h 后将其解剖,取肌肉、心脏、性腺、肝胰腺、肠、鳃、眼球各 100 mg 及血淋巴 100 μL,冷冻后保存于 -80 °C 冰箱中备用。然后利用 Trizol (Invitrogen) 提取总 RNA,总 RNA 经过 mRNA 磁珠纯化试剂盒 (Invitrogen) 纯化得到 mRNA;以 mRNA 为模板,按照 SMART cDNA 构建试剂盒 (Clontech) 的方法合成双链 cDNA;双链 cDNA 经过 cDNA 柱层析分离 (Invitrogen) 去除小分子片段的 cDNA 及残余的引物,将 750 bp 以上的 cDNA 片段通过乙醇沉淀后连入 pMD-18T 载体 (TaKaRa);将连接产物转化到大肠杆菌 (*Escherichia coli*) TOP10 感受态细胞,用菌液 PCR 的方法筛选 cDNA 克隆,引物为 M13F (5'-GTAAAACGACGGCCAG-3'), M13R (5'-CAGGAAACAGCTATGAC-3');用 1% 的琼脂糖凝胶电泳检测,将插入片段 700 bp 以上的阳性克隆,送北京六合华大基因科技股份有限公司测序,均用 M13F 单向测序。

取 100 μL 原始文库,以 10<sup>-2</sup>、10<sup>-3</sup>、10<sup>-4</sup> 梯度进行稀释,在 90 mm 培养皿上涂布适量稀释的文库,每个梯度设 3 个平行,37 °C 恒温培养 12 h,计数每个平板上长出的克隆由此得出文库滴度。以 M13 为引物用 PCR 扩增的方法随机检测 24 个单克隆,确定文库的重组率及插入片段的分布范围。

### 1.3 铁蛋白基因的序列分析

使用 NCBI 网站 (<http://www.ncbi.nlm.nih.gov/blast>) 的 BLASTN 和 BLASTX 软件进行同源基因的搜索;使用 ExPASy 网站 (<http://expasy.pku.edu.cn>) 有关软件进行开放阅读框的搜索、氨基酸序列的推断;使用 ([http://www.expasy.ch/tools/pi\\_tool.html](http://www.expasy.ch/tools/pi_tool.html)) 进行 PI 和蛋白分子量预测;用 SignalP 3.0 (<http://www.cbs.dtu.dk/services/SignalP/>) 预测编码蛋白的信号肽,跨膜区预测用 TMHMM 软件 (<http://www.cbs.dtu.dk/services/TMHMM-2.0>) 进行。氨基酸的多序列排列使用 Clustal W 1.8 软件;同源性分析使用 MatGAT2.01 软件;系统进化树的构建使用 MEGA 4.1 软件的邻接法构建 NJ 系统树 (Neighbor-joining tree),设置 1 000 次 bootstraps 进行评估。

### 1.4 中华绒螯蟹的免疫刺激、RNA 提取及 cDNA 的合成

将健康的中华绒螯蟹按前面介绍的方法饲养 7 d 后,将其随机分为两组,每组 12 只,实验组注射脂多糖,注射剂量为 500 μg/kg,用灭菌 PBS (0.1 mol/L, pH 7.2) 稀释后每只蟹注射 100 μL,对照组每只蟹注射 100 μL 灭菌 PBS。注射部位为中华绒螯蟹第四步足基节处,注射后立即将其放回清水中,实验组和对照组分别于注射后 4、8、24 h 取样,每次各取 3 只蟹的肝胰腺、肠及血淋巴。另外,为检测 *EsFer* 在不同组织中的表达水平,分别取 3 只健康蟹的肌肉、心脏、性腺、肝胰腺、肠、鳃及血淋巴。按 Trizol (Invitrogen) 试剂盒说明书提取各器官或组织总 RNA。

RNA 经 DNase I (Fermentas) 处理后,取 5 μg 用 cDNA 逆转录试剂盒 (Fermentas) 进行逆转录,反应体系为 20 μL。反应结束后将产物分装,保存在 -20 °C。

