

## بررسی آنزیم گلوتاتیون اس ترانسفراز (GST) به عنوان نشانگر زیستی آلودگی هیدروکربن‌های آروماتیک چندحلقه‌ای (PAHs) در ماهی گلخورک *(Periophthalmus dussumerie)*

- محمود سینایی\*: دانشکده علوم و فنون دریایی دانشگاه آزاد اسلامی، واحد تهران شمال، تهران، صندوق پستی: ۱۴۱۵۰-۷۷۵
  - علی ماشینچیان: گروه شیمی دریا، واحد علوم و تحقیقات دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، صندوق پستی: ۱۴۱۵۵-۷۷۵
  - پیمان اقتصادی عراقی: پژوهشگاه ملی اقیانوس شناسی و علوم جوی، تهران، صندوق پستی: ۱۴۱۱۸-۱۳۲۸۹
  - غلامحسین ریاضی: مرکز تحقیقات بیوشیمی و بیوفیزیک، دانشگاه تهران
  - محمدرضا فاطمی: گروه بیولوژی دریا، واحد علوم و تحقیقات دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، صندوق پستی: ۱۴۱۵۵-۷۷۵
  - کاظم درویش بسطامی: پژوهشگاه ملی اقیانوس شناسی و علوم جوی، تهران، صندوق پستی: ۱۴۱۱۸-۱۳۲۸۹
- تاریخ دریافت: آبان ۱۳۹۱      تاریخ پذیرش: دی ۱۳۹۱

### چکیده

هیدروکربن‌های آروماتیک چندحلقه‌ای (PAHs) می‌توانند اثرات فیزیولوژیک متعددی بر روی آبیان بر جای گذارند. در این مطالعه آنزیم گلوتاتیون اس ترانسفراز (GST) به عنوان نشانگر زیستی آلودگی PAHs در ماهی گلخورک (*Periophthalmus dussumerie*) مورد بررسی قرار گرفت. نمونه برداری در تابستان ۱۳۹۰ و از رسوبات و بافت کبد ماهی گلخورک از پنج ایستگاه در سواحل شمال غرب خلیج فارس (سواحل خوزستان) صورت پذیرفت. میزان غلظت PAHs توسط دستگاه HPLC و میزان فعالیت آنزیم GST توسط روش اسپکتروفوتومتری آنالیز گردید. میزان غلظت کل PAHs در نمونه‌های رسوب بین  $113/50 \text{ ng g}^{-1} \text{ dw}$  و  $3384/34 \text{ ng g}^{-1} \text{ dw}$  بود. بیشترین میزان آلودگی و فعالیت آنزیم در ایستگاه جعفری و کمترین آن در ایستگاه بحر کان مشخص گردید. نتایج وجود رابطه معنی‌داری بین میزان PAHs و فعالیت آنزیم GST را نشان می‌دهد. نتایج نشان‌دهنده پتانسیل بالای ماهی گلخورک *p.dussumerie* در استفاده به عنوان شاخص زیستی هیدروکربن‌های آروماتیک چندحلقه‌ای (PAHs) می‌باشد. نتایج این بررسی می‌تواند استفاده از آنزیم گلوتاتیون اس ترانسفراز در گونه *P.dussumerie* به عنوان نشانگر زیستی آلودگی PAHs گسترش دهد.

**کلمات کلیدی:** هیدروکربن‌های آروماتیک چندحلقه‌ای، خلیج فارس، ماهی گلخورک، شاخص زیستی، نشانگر زیستی



## مقدمه

میزان کمی مورد مطالعه و بررسی قرار گرفته اند. با این حال هر گونه تعییر در میزان فعالیت این آنزیمها می‌تواند منجر به بروز آسیب به بدن موجود زنده گردد (۱۷). در این مطالعه، آنزیم گلوتاتیون اس ترانسفراز (GST) به عنوان یکی از آنزیم‌های مهم در فاز دوم متابولیسم سمیت زدایی آلاینده‌های آلی مورد بررسی قرار گرفته است. مطالعات صورت گرفته در سایر گونه‌های ماهی بیانگر افزایش میزان فعالیت این آنزیم در زمان قرارگیری در معرض آلاینده PAHs است (۱۰، ۱۱، ۱۲، ۲۵؛ ۲۹). با این حال، میزان فعالیت و حساسیت آن در برابر عوامل مختلف آلاینده در گونه‌های مختلف متفاوت است که این مقوله لزوم بررسی عملکرد و حساسیت این آنزیم در گونه‌های مختلف ماهی را بیش از پیش مهم می‌سازد.

خليج فارس به عنوان یکی از اکوسیستم‌های دریایی آلوده در جهان مطرح است. اين خليج در معرض آلودگی شديد ناشي از فعالیت‌های استخراج، حمل و نقل و صنایع وابسته نفتی می‌باشد (۲۲). به همین دليل تحقیقات زيادي نيز در زمينه حضور و میزان آلودگی نفتی در نقاط مختلف خليج فارس صورت گرفته است (۶، ۵، ۲، ۳، ۱). اما مطالعه کمی در زمينه پاسخ‌های فيزيولوژيك انواع آبزیان نسبت به حضور عوامل آلاینده در خليج فارس صورت گرفته است. اهداف اين تحقیق عبارتند از: ۱- بررسی وضعیت ماهی گل خورک نسبت به حضور و تجمع زیستی PAHs در شمال غرب خليج فارس. ۲- ارزیابی استفاده از ماهی گل خورک به عنوان شاخص زیستی. ۳- بررسی استفاده از گلوتاتیون اس ترانسفراز (GST) به عنوان نشانگر زیستی آلودگی PAHs در ماهی گل خورک. ۴- ارزیابی گونه ماهی گل خورک به عنوان يك ماهی دوزیست در بروز فرآیند سمیت‌زدایی PAHs. ۵- بررسی نقش آنزیم گلوتاتیون اس ترانسفراز (GST) در سمیت‌زدایی در ماهی گل خورک گونه P.dussumerie

## مواد و روش‌ها

نمونه‌برداری در تابستان ۱۳۹۰ و از پنج ایستگاه در سواحل شمال غرب خليج فارس (سواحل خوزستان) انجام گردید (شکل ۱). موقعیت جغرافیایی و دلایل انتخاب ایستگاه‌ها در جدول ۱ نشان داده شده است. ماهی گل خورک توسط تورهای دستی در ایستگاه‌های مختلف صید گردید (n=30). ماهی گل خورک درون تانک‌های ۶۰ لیتری و تحت شرایط درجه حرارت ±۰/۷ ±۲۵/۲ درجه سانتی‌گراد و شوری ppt، ۳۸ ضمن هوادهی

موجودات آبزی بهویژه ماهی با تعییر یا اصلاح عملکرد فیزیولوژیک خود نسبت به ورود آلاینده‌ها واکنش نشان می‌دهند. بدليل واکنش سریع به غلظت‌های کم آلاینده، ماهی به عنوان کاندیدای مناسبی در پایش زیستی آلودگی اکوسیستم‌های آبی و ارزیابی تاثیرات تاکسیکولوژیک انواع آلاینده‌ها مطرح می‌باشد (۸). از سوی دیگر ارزیابی سطوح بیوشیمیایی در بدن موجودات همراه باشد. این تغییرات بیوشیمیایی در بدن موجودات همراه باشد. این تغییرات معنکس کننده میزان سلامت موجوداتی نظریه ماهی در زمان قرارگیری در معرض عوامل آلاینده باشند (۱۲). در مطالعات تاکسیکولوژیک بررسی نشانگرهای زیستی در سطح مولکولی و یا سلولی به عنوان شاخص‌های سلامت اکوسیستم از میزان اعتبار به مراتب بالاتری نسبت به بررسی تجمع زیستی آلاینده‌ها در ارگانیسم‌ها برخوردار است (۳۰).

