

青鳉鱼 ERR 的克隆、序列分析、组织表达及其对不同 EDCs 暴露的响应

张照斌¹*, 赛思翔¹, 赵砚彬¹, 黄崇¹, 田小军²

(1. 北京大学城市与环境学院, 北京 100871; 2. 北京师范大学校医院, 北京 100875)

摘要: 内分泌干扰物质 (EDCs) 可以通过多种通道影响鱼类的生长、发育和繁殖, 而雌激素相关受体 (ERR) 是一类目前没有引起足够重视的潜在致毒信号通道。本研究克隆了青鳉鱼 (*Oryzias latipes*) ERR mRNA 全序列, 并通过实时定量 RT-PCR 方法对其在不同组织中的表达和不同 EDCs 暴露下的响应进行了分析。发现青鳉鱼 ERR 与其它脊椎动物 ERR 氨基酸序列有较高的同源性, 特别是 DNA 结合结构域 (DBD) 在从鱼类到哺乳类动物的进化过程中高度保守。配体结合结构域 (LBD) 序列与哺乳动物的 LBD 有 66.4% ~ 67.0% 的序列相同。青鳉鱼 ERR 与青鳉鱼雌激素受体 ER、ER 和雄激素受体 AR、AR 的 DBD 氨基酸数相同, 且有较高序列相似性, 但 LBD 的长度和序列差异较大。青鳉鱼 ERR 基因有 5 个外显子组成, 位于第 14 号染色体。青鳉鱼 ERR 基因在各组织中广泛表达, 其中在性腺、脑、脾脏、眼和肠中表达较高, 且在雌雄性腺中差异表达, 表明其在雌雄性别分化和性腺发育中发挥调控作用。暴露 200 ng/L 炔雌醇 (EE2)、200 ng/L 雌酮 (E1)、200 ng/L 己烯雌酚 (DES)、100 μg/L 阿特拉津 (AT) 和 200 ng/L 雌二醇 (E2) 后, 青鳉鱼精巢中 ERR mRNA 水平分别显著下降至对照组的 0.54、0.56、0.61、0.63 和 0.65 倍 ($p < 0.05$), 但暴露 1 μg/L 三丁基锡和 1 μg/L 三苯基锡后上升至对照组的 1.34 和 1.35 倍 ($p > 0.05$), 表明 ERR 可能参与外源 EDCs 影响鱼类性别分化和性腺发育的过程。此外, 在青鳉鱼 ERR 基因上游没有发现类似哺乳动物 ERR 基因上游的类固醇激素反应元件半位点, 说明鱼类 ERR 基因的调控模式与哺乳类存在差异。

关键词: 内分泌干扰物; 雌激素相关受体; 青鳉鱼; 实时定量 PCR

中图分类号: XI71.5 文献标识码: A 文章编号: 0250-3301(2008)11-3153-06

Gene Cloning, Sequence Analysis and Tissue Expression of Estrogen-Related Receptor (ERR) in Japanese Medaka and Its Transcriptional Responses After Differential EDCs Exposure

ZHANG Zhao-bin¹, HU Jian-ying¹, SAI Si-xiang¹, ZHAO Yan-bin¹, HUANG Chong¹, TIAN Xiao-jun²

(1. College of Urban and Environmental Sciences, Peking University, Beijing 100871, China; 2. The Hospital Affiliated to Beijing Normal University, Beijing 100875, China)

Abstract: Endocrine disrupting chemicals (EDCs) can bind or block nuclear receptors in the body and subsequently affect growth, development and reproduction of fish. Estrogen-related receptors (ERRs), belonging to the nuclear receptor superfamily, have been implicated in diverse physiological processes in estrogen signal pathway in mammals, while little is known about them in fishes. Complete mRNA sequence of ERR from medaka (*Oryzias latipes*) was cloned, and the sequence is similar to those of other vertebrates, especially that the DNA-binding domain (DBD) of ERR is highly conserved among the vertebrates (97.4%~100% sequence identities) and the ligand-binding domain (LBD) of medaka ERR is 66.4%~67.0% sequence identities with those of mammals. The DBD of medaka ERR is of the same length and has high sequence identity with those of estrogen receptor (ER and ER) and androgen receptor (AR and AR) of medaka, but much difference was found between the LBD of medaka ERR with those of ER, ER, AR and AR. ERR gene is located in chromosome 14 and is consisted of 5 exons. The expressions of ERR in different tissues and the transcriptional responses of ERR in testis of medaka exposed differential EDCs were studied by quantitative real-time RT-PCR. ERR is expressed at apparently high levels in gonad, brain, eye, spleen and intestine, though it was broadly expressed in tissues. Significant transcriptional difference was found between testis and ovary, implying ERR would be involved in sex differentiation and gonad development in fish. After 3 weeks exposure of medaka to 200 ng/L ethynodiol (EE2), 200 ng/L estrone (E1), 200 ng/L diethylstilbestrol (DES), 100 μg/L atrazine (AT) and 200 ng/L 17-estradiol (E2), transcripts of ERR were significantly decreased to 0.54, 0.56, 0.61, 0.63 and 0.65 of control ($p < 0.05$) in the testes, respectively. And those in the 1 μg/L tributyltin (TBT) and 1 μg/L triphenyltin (TPT) exposure groups were up-regulated to 1.34 and 1.35 folds of control ($p > 0.05$), respectively. These results suggested that ERR would take actions in the disruption of sex differentiation and gonad development in fish by EDCs. In addition, no multiple steroid hormone-response element half-sites was found in medaka, which were reported in the upstream of