### 1.5 中华绒螯蟹铁蛋白基因的组织表达分布及在脂多糖刺激下的诱导性表达

实时荧光定量 PCR 是在 ABI PRISM 7300 定量 PCR 仪上完成的。将反转录后反应液,引物各稀释 10 倍。20 μL 的实时荧光定量 PCR 反应混合液中含 cDNA 模板稀释液 3 μL,10 μL 2 × SYBR green Real-time PCR Master Mix, (TOYOBO) 正反引物各 1 μL (10 μmol/L) 和 5 μL 水。铁蛋白基因的两个特异性引物为 ferritin-F: 5'-TATTGCTCTGCCTTGGGATG-3', ferritin-

R: 5'-AACAGGCTCTGGTTGACTTG-3', PCR 扩增片段大小为 211 bp; 内参基因  $\beta$ -actin 的引物为:  $\beta$ -actin-F: 5'-GCATCCACGAGACCACTTACA-3',  $\beta$ -actin-R: 5'-CTCCTGCTTGCTGATCCACATC-3', PCR 扩增片段大小为 266 bp。扩增序列经测序证实。实时荧光定量 PCR 反应程序为 95 °C 预变性 2 min, 95 °C 变性 15 s, 55 °C 退火 15 s, 72 °C 延伸 40 s, 反应进行 40 个循环。同一

板的内参和目的基因在同一板中进行, 每个样品有 3 个重复。PCR 结果用 ABI 7300 SDS software (Applied Biosystems) 进行分析。

由于目的基因 *EsFer* 和内参基因  $\beta$ -actin 的引物在 PCR 中的扩增效率接近 1 (图 1), 因此本研究的数据分析采用  $2^{-\Delta\Delta Ct}$  法。结果用 *t* 检验来进行显著性分析, *P* 值小于 0.05 说明具有显著性差异。

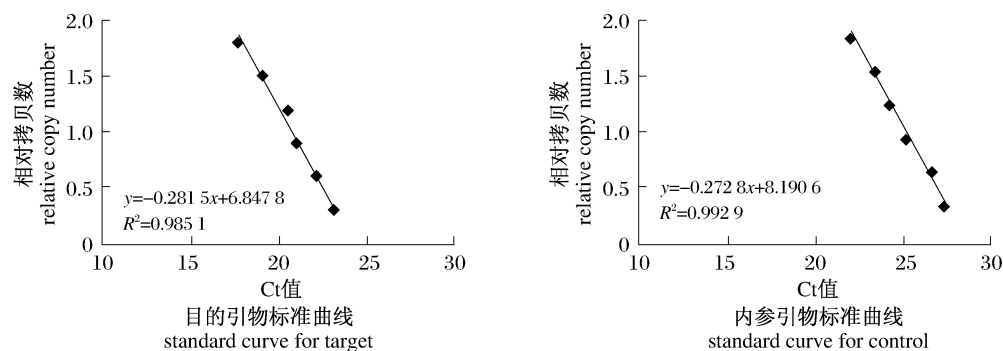


图 1 利用相对标准曲线来验证目的基因 *EsFer* 和  $\beta$ -actin 的引物的 PCR 扩增效率

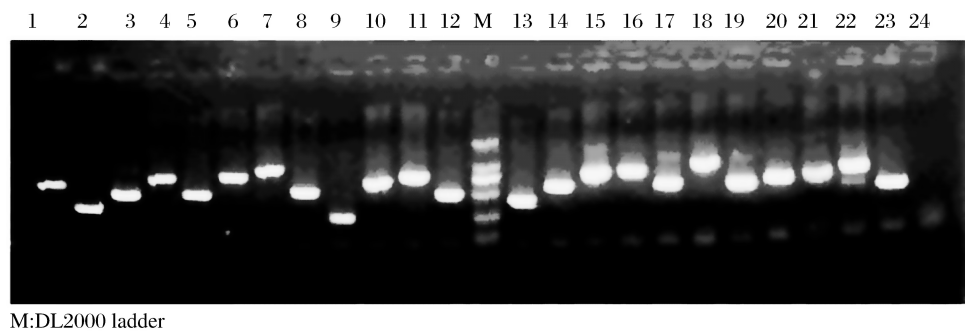
Fig. 1 Standard curve of target and control genes in real-time PCR