آلاینده‌های آلی نظیر هیدروکربن‌های آروماتیک چند حلقه‌ای (PAHs) به میزان قابل توجهی توسط ارگانیسم‌های آبزی نظیر ماهیان جذب می‌شوند (۱۴) به دليل خاصیت چربی دوستی، این ترکیبات به میزان بیشتری در بدن موجودات آبزی نسبت به ستون آب یافت می‌شوند (۳۳)، اما بخش عمده‌ای از هیدروکربن‌های آروماتیک چند حلقه‌ای (PAHs) در اکوسیستم‌های آبی با جذب توسط ذرات معلق موجود در آب، رسوب کرده و بر روی جوامع کفزی اثر می‌گذاردند (۳۱). از این رو ماهیان کفزی نظیر ماهی گل خورک (Mudskipper) به دليل زندگی در رسوبات و تماس بیشتر با آلودگی PAHs می‌توانند به عنوان شاخص زیستی آلودگی مورد استفاده قرار گیرند. ماهی گل خورک از خانواده گاوماهیان به عنوان یک ماهی دوزیست به میزان قابل توجهی جهت زندگی در سواحل و در مناطق بین جزر و مدی سازگاری پیدا کرده است. گل خورک‌ها ماهیانی کوچک هستند که در خوریات و سواحل مناطق گرمسیری بهوفور یافته می‌شوند که بیشتر دوران زندگی خود را در نقبهایی که درون رسوبات گلی حفر می‌کنند، می‌گذرانند.

در میان انواع مختلف بیومارکرهای مورد استفاده در مطالعات تاکسیکولوژیک، انواع آنزیم‌های مرتبط در فرآیند سمیت‌زدایی و انتقال زیستی آلاینده‌ها مورد توجه بیشتری قرار دارند (۱۹). با وجود نقش عمده و مهم آنزیم‌هایی که در فاز دوم سمیت‌زدایی آلاینده‌های آلی نقش دارند، این آنزیم‌ها به

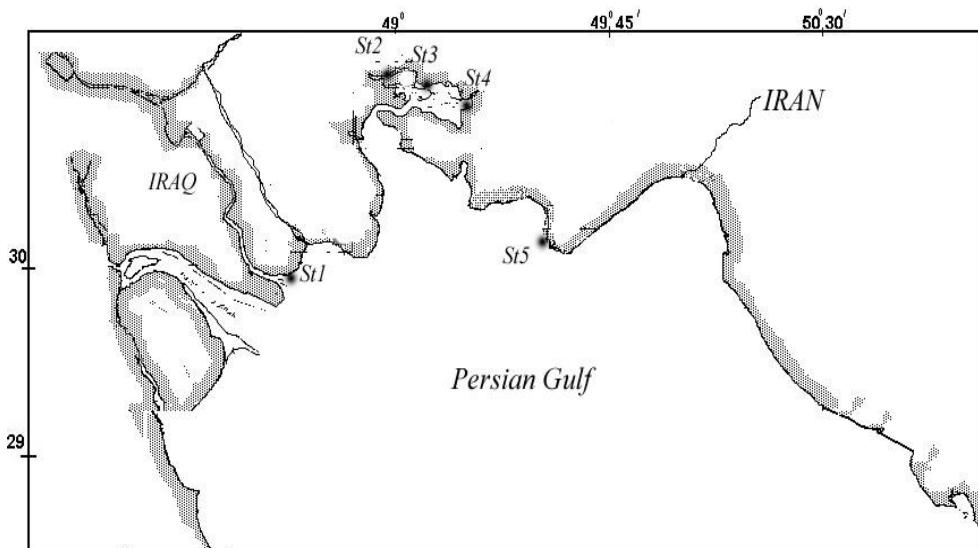


GST جداسازی و در نیتروژن مایع فریز و در دمای ۸۰ - درجه سانتی گراد تا زمان آنالیز نگهداری گردید. شاخص های زیستی Hepato Somatic Index (HSI) و Morfolوژیک نظری (CF) Condition Factor (CF) نیز در ماهیان بر اساس فرمول زیر محاسبه گردید:  $HSI = WH/WT \times 100$ ,  $CF = WT/L^3 \times 10$ , که در آن  $WT$ : وزن کل (گرم);  $L$ : طول کل (سانتی متر) و  $WH$ : وزن کبد (گرم) می باشد (۲۷).

به آزمایشگاه منتقل گردید. نمونه های رسوب از ۸ سانتی متر بالای رسوبات و از سه نقطه در هر ایستگاه جمع آوری و در فویل های آلومینیومی قرار داده شد و در دمای ۲۰ - درجه سانتی گراد تا زمان آزمایش نگهداری گردید (۱۵). در آزمایشگاه ماهیان توسط عصاره پودر گل می خک بی هوش و عملیات زیست سنجی جهت تعیین طول و وزن ماهیان صورت پذیرفت. بافت کبد ماهی جهت سنجش میزان PAHs جداسازی و در دمای ۲۰ - درجه سانتی گراد تا زمان آنالیز نگهداری گردید. همچنین بخشی از بافت کبد ماهی جهت آنالیز میزان آنزیم

جدول ۱: موقعیت ایستگاه های نمونه برداری در شمال غرب خلیج فارس

دلیل انتخاب	موقعیت		ایستگاه نمونه برداری
	عرض جغرافیایی	طول جغرافیایی	
پالایشگاه آبادان	29°54'35"N	48° 40'58"E	(St1) ارونده
منطقه ویژه اقتصادی، نفتی و صنایع پتروشیمی	30°26'52"N	49°06'52"E	(St2) جعفری
صنایع پتروشیمی، بندرگاه	30°28'52"N	49°03'52"E	(St3) زنگی
بندرگاه و اسکله شناورهای صیادی، مخازن ذخیره نفتی	30°27'45"N	49°10'51"E	(St4) سمایلی
ایستگاه شاهد	30°08'14"N	49°50'54"E	(St5) بحر کان



شکل ۱: موقعیت ایستگاه های نمونه برداری

سانتی گراد با دور  $g \times 2400$  سانتی فیوژن شد. ماده شناور رویی جهت آنالیز میزان فعالیت GST در نمونه های مختلف مورد استفاده قرار گرفت. مخلوط واکنش شامل  $1/5$  میلی لیتر بافر سدیم فسفات  $0/1$  مولار در  $pH 6/5$ ,  $9.2$  mM ۰/۲ میلی لیتر  $1\text{-chloro-}2\text{-}, 4\text{-GSH}$  Glutathione ۰/۰۲ میلی لیتر  $0/1$  M(CDNB) dinitrobenzene و  $0/1$  میلی لیتر از ماده

سن جش آنزیم گلو تاتیون اس ترانسفراز (phosphate pH 6.5) پس از ذوب شدن، به نمونه ها buffer اضافه و مخلوط نمونه و بافر درون دستگاه هموژن کننده تفلونی با دور  $1200-1000$  در دقیقه قرار گرفت. ماده هموژن شده، به مدت  $10$  دقیقه در دمای  $4$  درجه

آب و ۶۰٪ استونیتریل شروع شد که در مدت ۴۰ دقیقه به ۱۰۰٪ استونیتریل تغییر می‌یافتد. شدت جریان فاز متحرک ۷/۷ میلی‌لیتر بر دقیقه بود (۲۱). برای تنظیم دستگاه و تعیین غلظت ترکیبات مورد نظر از محلول استاندارد-N kit 610-N Supelco 4-7351 محصول شرکت SUPLCO استفاده گردید.