收稿日期: 2007-11-20; 修订日期: 2008-01-24

基金项目: 国家自然科学基金项目 (20607002, 40632009)

作者简介: 张照斌 (1975~), 男, 博士, 讲师, 主要研究方向为环境毒理学和分子毒理学, E-mail: zhangzb@urban.pku.edu.cn

* 通讯联系人, E-mail: hujiy@urban.pku.edu.cn

ERR gene in mammals, indicating there would be different regulation patterns of ERR between teleost and mammal.

Key words: endocrine disrupting chemicals; estrogen-related receptor (ERR); medaka; Q-RT-PCR

内分泌干扰物质(EDCs)是近十几年来最受关注的一类化学物质。这些物质可以通过模拟或拮抗天然激素,干扰生物体内分泌平衡,从而影响生物体的正常生长、发育和繁殖^[1~3]。目前,有关EDCs的研究主要集中在环境雌激素(environmental estrogen),如炔雌醇(EE2)、雌二醇(E2)、壬基酚(NP)和双酚A(BPA)等。这些物质通过与机体内雌激素受体(estrogen receptor, ER)结合,进而导致机体内的一系列雌性化相关基因的应答,最终在生理、组织甚至行为上表现出雌性化特征^[1~4]。然而还有一些物质如阿特拉津虽然不能与ER结合,但同样可以导致生物体产生严重的雌性化^[5],不过其致毒信号通道至今还没有得到很好地阐释。而解决这样的问题,雌激素相关受体(estrogen-related receptor, ERR)是一个不应被忽视的研究内容。

ERR属于核受体超家族,具有3种亚型,即ERR(NR3B1)、ERR(NR3B2)和ERR(NR3B3)^[6]。虽然目前还没有发现ERR的天然配体,且人类的3种类型ERR均不能与天然雌激素E2结合,但研究发现人造雌激素——己烯雌酚(DES)、抗雌激素物质——他莫西芬(tamoxifen)、4-羟基他莫西芬(4-hydroxytamoxifen)和农药氯丹(chlordane)、毒杀芬(toxaphene)等与人类ERR有明显的结合活性^[7~10]。另外,已开展的研究证实ERR参与骨骼形成和乳腺癌发生过程的ER信号途径,与ER信号通道交互作用(crosstalk)共同调控一些下游基因^[6]。在结构方面,ERR与ER等核受体一样,也分为A/B、C、D、E和F结构域,其中C域是DNA结合域(DNA binding domain, DBD),E域是配体结合域(ligand binding domain, LBD),它们分别负责靶DNA的结合和配体结合^[6]。ERR的DBD与ER的DBD具有高度同源性,如人类ERR在DBD有68%的氨基酸序列与ER相同。ERR的反应元件也包含了雌激素反应元件(estrogen response element, ERE)(特征性序列为“AGGTCA”),从而对一些传统雌激素调控基因也有调控作用,如CYP19(P450arom)、CYP17(17-hydroxylase/17,20-lyase)、SULT2A1(dehydroepiandrosterone sulfotransferase)等基因^[11,12]。因此,对ERR基因的研究不仅是ER信号通道研究的必要补充,也是EDCs致毒信号通道研究的必要内容。本研究以青鳉鱼(*Oryzias latipes*)为实验动物,通过ERR基因