## 2 结果

### 2.1 cDNA 文库构建

原始文库的库容为  $6.28 \times 10^6$  pfu/mL, 文库滴度为  $1.57 \times 10^6$  pfu/mL。随机挑选 24 个单克隆, 以载体特异的 M13 正向引物和 M13 反向引物进行 PCR 扩增, 大小分布在 300 ~ 1 000 bp, 平均插入片段大小为 700 bp 左右, 重组率为 95.8% (图 2)。说明该文库具有良好的质量。通过随机

测序获得了 319 条 ESTs 序列, 使用 BlastX 软件和 GenBank 的非冗余蛋白库比对, 获得 140 个包含重叠群的 ESTs, 有 127 个序列可以得到鉴别, 占 90.71%, 包括 24 个重叠群和 103 个单拷贝 EST, 未能比对的 EST 占 9.29%。从序列比对结果中筛选到与螯虾、罗氏沼虾 (*Macrobrachium rosenbergii*) 相似性高达 73% 的铁蛋白基因的序列。



M:DL2000 ladder

图 2 中华绒螯蟹 cDNA 文库插入片段的 PCR 鉴定

Fig. 2 PCR identification of 24 recombinant clones in the cDNA library

### 2.2 铁蛋白基因 *EsFer* 核酸序列及推导的氨基酸序列特征

*EsFer* cDNA 全长 1 118 bp (GenBank 登录号:

GT296186), 包含 480 bp 的开放阅读框 (ORF), 编码 159 aa, 其 5' 和 3' 的非编码区分别为 178 bp 和 461 bp。理论等电点 PI 为 5.81, 预测分子量大小



同源性分析显示中华绒螯蟹铁蛋白与甲壳纲的螯虾、南美白对虾、中国明对虾、罗氏沼虾同源性最高,分别达 71.8%、73.1%、75.9% 和 76.5%。与节肢动物昆虫纲的铁蛋白同源性最低,为 37.0%~40.4%。与节肢动物蛛形纲、软体动物以及脊椎动物铁蛋白的同源性分别为 66.3%~71%、64.9%~69.8%、58.8%~67.6%。在此基础上,用 Mega4.1 软件邻接法构建的系统进化树表明,中华绒螯蟹的铁蛋白与节肢动物甲壳纲的螯虾、南美白对虾、中国明对虾、罗氏沼虾的铁蛋白聚为一支(图 6)。

#### 2.4 铁蛋白基因 *EsFer* 的组织表达分布及诱导性表达

用实时荧光定量 PCR 方法检测中华绒螯蟹 *EsFer* 在不同组织的表达情况,结果表明,*EsFer* 在所检测的组织中都有表达,在胰腺的表达量最高;其次是肌肉、鳃、性腺,肠以及心脏,在血淋巴中的表达量最低(图 7)。

在中华绒螯蟹的血淋巴和肠中,*EsFer* 在脂多糖诱导 4 h 后表达呈现显著的上调。在血淋巴中,*EsFer* 在 8 h 诱导的倍数最高,在 24 h 表达没有显著的变化。在肠中,*EsFer* 在 24 h 诱导的倍数最高。*EsFer* 在胰腺中的表达在 24 h 呈现显著增加(图 8)。

### 3 讨论

本研究从 cDNA 文库中筛选得到中华绒螯蟹铁蛋白基因。与其它无脊椎动物和脊椎动物的铁蛋白的相同,中华绒螯蟹铁蛋白基因的 cDNA 序列在 5' 的非编码区含有一个特殊的铁反应元件 (IRE)(图 4);与其它动物氨基酸序列进行比较,发现它们都存在与金属结合位点相关的 7 个残基;经同源性分析,与已经报道的甲壳动物的铁蛋白的同源性最高;进化树分析结果也表明中华绒螯蟹的铁蛋白基因与甲壳纲的螯虾、南美白对虾、中国明对虾以及罗氏沼虾的铁蛋白聚为一支。根据以上分析,可以确认所筛选到的基因为中华绒螯蟹铁蛋白的编码基因。