#### سنجهش ترکیبات PAHs در بافت کبد

۲ گرم از بافت کبد ماهی به همراه محلول KOH اتانولیک ۱ مولار به مدت ۳ ساعت در درجه حرارت ۸۰ درجه سانتی‌گراد درون دستگاه رفلکس قرار داده شد. نمونه‌های هضم شده وارد قیف جدا کننده شده و به آن ۱۰ میلی‌لیتر سیکلوهگزان اضافه گردید. پس از جدا کردن فاز هگزانیک از فاز قطبی، مجدداً فاز قطبی دوبار دیگر توسط سیکلوهگزان شستشو داده شد. نمونه‌ها از ستونی حاوی پودر سولفات سدیم اندیروس عبور داده و ستون توسط ۵ میلی‌لیتر سیکلوهگزان شستشو گردید. حجم نمونه‌ها توسط دستگاه روتاری به ۵ میلی‌لیتر رسانده شد. سپس از ستونی حاوی پودر فلوریسیل عبور داده شد. در این مرحله نیز حجم نمونه‌ها مجدداً توسط دستگاه روتاری کاهش و به حدود ۱ میلی‌لیتر رسانده شد. نمونه‌ها در مجاورت هوا خشک و ۱ میلی‌لیتر استونیتریل به آن‌ها اضافه و به به دستگاه HPLC معرفی گردید (۲۴).

#### آنالیز آماری

آنالیز آماری داده‌ها با استفاده از برنامه SPSS Version19 (صورت گرفت. برای تجزیه و تحلیل داده‌های حاصل از انجام آزمایش ابتدا نرمال بودن داده‌ها توسط آزمون کولموگراف - اسمیرنف بررسی شد. از Yektrوفه جهت تعیین وجود و عدم وجود اختلاف معنی‌دار بین داده‌ها استفاده شد. جهت تعیین دقیق وجود یا عدم وجود تفاوت معنی‌دار از آزمون Tukey استفاده شد. اختلاف بین میانگین داده در سطح معنای ۵٪ مورد ارزیابی قرار گرفت. برای تعیین وجود ارتباط خطی و میزان آن بین PAHs و آنزیم GST از آزمون رگرسیون خطی و همبستگی اسپیرمن استفاده شد. نمودارها نیز در نرم‌افزار Excel رسم گردید.

## نتایج

میانگین طول و وزن ماهیان گل‌خورک صید شده جهت آنالیز میزان آلدگی و پاسخ فیزیولوژیک سمیت‌زادایی در برابر آن به ترتیب  $17 \pm 0.1$  سانتی‌متر و  $16 \pm 0.2$  گرم بود.

شناور رویی تهیه گردید. افزایش میزان جذب بدليل تشکیل کونژوگه 1-chloro-2, 4-dinitrobenzene (CDNB) در حضور GSH احیایی در طول موج ۳۴۰ نانومتر توسط دستگاه اسپکتروفوتومتر (Model Specord 210, Germany) قرائت گردید. محلول واکنش بدون ماده هموزن حاوی کبد ماهی به عنوان بلانک استفاده شد. میزان فعالیت آنزیم بر اساس nmol بر دقیقه در میلی‌گرم پروتئین بیان می‌گردد (۹ و ۲۶). میزان پروتئین با استفاده از سرم آلبومین انسان به عنوان استاندارد آنالیز گردید (۱۸). میزان فعالیت آنزیم GST بر اساس فرمول زیر محاسبه گردید:

$$\frac{1000 \times (E_{\text{exp}} - E_{\text{cont}})}{9.6 \times v \times t \times c}$$

که در آن: ثابت مولار کونژوگه: ۹.۶، میزان حجم کل محلول: ۱.۸۲، میزان جذب نمونه:  $E_{\text{exp}}$ ، میزان جذب بلانک در ۳۴۰ نانومتر:  $E_{\text{cont}}$ ، میزان فعالیت آنزیم: ۱۰۰۰، ضربی: A، حجم نمونه: v، زمان: t، غلظت پروتئین: c.

#### سنجهش ترکیبات PAHs در رسوب

رسوبات در آزمایشگاه با یکدیگر مخلوط و یکنواخت و درون دستگاه فریز درایر (Model: OPR-FDB-5503) به مدت ۴۸ ساعت قرار داده شدند. ۱۰ گرم رسوب به همراه مخلوط n-هگزان و دی کلرو متان با نسبت حجمی ۱:۱ به عنوان حلal به مدت ۸ ساعت درون دستگاه سوکسله قرار داده شد. سپس حجم حلal توسط دستگاه روتاری (Buchi B-490) به ۱۵ میلی‌لیتر رسانده و با استفاده از مس فعال گوگرد و ترکیبات آن از نمونه‌ها حذف و به مدت ۲۴ ساعت با کاغذ صافی (واتمن ۲۴ میکرون) صاف گردید. سپس نمونه‌ها توسط دستگاه روتاری تا حجم ۵ میلی‌لیتر تغليظ و از ستون حاوی پودر سیلیکا، پودر آلومینای آب زده و سولفات سدیم عبور داده شد. بعد از عبور نمونه‌ها از ستون مخلوط n-هگزان و دی کلرو متان با نسبت حجمی ۱:۹ به ستون اضافه گردید. حجم نمونه‌ها مجدداً توسط دستگاه روتاری تا حد ۵ میلی‌لیتر رسانده شد. نمونه‌ها با کمک جریان گاز نیتروژن (N-E VAP 112, USA) کاملاً خشک گردید. سپس ۱ میلی‌لیتر استونیتریل به نمونه‌ها اضافه و به دستگاه HPLC معرفی گردید. جهت سنجهش نمونه‌های رسوب از دستگاه HPLC به همراه دتکتور UV مدل-Hewlett Packard 1100 استفاده گردید. فاز ساکن استفاده شده در دستگاه، ستون فاز معکوس C18 با طول ۲۵ سانتی‌متر ساخت شرکت SepServ بود. فاز متحرک از نوع گرادیانی که با ۴۰٪



رتبه‌های بعدی قرار دارند. همچنین اختلاف معنی‌داری بین میزان غلظت PAHs در رسوبات ایستگاه‌های مختلف یافت شد ( $p<0.05$ ). در بافت کبد تنها ترکیبات: B(a)Py, B(b)Fl، Ch, B(a)A, Py, Fl, Ph, F, AC یافت گردید. از میان ترکیبات مذکور در بافت کبد ماهی گل خورک Py بیشترین میزان را در ایستگاه‌های ارونده، زنگی، سمایلی و بحرکان نشان می‌دهد، اما در ایستگاه جعفری نتایج نشان‌دهنده غلظت بالای PAHs B نسبت به سایر ترکیبات است. مجموع ترکیبات PAHs در بافت کبد ماهی گل خورک در ایستگاه جعفری بیشترین میزان را نشان می‌دهد که ایستگاه‌های زنگی <aronde> سمایلی > و بحرکان در رتبه‌های بعدی قرار دارند.

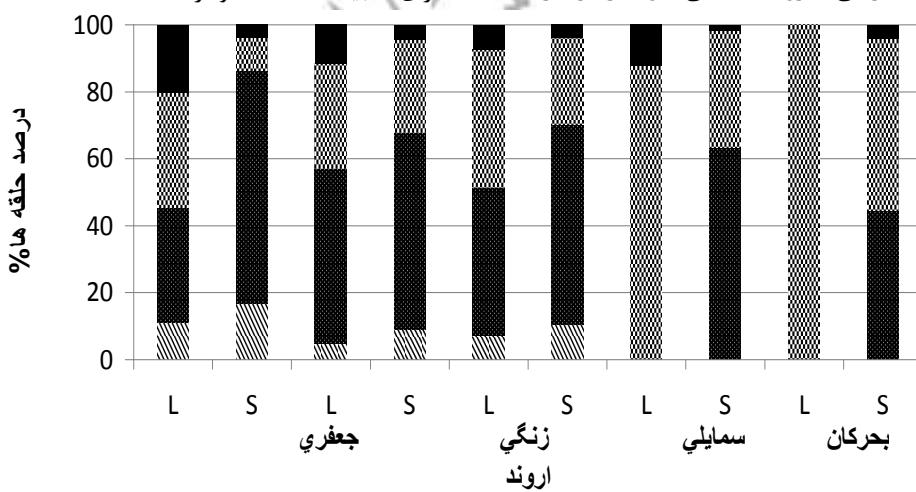
#### الگوی پراکنش

بررسی الگوی پراکنش ترکیبات PAHs در نمونه‌های رسوبات بیانگر غالبیت ترکیبات ۴ حلقه‌ای در ایستگاه‌های مختلف به جز ایستگاه بحرکان است به نحوی که در این ایستگاه ترکیبات ۳ حلقه‌ای غالب بود، با این حال ترکیبات ۴ حلقه‌ای در این ایستگاه نیز در رتبه دوم غالبیت قرار دارند (نمودار ۲). بررسی الگوی پراکنش ترکیبات PAHs در بافت کبد نشان‌دهنده غالبیت ترکیبات ۳ حلقه‌ای در ایستگاه‌های سمایلی و بحرکان است، در حالی که در ایستگاه جعفری ترکیبات ۴ حلقه‌ای غالبیت دارند. اما در ایستگاه ارونده ترکیبات ۳ و ۴ حلقه‌ای میزان تقریباً یکسانی دارند و نسبت به سایر ترکیبات دارای غالبیت هستند (نمودار ۲).