克隆和基因表达分析,以期为从ERR信号通道角度开展EDCs的鱼类毒理机制提供大量依据和数据支持。

1 材料与方法

1.1 化学试剂

炔雌醇(17-ethynodiol, EE2)和雌酮(Esterone, E1)购于Fluka Chem(瑞士);雌二醇(17-estradiol, E2),己烯雌酚(Diethylstilbestrol, DES)和二甲基亚砜(Dimethyl Sulfoxide, DMSO)购于Sigma公司(St. Louis, MO, 美国);阿特拉津(Atrazine, AT)购于Chem Service(West Chester, PA, 美国);氯代三丁基锡(tributyltin Chloride, TBT-Cl)和氯代三苯基锡(tributyltin Chloride, TBT-Cl)购自Hayashi Pure Chem(东京,日本)。上述试剂分别配制成DMSO溶液,然后按照DMSO溶液/水为0.005%(体积分数)配制实验暴露用水。

1.2 实验动物

青鳉鱼(*Oryzias latipes*)Orange Red品系获赠于日本某研究所,在本实验室已经驯化4a以上。养殖和暴露条件控制:水温25~28℃,水硬度8.0 mg/L, pH值7.5~7.8,溶氧8.0~9.0 mg/L。光周期昼夜=16/8。饲料为新孵化的活体卤虫。

1.3 实验设计

青鳉鱼肝、脑、眼、肠、鳃、性腺、肌、皮肤和脾脏组织从孵化后5月龄的成熟个体(n为6~9)中得到,样品采集后立即用液氮冻存,直至总RNA提取。不同内分泌干扰物质的暴露实验:孵化后5月龄雄性成鱼分别暴露于200 ng/L EE2、200 ng/L E2、200 ng/L E1、200 ng/L DES、100 μg/L AT、1 μg/L TBT-Cl和1 μg/L TPT-Cl,每组6尾于2 L水中。0.005%(体积分数)DMSO作为对照组。各组每24 h换水1次。暴露3周后采集性腺样品。样品采集后立即用液氮冻存,直至总RNA提取。

1.4 实验方法

采用Trizol试剂(Gibco BRL, Life Technologies, Gaithersburg, MA, 美国)提取组织总RNA,然后对提取的总RNA进行DNase I(大连宝生物公司)处理和纯化。所得总RNA紫外光吸收A260/A280>1.8,0.8%甲醛变性凝胶电泳证实无降解。采用Superscript反转录酶(Invitrogen, Paisley, UK)合成

cDNA 第一条链.

根据 NCBI(<http://www.ncbi.nlm.nih.gov/>) 上已经发布的有关 ERR 基因序列进行比对, 利用 Primer Premier 5 设计兼并引物, PCR 反应扩增目标基因. 纯化 PCR 产物并连接到 pMD 18-T 质粒(大连宝生物公司)上, 转入感受态大肠杆菌扩培, 通过 M13 引物测序获得 862 bp 的 ERR 序列. 采用 3'-RACE 和 5'-RACE 试剂盒(大连宝生物公司), 按照试剂盒说明书, 克隆 ERR cDNA 的 3' 端和 5' 端序列, 从而获得青鳉鱼 ERR 的 mRNA 全序列. 采用 Clustal X 软件^[13]将推算的青鳉鱼 ERR 氨基酸序列和 NCBI 公布的氨基酸序列进行比对, 采用 BioEdit 7.0.1 软件^[14]Identity Matrix 计算序列相同比例. 基于氨基酸序列比对文件, 在 PAUP 4.0 中采用邻接法(neighbor joining method, NJ)分析系统发生关系, 构建 NJ 树. 将获得的 cDNA 序列与青鳉鱼(HdR 品系)基因组序列(<http://www.ensembl.org/Oryzias-latipes/>)进行比对, 确定基因在染色体上的位置和基因结构.

定量 PCR 引物采用软件 Primer Express 2.0 设计, 每对引物至少跨越一个内含子以减少基因组 DNA 的影响. ERR 引物序列为: 上游 5'-CAAA CGA GTCCGAAATCACCA-3', 下游 5'-TCTAGACCGA CTCCCTCCTGA-3'. 核糖体蛋白 L7(RPL-7)被用作内参基因^[15], 其定量 PCR 引物序列为: 上游 5'-AGCTCTGGCAAATATGCCAT-3', 下游 5'-CCA GGCT TGAAGT TCTTCACCA-3'. cDNA 标准品为纯化的普通 PCR 产物. 20 μL 体系 PCR 反应液包括 SYBR^R Green PCR Master Mix (Applied Biosystems, 美国) 10 μL, 25 μmol/L 正义和反义引物各 0.4 μL, 及 cDNA 和双蒸馏水. PCR 反应程序为 50 °C, 2 min; 95 °C, 10 min; 40 个循环: 95 °C 15 s, 60 °C 60 s; 在最后一个循环后做熔解曲线, 确定 PCR 反应质量. 仪器采用 ABI Prism^R 7000 Sequence Detection System, Applied Biosystems (美国).