铁蛋白是体内铁的主要储存形式。在节肢动物中,铁蛋白的 mRNA 在器官组织中呈广泛性的组成型表达,但参与贮存铁的器官有所不同。在南美白对虾中,铁蛋白 mRNA 在血细胞、中肠腺、脑神经节、腮、胰腺、腹神经节、眼柄、肌肉、胸神

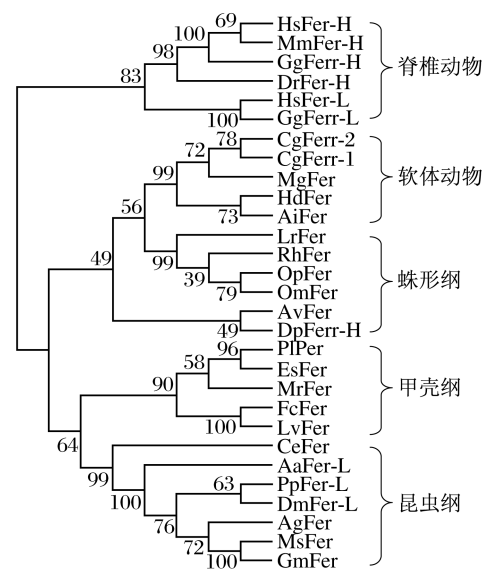


图 6 无脊椎动物和脊椎动物铁蛋白的系统发育树  
使用 MEGA 4.1 软件的邻接法构建 NJ 系统树 (Neighbor joining tree),并用 bootstraps 进行了 1000 次评估。系统树绘制所用铁蛋白基因的 GenBank 登录号如下:人 (HsFer-H) NP\_000137,小鼠 (MmFer-H) NP\_034369,鸡 (GgFer-H) NP\_990417,斑马鱼 (DrFer-H) NP\_571660,人 (HsFer-L) NP\_002023,小鼠 (MmFer-L) AAH83350;长牡蛎 (CgFer-1) AAP83793,长牡蛎 (CgFer-2) AAP83794,贻贝 (MgFer) ACM86786,九孔螺 (HdFer) ABY87353,海湾扇贝 (AiFer) AAV66907;箎子硬蜱 (LrFer) AAC19131,镰形扇头蜱 (RhFer) AAQ98621,派氏钝缘蜱 (OpFer) ABR23389,钝缘蜱 (OmFer) AAC19132,大腹鬼蛛 (AvFer) AAN39099,尘螨 (DpFer-H) AAG02250;螯虾 (PIFer) CAA62186,中华绒螯蟹 (EsFer) GT296186,罗氏沼虾 (MrFer) ABY75225,中国明对虾 (FcFer) ABB05537,南美白对虾 (LvFer) AAX55641;巴西白斑弄蝶 (CeFer) AAD50238,埃及斑蚊 (AaFer-L) AAO41698,白蚁 (PpFer-L) ABV44741,果蝇 (DmFer-L) AAF07879,粒肩天牛 (AgFer) AAM44044,烟草天蛾 (MsFer) AAF44717,蜡螟 (GmFer) AAL47694。

Fig. 6 Phylogenetic tree based on sequences of ferritins in invertebrates and vertebrates

The tree was constructed by NJ method supported with 1000 bootstrap replications by using software of MEGA 4.1. GenBank accession numbers were listed as followings:

*Homo sapiens* (HsFer-H) NP\_000137, *Mus musculus* (MmFer-H) NP\_034369, *Gallus gallus* (GgFer-H) NP\_990417, *Danio rerio* (DrFer-H) NP\_571660, *Homo sapiens* (HsFer-L) NP\_002023, *Mus musculus* (MmFer-L) AAH83350; *Crassostrea gigas1* (CgFer-1) AAP83793, *Crassostrea gigas2* (CgFer-2) AAP83794, *Mytilus galloprovincialis* (MgFer) ACM86786, *Haliotis diversicolor* (HdFer) ABY87353, *Argopecten irradians* (AiFer) AAV66907; *Ixodes ricinus* (LrFer) AAC19131, *Rhipicephalus haemaphysaloides* (RhFer) AAQ98621, *Ornithodoros parkeri* (OpFer) ABR23389, *Ornithodoros moubata* (OmFer) AAC19132, *Araneus ventricosus* (AvFer) AAN39099, *Dermatophagoides pteronyssinus* (DpFer-H) AAG02250; *Pacifastacus leniusculus* (PIFer) CAA62186, *Eriocher sinensis* (EsFer) GT296186, *Macrobrachium rosenbergii* (MrFer) ABY75225, *Fenneropenaeus chinensis* (FcFer) ABB05537, *Litopenaeus vannamei* (LvFer) AAX55641; *Calpodex ethlius* (CeFer) AAD50238, *Aedes aegypti* (AaFer-L) AAO41698, *Phlebotomus papatasi* (PpFer-L) ABV44741, *Drosophila melanogaster* (DmFer-L) AAF07879, *Apriona germari* (AgFer) AAM44044, *Manduca sexta* (MsFer) AAF44717, *Galleria mellonella* (GmFer) AAL47694.

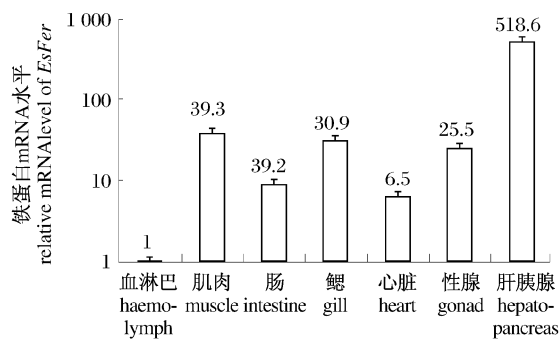


图7 中华绒螯蟹铁蛋白基因在器官/组织的表达分布

Fig.7 Distribution of *EsFer* transcript in different organs/tissues of Chinese mitten crab

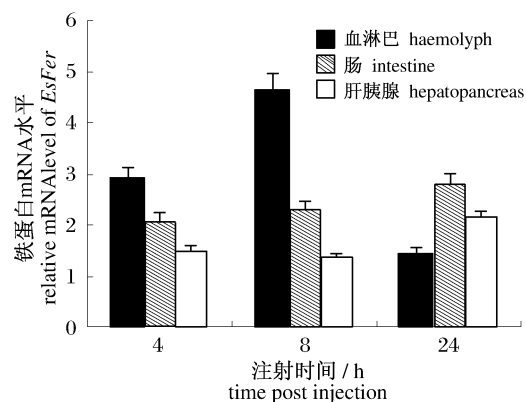


图8 脂多糖诱导中华绒螯蟹后24 h内血淋巴、肠和肝胰腺铁蛋白 mRNA 表达水平的变化

取脂多糖诱导后4,8,24 h的血淋巴、肠和肝胰腺提取RNA,实时荧光定量PCR检测诱导后*EsFer*相对于PBS对照组的定量变化。星号( $P < 0.05$ )表示诱导组和对照组存在明显的差异,每组数据为3只蟹的平均值 $\pm$ 标准差。

Fig.8 Expression of *EsFer* gene induced by LPS in haemolymph, intestine and hepatopancreas

RNA was extracted from the haemolymph, intestine and hepatopancreas at 4,8,24 h post injection. The transcriptional changes are shown in ratio of control crab, as determined by real-time PCR. Each column and bar represent the mean  $\pm$  SE from three individuals. The asterisk (\*) indicates the significant difference between induced and corresponding control group ( $P < 0.05$ ).

经节、心脏均有表达,其中血细胞是参与铁储存的主要器官<sup>[27]</sup>。而Huang等<sup>[19]</sup>的研究结果则显示螯虾的铁蛋白 mRNA 在肝胰腺中的表达量最高,在血细胞中没有检测到表达,这说明在螯虾中肝胰腺是参与铁储存的器官,而螯虾血细胞不是储存铁的器官。在本研究中,中华绒螯蟹铁蛋白的 mRNA 在肝胰腺、肌肉、鳃、性腺、肠、心脏以及血