شانزده ترکیب PAHs شامل Naphthalene(N), Acenaphthylene (AC), Acenaphthene (ACE), Fluorene (F), Phenanthrene (Ph) Anthracene (A), Pyrene (Py), Benz (a), Fluoranthene (Fl), Indeno (1,2,3- anthracene (B(a)A), Chrysene (Ch), c,d) pyrene (IPy), Benzo(b) fluoranthene (B(b)Fl), Benzo (k), fluoranthene (B(k)Fl), Benzo (a), pyrene (B(a)Py), Benzo (ghi), perylene (B(ghi)Pe), Benzo (ghi), Dibenz(a,h), anthracene (DB(ah)A) آنالیز گردید.

#### میزان غلظت PAHs در نمونه‌های رسوب و کبد ماهی

میزان غلظت ترکیبات ۱۶ تایی PAHs سنجش شده در نمونه‌های کبد و رسوب در ایستگاه‌های مختلف نمونه‌برداری در جدول ۲ نشان داده شده است. از میان ترکیبات آنالیز شده در رسوبات ترکیبات: N, A, ACE, IPy, DB (ah) A,B (ghi) Pe پایین‌تر از حد تشخیص دستگاه بود. همچنین ترکیبات B(b)Fl, B(k)Fl, B(a)Py یافت نشد. در میان ۱۶ ترکیب سنجش شده غلظت B (a)A بیشترین میزان را در بین ایستگاه‌های مختلف نشان می‌دهد. غلظت ترکیبات AC, B(b)Fl, B(k)Fl, B(a)Py در پنج ایستگاه مختلف نمونه‌برداری شده اختلاف معنی‌داری را برای رسوبات نشان می‌دهد ( $p<0.05$ ). اما در مورد سایر ترکیبات آنالیز شده روندهای متفاوتی در ایستگاه‌های مختلف نمونه‌برداری مشخص گردید (جدول ۲). نتایج مربوط به مجموع ۱۶ تایی ترکیبات PAHs ایستگاه جعفری بیشترین میزان را نشان می‌دهد که ایستگاه‌های زنگی <aronde> سمایلی > و بحرکان در



نمودار ۲: الگوی پراکنش ترکیبات PAHs در بافت کبد و رسوبات ایستگاه‌های مختلف نمونه‌برداری (S: رسوب, L: کبد)

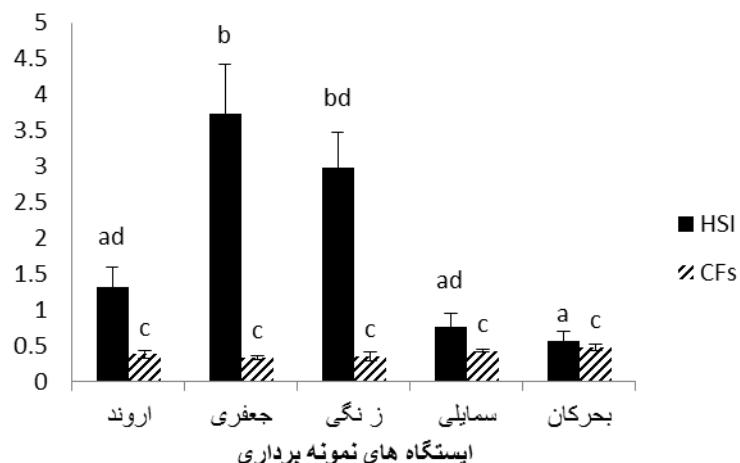
اما در ایستگاه‌های دیگر به دلیل عدم یافتن ترکیبات مدنظر امکان برقراری نسبت کرایسن/بنزو ای آنتراسن میسر نبود.

#### شاخص‌های بیولوژیک

میزان شاخص‌های HSI و CF در نمودار ۳ نشان داده شده است. نتایج نشان‌دهنده وجود رابطه معنی‌داری قوی ( $r=0.90$ ) بین شاخص HSI و میزان کل PAHs در بافت کبد ماهی گل خورک است (نمودار ۴).

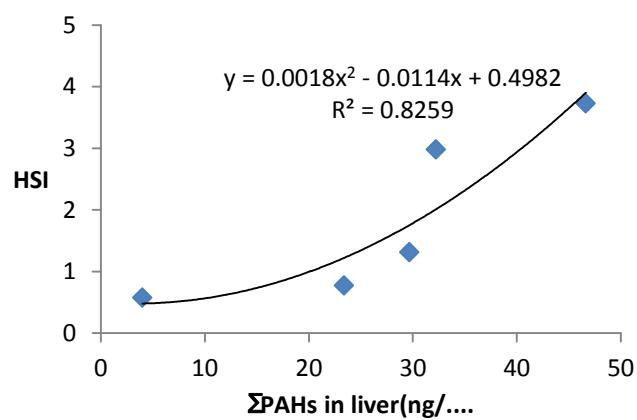
#### منبع آلودگی PAHs

از نسبت‌های فلورانتن/پایرن و کرایسن/بنزو ای آنتراسن جهت تعیین منبع آلاینده PAHs در منطقه نمونه‌برداری استفاده گردید (۳۳). نتایج نسبت فلورانتن/پایرن در نمونه‌های رسوب و کبد ایستگاه‌های مختلف نمونه‌برداری شده به جز ایستگاه جعفری عدد کمتر از یک را نشان می‌دهد. نتایج مربوط به نسبت کرایسن/بنزو ای آنتراسن نشان‌دهنده نسبت بیشتر از یک را در ایستگاه‌های جعفری و ارondon و زنگی نشان می‌دهد.



نمودار ۳: میزان HSI±std و CF±std

در ایستگاه‌های مختلف. اعداد مشابه نشان دهنده عدم وجود اختلاف معنی‌دار هستند.



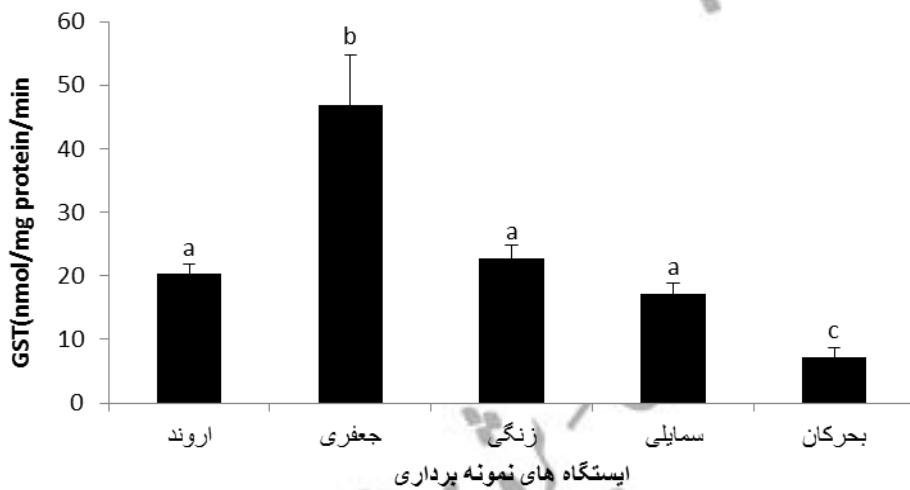
نمودار ۴: رابطه بین HSI و میزان PAHs



نشان دهنده وجود اختلاف معنی دار فعالیت آنزیم GST بین ایستگاه های جعفری و بحر کان با یکدیگر و همچنین با دیگر ایستگاه های نمونه برداری است ( $p < 0.05$ ), اما بین سایر ایستگاه های نمونه برداری بین فعالیت آنزیم GST اختلاف معنی داری یافت نگردید ( $p > 0.05$ ).