1.5 统计分析

采用 SPSS 软件(Ver 11.5; Chicago, IL, USA)的 one-way ANOVA 和 Tukey 多重比较来检验相关数据的差异. 当 $p < 0.05$ 时认为差异显著. 所有数据和图表均以平均值 ± 标准偏差表示.

2 结果与讨论

2.1 ERR 基因序列及分析

本研究克隆了青鳉鱼 ERR mRNA 序列. 它的

开放阅读框(open reading frame, ORF)由 1 302 个碱基组成, 编码 433 个氨基酸, 序列已公布在 NCBI GenBank (Accession No. EF544132). 青鳉鱼 ERR 与斑马鱼(Zebrafish, NM_212955)、底鳉(killifish, DQ241376)、非洲爪蛙(Silurana tropicalis, NM_001079288)、挪威鼠(Norway rat, NM_001008511)、小鼠(house mouse, NP_031979)、狗(dog, NM_001002936)和人(human, NM_004451)的 ERR 分别有 94.4%、96.0%、62%、62.3%、62.3%、62.5% 和 62.6% 的序列相同(图 1). 青鳉鱼 ERR 蛋白质序列包括 76 个氨基酸组成的 C 域, 即 DNA 结合结构域(zf-C4 型锌指结构)和 181 个氨基酸组成的 E 域, 即配体结合结构域. ERR 的 DBD 在从鱼类到哺乳类动物的进化过程中高度保守, 仅在 DBD 的

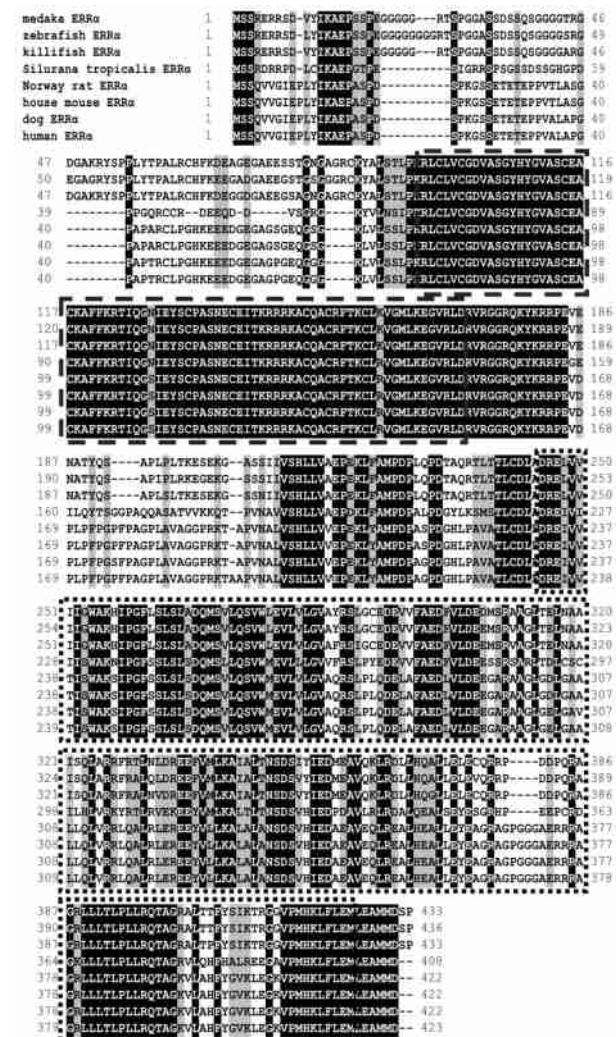
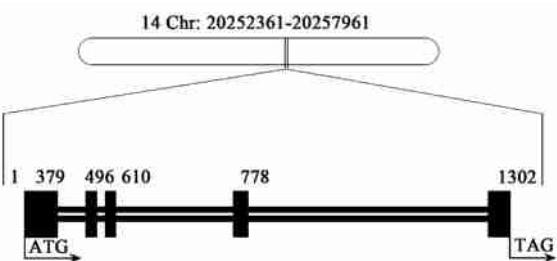


图 1 脊椎动物雌激素相关受体 (ERR) 氨基酸序列比对

Fig. 1 Multiple amino acid sequence alignment of the estrogen related receptor (ERR) from vertebrates