淋巴中均有表达,其中在肝胰腺、肌肉、鳃、性腺中的含量比较高,说明这些器官参与铁的储存。

Huang等<sup>[19]</sup>认为铁蛋白可以分为两类:一类是存在于脊椎动物以及甲壳动物中的胞质内铁蛋白;另外一类是存在于昆虫和蜗牛中的分泌型铁蛋白。然而Linder等<sup>[29]</sup>的研究结果发现分泌型的铁蛋白也以微量的形式存在于脊椎动物的血液中。在本研究中,中华绒螯蟹铁蛋白的氨基酸序列没有信号肽,这表明我们所筛选到的铁蛋白为胞质内铁蛋白。而分泌型铁蛋白是否也存在于中华绒螯蟹或者是甲壳动物中,目前还未知。

铁蛋白不仅是主要的铁调节蛋白,也是细胞用来抵抗应激和炎症的一种蛋白<sup>[30]</sup>。在机体组织损伤、炎症或感染时,体内许多血浆成分的浓度在数小时内发生显著的变化,这种变化称为急性时相反应;在急性时相反应中出现显著变化的血浆蛋白成分称为急性时相反应蛋白。急性时相反应蛋白的浓度变化有重要的临床意义<sup>[30]</sup>。Beck等<sup>[31]</sup>和Li等<sup>[32]</sup>的研究结果表明铁蛋白是一种急性时相反应蛋白。在棘皮动物福氏海盘车(*Asterias forbesi*)中,佛泊脂/脂多糖的刺激能增加福氏海盘车铁蛋白的 mRNA 和蛋白含量<sup>[31]</sup>;当文昌鱼(*Branchiostoma belcheri*)浸泡在浓度为10  $\mu\text{g}/\text{mL}$  脂多糖的海水中时,文昌鱼铁蛋白的同源物在转录和翻译水平上分别上调了1.6和1.5倍<sup>[32]</sup>。在本研究中,脂多糖的刺激在数小时内能显著增加中华绒螯蟹铁蛋白在非储存铁的器官中 mRNA 的表达。此外,Pan等<sup>[33]</sup>发现在对WSSV病毒有抵抗力的虾中,铁蛋白呈现上调表达,这表明铁蛋白作为宿主内的一种应激蛋白存在,同时在机体的免疫反应也可能有一定的作用<sup>[33]</sup>。本实验筛选并克隆到中华绒螯蟹铁蛋白的编码基因,这一结果将为构建铁蛋白的重组表达质粒,深入研究中华绒螯蟹铁蛋白的生物学功能打下基础。

#### 参考文献:

- [1] Thomas A M, Rogers J T, Leedman P J. Iron-regulatory proteins, iron-responsive elements and ferritin mRNA translation [J]. *Int J Biochem Cell Biol*, 1999, 31(10): 1139-1152.
- [2] Petit J M, Briat J F, Lobléaux S. Structure and differential expression of the four members of the *Arabidopsis thaliana* ferritin gene family [J].