### آنژیم GST

میزان فعالیت آنزیم GST در بافت کبد ماهی گل خورک در نمو دار ۵ نشان داده شده است. کمترین میزان فعالیت آنزیم در ایستگاه بحر کان ( $1/54 \pm 1/54$  nmol/mg protein/min) و بیشترین میزان آن در ایستگاه جعفری ( $46/96 \pm 7/877$  nmol/mg protein/min) یافت شد. نتایج



نمودار ۵: میانگین ± انحراف معیار فعالیت آنزیم GST در ایستگاه های مختلف نمونه برداری

اعداد مشابه نشان دهنده عدم وجود اختلاف معنی دار هستند.

جدول ۲: میانگین ± انحراف معیار مجموع کل PAHs (ng g<sup>-1</sup> dry weight) در بافت کبد و رسوبات (ng g<sup>-1</sup> dry weight) ایستگاه های مختلف نمونه برداری

PAHs	نمونه	ایستگاه اروزند	PAHs%	ایستگاه جعفری	PAHs%	ایستگاه زنگی	PAHs%	ایستگاه سمالیی	PAHs%	ایستگاه بحرکان	PAHs%
N	S	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND
	L	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND
AC	S	۱۳/۹۷±۱/۴۱ <sup>a</sup>	.۹۱	۱۲/۱۱±۶/۹۰ <sup>b</sup>	۲/۹	۷۴/۹۰±۶/۰۱ <sup>c</sup>	۳/۹۲	۱/۹۷۹±۰/۴۶ <sup>d</sup>	.۰۵۴	ND	ND
	L	۳/۵۲±۰/۴۹ <sup>a</sup>	۱۱/۹۱	۴/۳۸±۰/۰۵ <sup>a</sup>	۹/۴۰	۱/۸۲۹±۰/۱۷۷ <sup>b</sup>	۵/۶۸	۲/۲۳±۰/۰۵ <sup>b</sup>	.۹۵۴	ND	ND
ACE	S	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND
	L	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND
F	S	۴۴/۰۰±۱/۰۹ <sup>a</sup>	۷/۴۴	۱۷/۲۵±۱/۴۸ <sup>b</sup>	.۰/۵۱	۲/۲۲۳±۰/۷۹۲ <sup>c</sup>	۰/۱۷	۴/۳۱۹±۰/۸۹۰ <sup>c</sup>	۱/۱۹	۴/۶۹۸±۰/۶۹۰ <sup>c</sup>	۴/۱۳
	L	۲/۴۷۱±۰/۰۵ <sup>a</sup>	۸/۳۲	۱/۰۵۱±۰/۱۳۲ <sup>b</sup>	۲/۲۵	۰/۰۵۸±۰/۰۸۳ <sup>b</sup>	۱/۷۳	.۰/۶۶۰±۰/۰۹۵ <sup>c</sup>	۲/۸۳	ND	ND
Ph	S	۲۰/۱۸۹±۲/۷۶ <sup>a</sup>	۱/۲۵	۶۳۲/۲۶۸±۲/۷۲ <sup>b</sup>	۱/۸۶	۲۲/۴۹±۲/۷۰ <sup>a</sup>	۱/۷۵	۲/۶/۸۶±۳/۰۳ <sup>d</sup>	۱۰/۲۱	۱۵/۴۳۸±۱/۶۴ <sup>a</sup>	۱۳/۶۰
	L	۳/۵۷۶±۰/۶۷۶ <sup>a</sup>	۱۲/۰۵	.۰/۸۲۶±۰/۲۶۵ <sup>b</sup>	۱۹/۸۷	۲/۶/۹۱±۰/۴۴۹ <sup>a</sup>	۸/۱۳	۲/۱/۷۲±۰/۶۲۵ <sup>a</sup>	۱۳/۱۴	۱/۰۵۳±۰/۳۳۰ <sup>e</sup>	۲۶/۵۰
A	S	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND
	L	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND
Fl	S	۵/۱۶۴±۰/۲۷۲ <sup>a</sup>	.۰/۰۵	۱۷/۸/۹۷۵±۹/۳۸ <sup>b</sup>	۵/۲۸	۲/۹/۴۵۴±۳/۰۱ <sup>c</sup>	۱/۰۴	۱/۷/۴۴۵±۲/۴۲ <sup>d</sup>	۴/۸۳	۱۴/۲۸۹±۱/۷۴ <sup>d</sup>	۱۲/۵۸
	L	۱/۰۱۹±۰/۴۳۵ <sup>a</sup>	۷/۴۰	۳/۲۲۲±۰/۷۶۳ <sup>b</sup>	۶/۹۱	۱/۰/۴۶±۰/۴۳۱ <sup>a</sup>	۳/۲۱	۴/۱/۱۱۹±۰/۳۲۷ <sup>db</sup>	۱۷/۶۲	ND	ND
Py	S	۱۱۴/۲۶۰±۴/۶۴۵ <sup>a</sup>	۷/۹	۱۲/۶/۰۱±۷/۹۷۹ <sup>a</sup>	۲/۷۲	۴/۲۶/۰/۱۵±۱۴/۰۵ <sup>b</sup>	۲۲/۲۳	۷/۱/۲۹۸±۶/۰۷۴ <sup>c</sup>	۱۹/۷۵	۲/۸/۴۷۶±۳/۴۶ <sup>d</sup>	۲۵/۰۸
	L	۵/۶۴۳±۰/۱۳۰ <sup>a</sup>	۱۹/۰۰	۲/۱۶/۸±۰/۴۶۸ <sup>b</sup>	۴/۶۵	۹/۰/۵۸۶±۰/۱۰ <sup>c</sup>	۲۹/۷۵	۱۳/۲۹۶±۰/۹۷۶ <sup>b</sup>	۵۶/۸۷	۷/۹۳۲±۰/۷۹۲ <sup>b</sup>	۷۳/۵۰
B(a)A	S	۶۲۳/۲۰/۱±۱۸/۱۶ <sup>a</sup>	۴۳/۰۸	۱۱۳۲/۵۶۲±۵۹/۹۲۲ <sup>b</sup>	۳۳/۴۶	۶۴۹/۱/۵۱±۲۰/۰۶ <sup>a</sup>	۳۴/۰۲	۱/۸/۶۲۳±۸/۳۸۸ <sup>cd</sup>	۵۲/۲۷	۳۳/۲۲/۰±۳/۳۷۲ <sup>d</sup>	۲۹/۲۶
	L	۵/۲۷۵±۱/۱۰ <sup>a</sup>	۱۷/۷۸	۱۴/۴۶/۰±۲/۹۳ <sup>b</sup>	۳۱/۰	۷/۱/۵۳±۱/۴۵ <sup>c</sup>	۲۲/۲۰	ND	ND	ND	ND
Ch	S	۳۳۰/۵۷۹±۱۶/۰۵ <sup>a</sup>	۲۲/۸۵	۷۶۰/۰/۷±۷/۲۸ <sup>b</sup>	۲۲/۴۷	۳۰/۷/۶۹۵±۱۴/۰۹ <sup>a</sup>	۱۶/۱۲	۴/۰/۲۹۹±۳/۲۴۵ <sup>cd</sup>	۱۱/۱۶	۱/۷/۳۷۹±۱/۴۹۱ <sup>d</sup>	۱۵/۳۱
	L	۴/۱۱/۰±۰/۶۷۱ <sup>a</sup>	۱۳/۸۶	۹/۰/۸۲۸±۱/۲۷ <sup>b</sup>	۲۱/۰۷	۴/۰/۹۷±۰/۰۷ <sup>a</sup>	۱۲/۷۲	ND	ND	ND	ND
B(b)Fl	S	۲۶/۳۶/۰±۲/۰۳ <sup>a</sup>	۱/۸	۵۹/۸/۱۳±۴/۱۲ <sup>b</sup>	۱/۷۶	۱۱/۱/۲۷۷±۷/۹۰ <sup>c</sup>	۵/۰۸۳	ND	ND	ND	ND
	L	.۰/۷۵/۰±۰/۱۸۳ <sup>a</sup>	۲/۰۳	ND	ND	۳/۰/۳۶±۰/۸۴۷ <sup>b</sup>	۹/۰۴۳	ND	ND	ND	ND