第 34 个氨基酸和第 65 个氨基酸存在差异,但是鱼类 ERR 的 LBD 序列与哺乳动物的 LBD 差异相对较大,其中青鳉鱼 ERR 的 LBD 与斑马鱼、底鳉、非洲爪蛙、挪威鼠、小鼠、狗和人的相同序列比例分别为 96.6%、95.0%、65.7%、66.4%、66.4%、66.4% 和 67.0%(图 1)。如图 2 所示,青鳉鱼 ERR 基因具有 5 个外显子组成,位于 14 号染色体的第 20252361~20257961 碱基处。

青鳉鱼 ERR 与青鳉鱼雌激素受体 ER (D28954)、ER (AB070901) 和雄激素受体 AR (NM_001104681)、AR (EU100398) 核受体结构相似,均具有 A/B、C、D、E 和 F 域,其中 ERR 的 DBD 与 ER、ER、AR 和 AR 的 DBD 氨基酸数相同,且分别有 67.1%、65.7%、47.3% 和 48.6% 氨基酸序列相同;ERR 的 LBD 与 ER、ER、AR 和 AR 的 LBD 氨基酸数接近,但相同序列比例仅为 39.3%、34.1%、26.3% 和 28.4% (图 3)。在系统发育关系上,青鳉鱼 ERR 处于 ER 和 AR 之间 (图 3)。



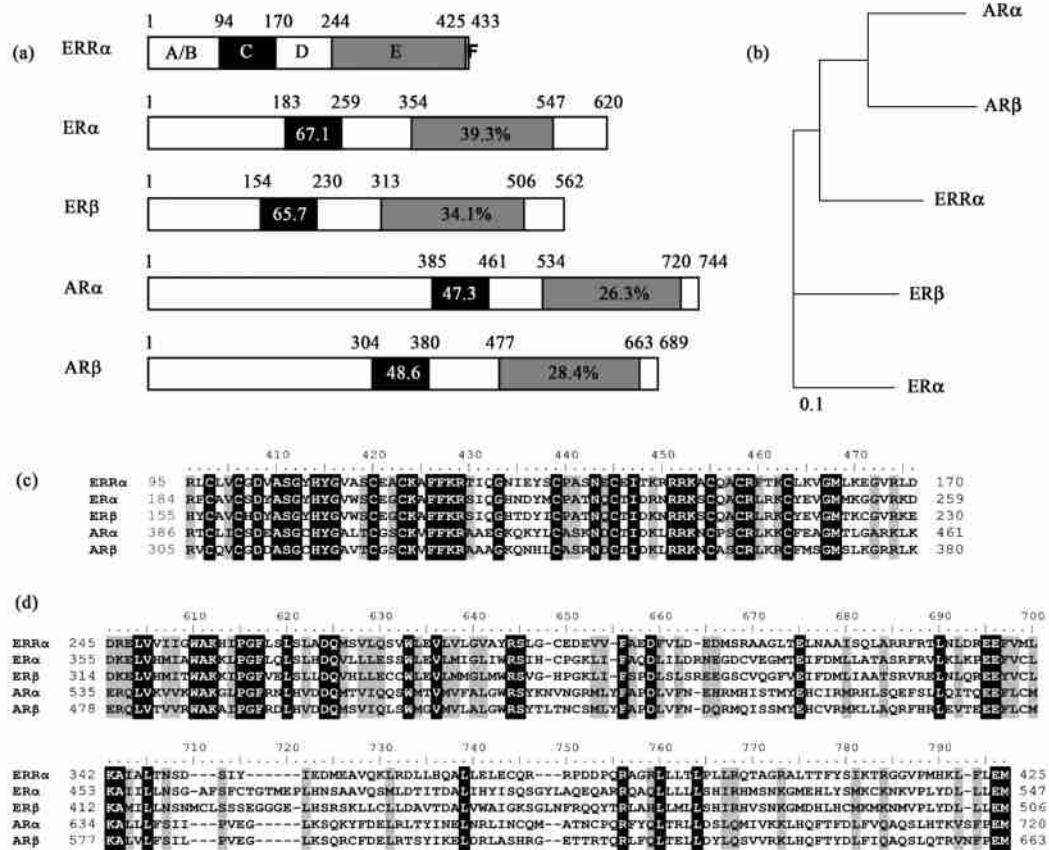
黑色方块表示外显子,双线表示内含子

图 2 青鳉鱼雌激素相关受体 (ERR) 基因的染色体定位和基因结构

Fig. 2 Chromosomal localization and genomic organization of medaka ERR gene

2.2 青鳉鱼 ERR 在不同组织中的表达

如图 4 所示,ERR 在青鳉鱼各个组织中广泛表达,其中在性腺、脑、脾脏、眼和肠中表达水平较高(以总 RNA 计, $>1.00 \times 10^5$ copies/ μ g),在肝脏、肌肉、鳃和皮肤中表达较低。该结果与底鳉中 ERR 在不同组织中的相对表达趋势较为相似,但底鳉脾脏