- Biochem J,2001,359(3):575-582.
- [3] Savino G, Briat J F, Lobreaux S. Inhibition of the iron induced ZmFer1 maize ferritin gene expression by antioxidants and serine/threonine phosphatase inhibitors [J]. J Biol Chem, 1997, 272 (52): 33319-33326.
- [4] Balla G, Jacob H S, Balla J, et al. Ferritin: a cytoprotective anti-oxidant strategem of endothelium [J]. J Biol Chem, 1992, 267(25):18148-18153.
- [5] Dellagi A, Rigault M, Segond D, et al. Siderophore mediated up, regulation of *Arabidopsis* ferritin expression in response to *Erwinia chrysanthemi* infection [J]. Plant J, 2005, 43(2):262-272.
- [6] Harrison P M, Arosio P. The ferritins: molecular properties, iron storage function and cellular regulation [J]. Biochim Biophys Acta, 1996, 1275(3):161-203.
- [7] Orino K, Lehman L, Tsuji Y, et al. Ferritin and the response to oxidative stress [J]. Biochem J, 2001, 357(1):241-247.
- [8] Torti F M, Torti S V. Regulation of ferritin genes and protein [J]. Blood, 2002, 99(10):3505-16.
- [9] Wang W, Chen J, Du K, et al. Morphology of spiroplasmas in the Chinese mitten crab *Eriocheir sinensis* associated with tremor disease [J]. Res Microbiol, 2004, 155(8):630-635.
- [10] 陆宏达, 范丽萍, 薛美. 中华绒螯蟹小核糖核酸病毒病及其组织病理学 [J]. 水产学报, 1999, 23(1): 61-68.
- [11] 宋学宏, 朱茂晓, 王永玲, 等. 中华绒螯蟹肝胰腺白化症组织病理变化 [J]. 水产学报, 2007, 31(2): 257-263.
- [12] Zhao D, Chen L, Qin C, et al. Molecular cloning and characterization of the lipopolysaccharide and  $\beta$ -1,3-glucan binding protein in Chinese mitten crab (*Eriocheir sinensis*) [J]. Comp Biochem Physiol (Part B), 2009, 154(1):17-24.
- [13] Gai Y, Wang L, Song L, et al. cDNA cloning, characterization and mRNA expression of a pacifastin light chain gene from the Chinese mitten crab *Eriocheir sinensis* [J]. Fish & Shellfish Immunol, 2008, 25(5):657-663.
- [14] Li C, Zhao J, Song L, et al. Molecular cloning, genomic organization and functional analysis of an anti-lipopolysaccharide factor from Chinese mitten crab *Eriocheir sinensis* [J]. Dev Comp Immunol, 2008, 32(7):784-794.
- [15] Collin O, Thomas D, Flifla M, et al. Characterization of a ferritin isolated from the midgut epithelial cells of a homopteran insect, *Philaenus spumarius* L [J]. Biol Cell, 1988, 63(3):297-306.
- [16] Ketola-Pirie C A. Characterization of an insect ferritin subunit synthesized in a cell-free system [J]. Biochem Cell Biol, 1990, 68(7-8):1005-1011.
- [17] Dunkov B C, Zhang D, Choumarov K, et al. Isolation and characterization of mosquito ferritin and cloning of a cDNA that encodes one subunit [J], Arch Insect Biochem Physiol, 1995, 29(3): 293-307.
- [18] Winzerling J J, Nez P, Porath J, et al. Rapid and efficient isolation of transferrin and ferritin from *Manduca sexta* [J]. Insect Biochem Mol Biol, 1995, 25(2):217-224.
- [19] Huang T S, Law J H, Soderhall, K. Purification and cDNA cloning of ferritin from the hepatopancreas of the freshwater crayfish *Pacifastacus leniusculus* [J]. Eur J Biochem, 1996, 236(2):450-456.
- [20] Charlesworth A, Georgieva T, Gospodov I, et al. Isolation and properties of *Drosophila melanogaster* ferritin-molecular cloning of a cDNA that encodes one subunit, and localization of the gene on the third chromosome [J]. Eur J Biochem, 1997, 247(2): 470-475.
- [21] Kim B S, Yun C Y, Yeo S M, et al. Cloning and expression of a ferritin subunit for *Galleria mellonella* [J]. Arch Insect Biochem Physiol, 2001, 47(1):8-17.
- [22] Keim C N, Cruz-Landim C, Carneiro F G, et al. Ferritin in iron containing granules from the fat body of the honeybees *Apis mellifera* and *Scaptotrigona postica* [J]. Micron, 2002, 33(1):53-59.
- [23] Kopáček P, Zdychová J, Yoshiga T, et al. Molecular cloning, expression and isolation of ferritins from two tick species—*Ornithodoros moubata* and *Ixodes ricinus* [J]. Insect Biochem Mol Biol, 2003, 33(1): 103-113.
- [24] Chen T, Amons R, Clegg J S, et al. Molecular characterization of artemin and ferritin from *Artemia franciscana* [J]. Eur J Biochem, 2003, 270(1): 137-145.
- [25] Kim H J, Yun C Y, Cheon H M, et al. *Hyphantria cunea* ferritin heavy chain homologue: cDNA sequence and mRNA expression [J]. Arch Insect Biochem Physiol, 2004, 56(1):21-33.
- [26] Kim S R, Lee K S, Yoon H J, et al. Molecular cloning, expression and characterization of cDNAs