## بررسی آنزیم گلوتاتیون اس ترانسفراز.....

PAHs	نمونه	ایستگاه ارond	PAHs%	ایستگاه جعفری	PAHs%	ایستگاه زنگی	PAHs%	ایستگاه سمایلی	PAHs%	ایستگاه بحرکان	PAHs%
B(k)Fl	S	۲۷/۹۶۸±۳/۷۲۱ <sup>a</sup>	۱/۹	۴۱/۵۲۲±۴/۱۹۸ <sup>b</sup>	۱/۲۲	۷۲/۸۳۳±۴/۸۵۴ <sup>c</sup>	۳/۸۱	ND	ND	ND	ND
	L	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND
B(a)Py	S	۲۴۰/۵±۱۲/۴۹۴ <sup>a</sup>	۱۶/۶۳	۲۰۲/۵۵۷±۱۲/۸۹۱ <sup>b</sup>	۸/۹۳	۱۹۹/۶۴۶±۷/۲۰۶ <sup>c</sup>	۱۰/۴۶	ND	ND	ND	ND
	L	۳۳۰/۷±۰/۸۲۷ <sup>a</sup>	۱۱/۱۵	۲/۲۶۳±۰/۶۸۷ <sup>b</sup>	۴/۸۵	۲/۳۰۳±/۵۲۴ <sup>b</sup>	۷/۱۸	ND	ND	ND	ND
IPy	S	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND
	L	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND
DB(ah)A	S	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND
	L	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND
B(ghi)Pe	S	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND
	L	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND	ND

حروف مشابه نشان دهنده عدم وجود اختلاف معنی دار در ریف است ( $P>0.05$ ).<sup>\*</sup> نشان دهنده اختلاف معنی دار در ریف است ( $P<0.05$ ).

ND: Non Detected; L: رسوب; S: کبد.

(*P.dussumerie*) یافت شد. بروز فعالیت این آنزیم در ماهی گل خورک خود نشان دهنده وجود عوامل تحريك کننده آنزیم GST نظری PAH در سواحل شمال غرب خلیج فارس است. بر این اساس و با توجه به وجود رابطه معنی دار قوی با میزان PAH به نظر می رسد افزایش فعالیت آنزیم GST در گونه ماهی مورد بررسی ناشی از وجود و حضور آلاینده PAH باشد. افزایش حضور آلاینده های آلی می تواند منجر به افزایش بروز و فعالیت آنزیم های مرتبط در فرایند سمیت زدایی آن ها شود(۱۱). روند مشابهی در این مطالعه نسبت به حضور آلاینده PAH و آنزیم GST مشاهده می گردد. مشابه روند یافت شده در این بررسی افزایش فعالیت آنزیم GST در برابر حضور PAH در مطالعات آزمایشگاهی و محیطی در گونه های مختلف نظری *Ameiurus nebulosus*, *Dasyatis pastinaca*, *Raja clavata* و *Dasyatis pastinaca* شده است (۱۱، ۱۳، ۲۳، ۳۲). میزان حساسیت آنزیم در گونه های مختلف ماهی نسبت به انواع مختلف آلاینده ها متفاوت است که این مسئله لزوم بررسی فعالیت این آنزیم در گونه های مختلف را مهم و با اهمیت می سازد (۱۱ و ۳۲). نتایج این مطالعه نشان می دهد که بروز فعالیت GST به عنوان آنزیم فعال در فاز دوم متابولیسم و سمیت زدایی PAH در ماهی گل خورک گونه (*P.dussumerie*) دارای حساسیت بالایی بوده است. به نظر می رسد مکانیسم سمیت زدایی PAHs نظری MFO (Mix function oxidase) در بافت کبد ماهی گل خورک به عنوان یک ماهی دوزیست به نحو مطلوبی عمل کرده است که باعث اعطای ظرفیت بالایی تجمع زیستی به این گونه شده است. نتایج هم چنین منعکس کننده توانایی بالایی ماهی گل خورک در مطالعه آلاینده های آلی به ویژه PAHs است. این امر می تواند استفاده از این گونه را به عنوان شاخص زیستی آلودگی گسترش دهد. هم چنین بروز فعالیت و حساسیت این آنزیم در ماهی گل خورک (*P.dussumerie*) می تواند منعکس کننده وجود

## بحث

خلیج فارس یکی از اکوسیستم های آلوده دریایی می باشد. چیزی در حدود دو سوم ذخایر نفت دنیا در این اکوسیستم قرار دارد. در کنار آن حجم بالای حمل و نقل دریایی، ورودی فاضلاب های شهری و خانگی، صنایع وابسته نفتی نظری کارخانجات پتروشیمی و... در طول سواحل این خلیج منجر به افزایش روز افزون آلودگی PAHs شده است (۱۶). در این مطالعه سواحل خوزستان در شمال غرب خلیج فارس به عنوان یکی از نقاط آلوده انتخاب گردید. حجم بالایی ورودی پساب کارخانجات، صنایع وابسته نفتی، ایجاد مناطق ویژه پتروشیمی و نفتی در این استان منجر به ورود میزان بالایی انواع آلاینده ها به ویژه PAHs به آب های ساحلی گردیده است. ماهی گل خورک به دلیل توانایی بالا در استفاده به عنوان شاخص زیستی و هم چنین پراکندگی گسترده در سواحل خلیج فارس انتخاب گردید. در این مطالعه، نقش و میزان فعالیت آنزیم GST در ماهی گل خورک (*P.dussumerie*) به عنوان یک ماهی دوزیست، در فرایند سمیت زدایی آلاینده PAHs مورد بررسی قرار گرفته است.

سنجه آنزیم های فاز دوم متابولیسم آلاینده های آلی می تواند در یافتن تعادل بین میزان فعالیت فاز اول و فاز دوم سمیت زدایی آلاینده های آلی در ارگانیسم های آبزی مفید باشد (۱۱). نتایج نشان دهنده وجود بیشترین فعالیت آنزیم GST در ایستگاه خور جعفری است که به دنبال آن ایستگاه های زنگی <اروند> سمایلی <و بحرکان در رتبه های بعدی قرار دارند. نکته جالب توجه این که همین روند در مورد میزان تجمع PAHs در بافت کبد ماهی گل خورک یافت گردید. رابطه معنی دار قوی بین میزان تجمع PAHs در بافت کبد و رسوبات و فعالیت آنزیم GST در بافت کبد ماهی گل خورک

تفاوت معنی‌دار بین میزان آلاینده مورد بررسی در بافت کبد ماهی گل خورک در ایستگاه‌های مختلف نمونه‌برداری است. بهنظر می‌رسد فاکتورهای زیادی در میزان در دسترس بودن زیستی آلاینده PAHs در ایستگاه‌های مختلف نقش دارند. تغییر در کیفیت غذا و استرس‌های محیطی در کنار افزایش مصرف اکسیژن می‌تواند در میزان غلظت PAHs اثرگذار باشد (۱۷). همچنین تفاوت در میزان غلظت آلاینده در ایستگاه‌ها می‌تواند بر روی غلظت آلاینده در بافت‌های بدن ماهی اثرگذار باشد. Dickhut و همکاران در سال ۲۰۰۲ پیشنهاد کردند که ترکیبات PAHs با وزن‌های مولکولی یکسان نیز انتقال دینامیکی متفاوتی در محیط‌های مختلف دارند.