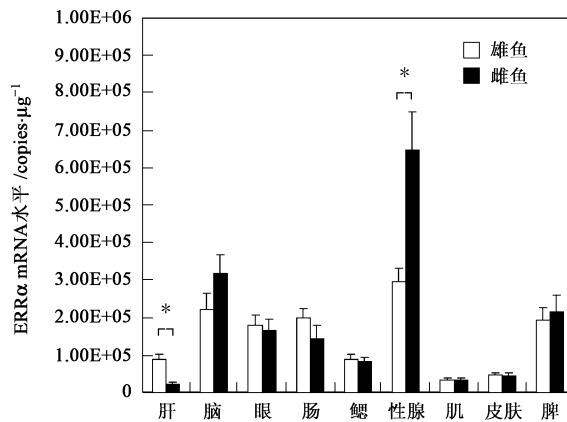


(a) 受体结构比较 (structure of receptors); (b) 系统发育树 (phylogenetic tree, constructed by the neighbor joining method);
(c) 受体 DBD 序列比对 (alignment of DBD); (d) 受体 LBD 序列比对 (alignment of LBD)

图 3 青鳉鱼 ERR、ERs 和 ARs 基因的氨基酸序列分析

Fig. 3 Analyses of the amino acid sequences of medaka (*Oryzias latipes*) ERR, ERs and ARs

中 ERR 相对表达较低,而在鳃中的相对表达较高^[16]。在所研究组织中,青鳉鱼卵巢中 ERR 表达水平[(6.47 × 10⁵ ± 1.01 × 10⁵) copies/μg]最高($p < 0.05$),而精巢中表达水平则仅为(2.95 × 10⁵ ± 3.45 × 10⁴) copies/μg;雌鱼肝脏中 ERR 表达水平最低,为(2.25 × 10⁴ ± 3.82 × 10³) copies/μg,显著低于雄鱼肝脏的(8.79 × 10⁴ ± 1.30 × 10⁴) copies/μg($p < 0.05$)。这种雌雄差异与底鳉的结果相似,但底鳉 ERR 不同组织的相对表达只提供单个样品数据,没有差异显著性比较^[16]。Bardet 等^[17]发现,斑马鱼胚胎发育过程中 ERR 在后脑、骨骼肌、前肾管等组织中明显表达。哺乳动物中,ERR 在老鼠的骨骼、褐色脂肪组织、肌肉、心脏、皮肤和中枢神经系统也广泛表达^[18,19]。而 Shigeta 等^[20]发现 ERR 在老鼠生殖系统表达更加明显,特别是在子宫、子宫颈和阴道中表达水平较高。ERR 在人类的组织中均表达,其中在心脏和骨骼肌表达最高,在肾脏、胰腺、小肠和结肠中表达量次之^[21]。



*表示雌雄间存在显著差异, $p < 0.05$, 下同

图 4 青鳉鱼雌激素相关受体 (ERR) 基因在不同组织中的表达水平

Fig. 4 Transcript level of ERR in different tissues

2.3 暴露 EDCs 后青鳉鱼精巢中 ERR 的表达变化

如图 5 所示,暴露 3 周后,200 ng/L EE2、200 ng/L E1、200 ng/L DES、100 μg/L AT 和 200 ng/L E2 组青鳉鱼精巢中 ERR mRNA 水平显著下降($p < 0.05$),分别降至对照组的(0.54 ± 0.14)、(0.56 ± 0.29)、(0.61 ± 0.07)、(0.63 ± 0.15) 和 (0.65 ± 0.07)倍,表明天然或人造雌激素对青鳉鱼精巢中 ERR 基因表达有显著抑制作用。这些结果与 E2 饲料暴露的底鳉的研究结果吻合^[16],但与在哺乳动物中的一些研究结果相反。DES 或 E2 暴露老鼠后,其