- encoding the ferritin subunits from the beetle, *Apriona germari* [J]. *Comp Biochem Physiol (Part B)*, 2004, 138(4):423–433.
- [27] Hsieh S L, Chiu Y C, Kuo C M. Molecular cloning and tissue distribution of ferritin in Pacific white shrimp (*Litopenaeus vannamei*) [J]. *Fish & Shellfish Immunol*, 2006, 21(3):279–283.
- [28] Zhang J Q, Li F H, Wang Z Z, *et al.* Cloning expression and identification of ferritin from Chinese shrimp, *Fenneropenaeus chinensis* [J]. *J Biotechnol*, 2006, 125(2):173–184.
- [29] Linder M C, Madani N, Middleton R, *et al.* Ferritin synthesis on polyribosomes attached to the endoplasmic reticulum [J]. *J Inorg Biochem*, 1992, 47(3–4):229–240.
- [30] Durand J P, Goudard F, Barbot C, *et al.* Ferritin and hemocyanin: 210Po molecular traps in marine fish oyster lobster [J]. *Mar Eco Prog Ser*, 2002, 233:199–205.
- [31] Beck G, Ellis T W, Habicht G S, *et al.* Evolution of the acute phase response: iron release by echinoderm (*Asterias forbesi*) coelomocytes, and cloning of an echinoderm ferritin molecule [J]. *Dev Comp Immunol*, 2002, 26(1):11–26.
- [32] Li M, Saren G, Zhang S. Identification and expression of a ferritin homolog in amphioxus *Branchiostoma belcheri*: Evidence for its dual role in immune response and iron metabolism [J]. *Comp Biochem Physiol (Part B)*, 2008, 150(3):263–270.
- [33] Pan D, He N H, Yang Z Y, *et al.* Differential gene expression profile in hepatopancreas of WSSV resistant shrimp (*Penaeus japonicus*) by suppression subtractive hybridization [J]. *Dev Comp Immunol*, 2005, 29(2):103–112.

## Cloning and expression analysis of ferritin gene in Chinese mitten crab *Eriocheir sinensis*

GUO Hui-zhi<sup>1,2</sup>, FU Jian-ping<sup>2</sup>, CHANG Ming-xian<sup>2</sup>, GUO Zheng<sup>2</sup>, ZHU Bang-ke<sup>1</sup>, NIE Pin<sup>2\*</sup>

(1. College of Fisheries, Huazhong Agricultural University, Wuhan 430070, China;

2. State Key Laboratory of Freshwater Ecology and Biotechnology, Institute of Hydrobiology, Chinese Academy of Sciences, Wuhan 430072, China)

**Abstract:** In living organisms, ferritin plays an important role in iron storage and detoxification. The full-length cDNA sequence of a ferritin (*EsFer*) was obtained from the cDNA library of the Chinese mitten crab *Eriocheir sinensis* stimulated with lipopolysaccharide (LPS). It has 1 118 bp in length and contains a 480 bp open reading frame (ORF) encoding 159 amino acids (aa). The 5'- and 3'-untranslated region (UTR) is 178 bp and 461 bp, respectively. The predicted molecular weight is 18.3 ku and the theoretical isoelectric point 5.81. A transmembrane helix was found at the position of 15–37 aa. A complete iron-responsive element (IRE) was found at the 5' untranslated region corresponding to the nucleotide sequence at the positions of the 135–162. Quantitative real-time PCR was used to assess the mRNA expression of *EsFer* in organs or tissues and its induced expression in haemolymph, intestine, hepatopancreas of crabs challenged with LPS. The results showed that *EsFer* was expressed in all tested organs or tissues of the Chinese mitten crab, including haemolymph, muscle, intestine, gills, heart, gonad and hepatopancreas. The highest expression level was observed in hepatopancreas, while the lowest in haemolymph. The expression of *EsFer* in haemolymph, intestine and hepatopancreas was up-regulated following the challenge with LPS.

**Key words:** *Eriocheir sinensis*; ferritin; expression; lipopolysaccharide (LPS)

**Corresponding author:** NIE Pin. E-mail: pinnie@ihb.ac.cn