با گسترش علم در حوزه‌های بیوژئوشیمی استفاده از نسبت‌هایی نظری فلورانتن/پایرن و نسبت کرايسن/بنزو ای آنتراسن در تعیین منبع تولید PAHs نقش بهسزایی ایفا می‌کند (۳۳). بررسی نتایج حاصل از نسبت فلورانتن/پایرن در نمونه‌های رسوب و کبد ماهی گل خورک نشان می‌دهد که در ایستگاه‌های زنگی، ارونده، سمایلی و بحرکان منشا آلاینده PAHs پتروژئیک است در حالی که در ایستگاه جعفری منشا پیرولیتیک مشخص گردید. اما نتایج حاصل از بررسی نسبت کرايسن/بنزو ای آنتراسن بیانگر منشا پتروژئیک آلاینده PAHs در تمام ایستگاه‌های نمونه‌برداری است. همچنین بررسی الگوی پراکنش ترکیبات PAHs نشان‌دهنده غالبیت ترکیبات با تعداد حلقه‌های کم در ایستگاه‌های نمونه‌برداری است که این نیز خود منشا پتروژئیک در ایستگاه‌های مختلف را تایید می‌کند. بهنظر می‌رسد تفاوت در منشا PAHs در ایستگاه‌های مختلف ناشی از پیچیدگی عوامل مختلفی است که بر روی پراکنش این آلاینده در اکوسیستم‌های آبی اثرگذار هستند.

نتایج این مطالعه ماهی گل خورک (*P. dussumerie*) را گونه مناسبی در استفاده به عنوان شاخص زیستی آلودگی در اکوسیستم‌های دریایی معرفی می‌کند. به علاوه ماهی گل خورک به عنوان یک ماهی دوزیست که در رسوبات زندگی می‌کند شکار مناسبی برای ماهیان دیگر و پرندگان محسوب می‌گردد. این پارامترها می‌تواند این ماهی را به عنوان کاندیدای مناسبی جهت انتقال زیستی آلاینده‌ها نظری PAHs مطرح کند. نتایج این بررسی همچنین می‌تواند استفاده از آنزیم گلوتاتیون اس ترانسفراز (GST) در گونه *P.dussumerie* را به عنوان نشانگر زیستی آلودگی هیدرو کربن‌های آروماتیک چندحلقه‌ای (PAHs) گسترش دهد.

شرايط استرس‌زاي اکسیداتيو در طول سواحل شمال غرب خليج فارس(سواحل خوزستان) باشد.

وجود رابطه معنی‌دار قوی بین شاخص HSI و میزان PAHs در بافت کبد ماهی نشان‌دهنده اثرگذاري بالاي اين آلاینده برابت کبد ماهی گل خورک به عنوان محل سمیت‌زادایی بسیاری از عوامل آلاینده بهویژه PAHs است. این شاخص توانایی بالایی در نشان دادن اثرات سمیت بر ارگانیسم‌ها دارد می‌باشد که می‌تواند اطلاعات مفیدی در زمینه ذخیره انرژی موجودات و توانایی آن‌ها در مقاومت در برابر عوامل آلاینده یا استرس‌های محیطی ارائه نماید (۳۲).

نتایج حاصل از بررسی الگوی پراکنش ترکیبات PAHs در رسوبات نشان‌دهنده غالبیت ترکیبات ۳ و ۴ حلقه‌ای در تمامی ایستگاه‌های نمونه‌برداری است. این مسئله می‌تواند ناشی از ورود آلودگی از منابع مختلف باشد. به طور کلی سمیت PAHs نظری سایر آلاینده‌ها نیازمند در دسترس بودن زیستی است. ترکیبات با وزن مولکولی بالاتر به دلیل دسترسی کمتر برای ارگانیسم‌ها سمیت کمتری دارند. در این بررسی وجود ترکیبات با وزن مولکولی کمتر می‌تواند منجر به دسترسی زیستی بالاتر و سمیت بیشتر برای ارگانیسم‌ها گردد. همچنین حضور ترکیبات PAHs با وزن مولکولی کمتر در بافت کبد ماهی گل خورک می‌تواند ناشی از انتقال متabolیک ترکیبات با وزن مولکولی بالاتر در این بافت نیز باشد (۲۰). نتایج مشابهی در مطالعات گرفته در سواحل جنوبی خلیج فارس و بر روی سایر گونه‌های این خلیج نظری *E.coiooides* و *L.nebulosus* به دست آمده است (۱۴). همچنین روند مشابهی نیز در مطالعات Sericano و همکاران در سال ۲۰۰۱ در کشور روسیه مشخص گردید. ماهی می‌تواند بالغ بر ۹۹٪ ترکیبات PAHs ورودی به بدن خود را در خلال ۲۴ ساعت اول به متابولیت تبدیل نماید که این بر روی الگوی پراکنش ترکیبات مختلف در بافت‌های ماهی اثرگذار است (۲۴). حساسیت بالا و وجود رابطه معنی‌دار قوی بین میزان PAHs و فعالیت آنزیم GST در ماهی گل خورک (*P.dussumerie*) در ایستگاه‌های مختلف نمونه‌برداری تایید کننده روند فوق‌الذکر و نشان‌دهنده نقش مهم این آنزیم در سمیت‌زادایی آلاینده PAHs در این گونه است.

بر اساس نظر کمیته FAO/WHO میزان غلظت بنزو ای پایرن در نمونه‌های زیستی نمی‌باشد از حد مجاز کیلوگرم / میکروگرم ۱۰ تجاوز نماید. بر این اساس میزان آلاینده مورد بررسی در این مطالعه در ایستگاه‌های مختلف نمونه‌برداری شده از حد مجاز بیشتر نبود. نتایج نشان‌دهنده

- exposure in largemouth bass from Lake Conestee, South Carolina, USA. Environmental Toxicology and Chemistry. Vol. 25, No. 7, pp.: 1926–1932.
- 8- **Fagr, K.; Abdel-Gawad, H.; Mona, A.; EL-seehy, M. and El-seehy, M., 2010.** Genotoxic effect, Biomarkers and Aquatic contaminants in tilapia.world journal of fisha nd marine sciences. Vol. 2, No. 4, pp.: 327-334.
  - 9- **Habig, W.H.; Pabst, M.J. and Jakoby, W.B., 1974.** Glutathione-S-transferases. The first enzymatic step in mercapturic acid formation.J Biol Chem. 249: 7130–7139.
  - 10- **Havelková, M.; Randák, T.; Žlábek, V.; Krijt, J.; Kroupová, H.; Pulkrabová, J. and Svobodová, Z., 2007.** Biochemical markers for assessing aquatic contamination. Sensors. 7: 2599-2611.
  - 11- **Havelkova, M.; Randak, T.; Blahova, J.; Slatinska, I. and Svobodova, Z., 2008.** Biochemical markers for the assessment of aquatic environment contamination. Interdisc Toxicol. Vol. 1, No. 2, pp.: 169–181.
  - 12- **Havelková, M.; Slatinská, I.; Široká, Z.; Blahová, J.; Krijt, J.; Randák, T.; Žlábek, V.; Haruštiaková, D.; Jarkovský, J. and Svobodová, Z., 2009.** Use of Biochemical Markers for the Assessment of Organic Pollutant Contamination of the Vltava River, Czech Republic. Acta Vet. Brno. 78: 513-524.
  - 13- **Henson, K.L.; Stauffer, G. and Gallagher, E.P., 2001.** Induction of glutathione S-transferase activity and protein expression in brown bullhead (*Ameiurus nebulosus*) liver by ethoxyquin. Toxicol Sci. 62: 54-60.
  - 14- **Tolosa, I.; Mora, S.J.D.; Fowler, S.W.; Villeneuve, J.P.; Bartocci, J. and Cattini, C., 2005.** Aliphatic and aromatic hydrocarbons in marine biota and coastal sediments from the Gulf and the Gulf of Oman. Marine Pollution Bulletin. 50: 1619–1633.
  - 15- **ICES. 1997.** Determination of polycyclic aromatic hydrocarbons (PAHs) in sediments: Analytical methods. In Report of the ICES Advisory Committee on the Marine Environment. ICES Cooperative Research Report. 222: 118–124.
  - 16- **Khan, N.Y., 2002.** Physical and human geography.). The Gulf Ecosystem: Health and Sustainability. Bakhuys Publishers, Leiden. pp.: 3–21.
  - 17- **Lemke, M.A. and Kennedy, C.J., 1997.** The uptake, distribution and metabolism of benzo (a) pyrene in coho salmon (*Oncorhynchus kisutch*) during the parr-smolt

## تشکر و قدردانی

نهایت تشکر و قدردانی را از مسئولین محترم مرکز تحقیقات شیلات اهواز، موسسه ملی اقیانوس شناسی تهران و آقایان مهندس هاشمی، صحراییان، قدم گاهی، شهابی، ادگی پور و اسدی بهدلیل همکاری صمیمانه در خلال پروژه ابراز می دارد.