子宫和心脏中 ERR 的表达水平明显提高^[20,22]。Liu 等^[22]发现在人类和老鼠 ERR 基因上游存在多个类固醇激素反应元件半位点 (steroid hormone-response element half-sites)。本研究在青鳉鱼 ERR 基因上游 5 000 个碱基范围内并没有发现类似哺乳动物中存在的类固醇激素反应元件半位点,仅在青鳉鱼 ERR 起始密码子上游-734 bp 位置发现一个可能的类似人类 ERR 基因上游存在的 SP1 结合位点 (SP1-binding site),即 5'-CCCGCC-3'。这说明 ERR 基因的调控模式在鱼类和哺乳类之间可能存在差异。本研究还发现 100 μg/L AT 暴露组中青鳉鱼精巢 ERR 基因表达也显著下降($p < 0.05$),表明其对 ERR 的调控可能与雌激素类似。这些雌激素活性物质引起的 ERR 表达水平显著下降,显示了 ERR 可能参与外源雌激素及其类似物影响鱼类性别分化和性腺发育的调控过程。在 1 μg/L TBT 和 1 μg/L TPT 暴露组,精巢 ERR 基因表达呈现上升趋势($p > 0.05$),分别达到对照组的(1.34 ± 0.28)倍和(1.35 ± 0.22)倍(图 5)。TBT 和 TPT 是对鱼类具有雄化效应的 2 种内分泌干扰物质^[23],它们暴露导致 ERR 的表达响应趋势与环境雌激素的响应趋势相反,进一步表明 ERR 可能参与内分泌干扰物影响鱼类性别分化和性腺发育的调控过程。

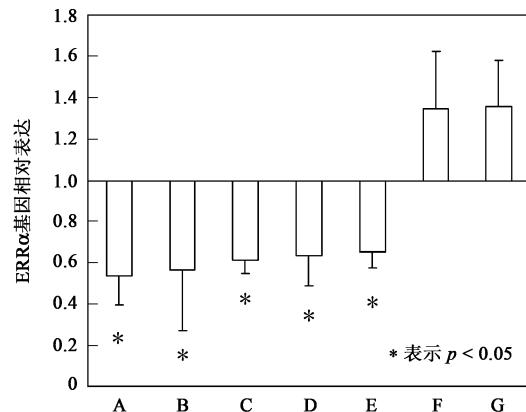


图 5 暴露不同 EDCs 3 周后青鳉鱼精巢中雌激素相关受体 (ERR) 基因相对表达变化 (与对照组的比值)
Fig. 5 Transcript-level variation in testes of medaka exposed by different EDCs

3 结论

(1) 本研究克隆了青鳉鱼 ERR mRNA 全序列,

发现青鳉鱼 ERR 与其它脊椎动物 ERR 氨基酸序列有较高的同源性，特别是 DBD 在从鱼类到哺乳类动物的进化过程中仅在第 34 个氨基酸和第 65 个氨基酸存差异，LBD 序列与哺乳动物的 LBD 有 66.4%~67.0% 的序列相同。青鳉鱼 ERR 基因位于第 14 号染色体，有 5 个外显子组成。

(2) 青鳉鱼 ERR 与 ER、ER、AR 和 AR 受体的 DBD 氨基酸数相同，且分别有 67.1%、65.7%、47.3% 和 48.6% 氨基酸序列相同，但 LBD 差异较大，仅有 39.3%、34.1%、26.3% 和 28.4% 的序列相同。

(3) 青鳉鱼 ERR 基因在各组织中广泛表达，其中在性腺、脑、脾脏、眼和肠中表达水平较高 ($> 1.00 \times 10^5$ copies/ μg)。青鳉鱼卵巢 ERR 表达水平的显著高于精巢中的 ($p < 0.05$)。

(4) 暴露 200 ng/L EE2、200 ng/L E1、200 ng/L DES、200 ng/L E2 和 100 $\mu\text{g}/\text{L}$ AT 3 周后的青鳉鱼精巢中 ERR mRNA 水平显著下降 ($p < 0.05$)，但暴露 1 $\mu\text{g}/\text{L}$ TBT 和 1 $\mu\text{g}/\text{L}$ TPT 后精巢 ERR 基因表达呈现上升趋势。青鳉鱼 ERR 基因上游没有发现类似哺乳动物 ERR 基因上游的类固醇激素反应元件半位点。

参考文献：

- [1] Segner H. Comment on "Lessons from Endocrine Disruption and Their Application to Other Issues Concerning Trace Organics in the Aquatic Environment "[J]. Environ Sci Technol, 2006, **40**: 1084-1085.
- [2] Sumpter J P. Endocrine disrupters in the aquatic environment: An overview[J]. Acta Hydrochimica Et Hydrobiologica, 2005, **33**: 9-16.
- [3] Sonnenschein C, Soto A M. An updated review of environmental estrogen and androgen mimics and antagonists[J]. J Steroid Biochem Mol Biol, 1998, **65**: 143-150.
- [4] Foster W G. Endocrine Disruption and Human Reproductive Effects: An Overview[J]. Water Qual Res J Canada, 2001, **36**: 253-271.
- [5] Hayes T B, Haston K, Tsui M, et al. Herbicides: Feminization of male frogs in the wild[J]. Nature, 2002, **419**: 895-896.
- [6] Giguere V. To ERR in the estrogen pathway[J]. Trends Endocrinol Metab, 2002, **13**: 220-225.
- [7] Tremblay G B, Kunath T, Bergeron D, et al. Diethylstilbestrol regulates trophoblast stem cell differentiation as a ligand of orphan nuclear receptor ERR beta[J]. Genes Dev, 2001, **15**: 833-838.
- [8] Chao E Y H, Collins J L, Gaillard S, et al. Structure-guided synthesis of tamoxifen analogs with improved selectivity for the orphan ERR gamma[J]. Bioorg Med Chem Lett, 2006, **16**: 821-824.
- [9] Coward P, Lee D, Hull M V, et al. 4-Hydroxytamoxifen binds to and deactivates the estrogen-related receptor gamma [J]. Proc Natl Acad Sci USA, 2001, **98**: 8880-8884.
- [10] Yang C, Chen S. Two organochlorine pesticides, toxaphene and chlordane, are antagonists for estrogen-related receptor alpha-1 orphan receptor[J]. Cancer Res, 1999, **59**: 4519-4524.
- [11] Chen S, Ye J J, Kojima I, et al. Positive and negative transcriptional regulation of aromatase expression in human breast cancer tissue[J]. J Steroid Biochem Mol Biol, 2005, **95**: 17-23.
- [12] Seely J, Amighi K S, Suzuki T, et al. Transcriptional regulation of dehydroepiandrosterone sulfotransferase (SULT2A1) by estrogen-related receptor alpha[J]. Endocrinology, 2005, **146**: 3605-3613.
- [13] Thompson J D, Gibson T J, Plewniak F, et al. The CLUSTAL-X windows interface: Flexible strategies for multiple sequence alignment aided by quality analysis tools[J]. Nucleic Acids Research, 1997, **25**: 4876-4882.
- [14] Hall T A. BioEdit: A user-friendly biological sequence alignment editor and analysis program for Windows 95/98/NT [J]. Nucleic Acids Symposia Series, 1999, **41**: 95-98.
- [15] Zhang Z B, Hu J Y. Development and validation of endogenous reference genes for expression profiling of medaka (*Oryzias latipes*) exposed to endocrine disrupting chemicals by quantitative real-time RT-PCR[J]. Toxicol Sci, 2007, **95**: 356-368.
- [16] Tarrant A M, Geytak S R, Callard G V, et al. Estrogen receptor-related receptors in the killifish *Fundulus heteroclitus*: diversity, expression, and estrogen responsiveness [J]. J Mol Endocrinol, 2006, **37**: 105-120.
- [17] Bardet P L, Obrecht-Pflumio S, Thisse C, et al. Cloning and developmental expression of five estrogen receptor related genes in the zebrafish[J]. Dev Genes Evol, 2004, **214**: 240-249.
- [18] Bonnelye E, Vanacker J M, Spruyt N, et al. Expression of the estrogen-related receptor 1 (ERR-1) orphan receptor during mouse development[J]. Mech Dev, 1997, **65**: 71-85.
- [19] Bonnelye E, Vanacker J M, Dittmar T, et al. The ERR-1 orphan receptor is a transcriptional activator expressed during bone development[J]. Mol Endocrinol, 1997, **11**: 905-916.
- [20] Shigeta H, Zuo W, Yang N, et al. The mouse estrogen receptor-related orphan receptor alpha 1 molecular cloning and estrogen responsiveness[J]. J Mol Endocrinol, 1997, **19**: 299-309.
- [21] Shi H P, Shigeta H, Yang N Y, et al. Human estrogen receptor-like 1 (ESRL1) gene: Genomic organization, chromosomal localization, and promoter characterization[J]. Genomics, 1997, **44**: 52-60.
- [22] Liu D, Zhang Z, Gadwell W, et al. Estrogen stimulates estrogen-related receptor alpha gene expression through conserved hormone response elements[J]. Endocrinology, 2003, **144**: 4894-4904.
- [23] Shimasaki Y, Kitano T, Oshima Y, et al. Tributyltin causes masculinization in fish[J]. Environ Toxicol Chem, 2002, **22**: 141-144.