## منابع

- 1- **Al-Hassan, J.M.; Afzal, M.; Chava, V.N. and Fayad, S., 2001.** Hydrocarbon pollution in the Persian Gulf catfish (*Arius bilineatus* Val.). Bulletin of Environmental Contamination and Toxicology. Vol. 66, No. 5, pp.: 646-652.
- 2- **Al-Saleh, I. and Al-Doush, I., 2002.** Gas chromatography-mass spectrometric determination of polycyclic aromatic hydrocarbons in five species of fish from three sites in the Persian Gulf. International Journal of Environmental Health Research. Vol. 12, No. 2, pp.: 193-200.
- 3- **Burger, J. and Gochfeld, M., 2006.** Locational differences in heavy metals and metalloids in Pacific Blue Mussels *Mytilus [edulis] trossulus* from Adak Island in the Aleutian Chain, Alaska. Science of the Total Environment. Vol. 368, No. 2-3, pp.: 937-50.
- 4- **Dickhut, R.M.; Canuel, E.A.; Gustafson, K.E.; Liu, K.; Arzayus, K.M.; Walker, S.E.; Edgecombe, G.; Gaylor, M.O. and MacDonald, E.H., 2002.** Automotive sources of carcinogenic polycyclic aromatic hydrocarbons associated with particulate matter in the Chesapeake Bay Region. Environ. Sci. Technol. 34: 4635-4640.
- 5- **Eghtesadi, P.; Riazi, G.; Taghikhani, M. and Ranaei Siadat, S.O., 2002.** Distribution and sources of polycyclic aromatic hydrocarbons in the northern Persian Gulf as indicated by kinetic and thermodynamic criteria. Bulletin of Environmental Contamination and Toxicology. Vol. 69, No. 5, pp.: 704-711.
- 6- **Eghtesadi-Araghi, P.; Haffner, P.D.; Drouillard, K. and Maghsoudlou, T., 2010.** Polycyclic aromatic hydrocarbons contaminants in Black-lip (Pearl) Oyster *Pinctada margaritifera* from Kish Island (Persian Gulf). Iranian Journal of Fisheries Sciences. Vol. 10, No. 1, pp.: 25-34.
- 7- **Erika, A.; Schreiber, R.; Otter, R. and Hurk, P.V.D., 2006.** A biomarker approach to measure biological effect of contaminant



- carpio*) to the Physico-chemical Parameters of the Ceyhan River (Adana-Turkey). *Ekoloji*. Vol. 19, No. 76, pp.: 8-14.
- 28- **Sericano, J.L.; Brooks, J.M.; Champ, M.A.; Kennicutt, M.C. and Makeyev, Y.V., 2001.** Trace contaminant concentrations in the Kara Sea and its adjacent rivers, Russia. *Mar. Pollut. Bull.* 42: 1017–1030.
- 29- **Široká, Z.; Krijt, J.; Randák, T.; Svobodová, Z.; Pešková, G.; Fuksa, J.; Hajšlová, J.; Jarkovský, J. and Janská, M., 2005.** Organic pollutant contamination of the River Elbe as assessed by biochemical markers. *Acta. Vet. Brno*. 74: 293-303.
- 30- **Tuvikene, A., 1995.** Response of fish to poly aromatic hydrocarbons (PAHs). *Ann. Zool. Fennici*. 32: 295-309.
- 31- **Valavanidis, A.; Vlachogianni, T.; Triantafillaki, S.; Dassenakis, M.; Androutsos, F. and Scoullos, M., 2008.** Polycyclic aromatic hydrocarbons in surface seawater and in indigenous mussels (*Mytilus galloprovincialis*) from coastal areas of the Saronikos Gulf (Greece). *Estuarine, Coastal and Shelf Science*. 79: 733–739.
- 32- **Van der Oost, R.; Beyer, J. and Bermeulen, N.P.E., 2003.** Fish bioaccumulation and biomarkers in environmental risk assessment: A review. *Environ Toxicol Pharmacol*. 13: 57–149.
- 33- **Zuloaga, O.; Prieto, A.; Usobiaga, A.; Sarkar, S.K.; Chatterjee, M.; Bhattacharya, B.D.; Bhattacharya, A.; Alam, M.A. and Satpathy, K.K., 2009.** Polycyclic Aromatic Hydrocarbons in Intertidal Marine Bivalves of Sunderban Mangrove Wetland, India: An Approach to Bioindicator Species. *Water Air Soil Pollut*. 201: 305–318.
- transformation. *Environ. Toxicol. Chem.* 16: 1384–1388.
- 18- **Lowry, O.H.; Rosebrough, N.J.; Farr, A.L. and Randall, R.J., 1951.** Protein measurement with the Folinphenol reagent. *J.Biol.Chem.* 193: 165-175.
- 19- **Pacheco, M.R. and Ana Santos, M., 2002.** Biotransformation, genotoxic, and histopathological effects of environmental contaminants in European eel (*Anguilla anguilla* L.). *Ecotoxicology and Environmental Safety*. 53: 331–347.
- 20- **Meador, J.P.; Stein, J.E.; Reichert, W.L. and Varanasi, U., 1995.** Bioaccumulation of polycyclic aromatic hydrocarbons by marine organisms. *Rev. Environ. Contamin.* 143: 79–165.
- 21- **MOOPAM (Manual of oceanographic observations and pollutant analyses methods), 1999.** 3rd Ed. section 6, Regional organization for the protection of the marine environment (ROPME). Kuwait.
- 22- **Munawar, M.P.; Price, A.R.G.; Munawar, I.F.; Carou, S.; Niblock, H. and Lorimer, J., 2002.** Aquatic ecosystem health of the Arabian Gulf: Status and research needs. In: Khan, N.Y., Munawar, M., Price, A.R.G. (Eds.). *The Gulf Ecosystem: Health and Sustainability*. Bakhuys Publishers, Leiden. pp.: 303–325.
- 23- **Pandey, S.; Parvez, S.; Sayeed, I.; Haque, R.; Bin-Hafeez, B. and Raisuddin, S., 2003.** Biomarkers of oxidative stress: a comparative study of river Yamuna fish Wallago Attu (Bl. & Schn.). *Sci Total Environ*. 309: 105-115.
- 24- **Perugini, M.; Visciano, P.; Giannarino, A.; Manera, M. and Nardo, W.D., 2007.** Polycyclic aromatic hydrocarbons in marine organisms from the Adriatic Sea, Italy. *Chemospher*. 66: 1904-1910.
- 25- **Randák, T.; Žlábek, V.; Kolářová, J.; Svobodová, Z.; Hajšlová, J.; Široká, Z.; Janská, M.; Pulkrabová, J.; Čajka, T. and Jarkovský, J., 2006.** Biomarkers detected in chub (*Leuciscus cephalus* L.) to evaluated contamination of the Elbe and Vltava rivers, Czech Republic. *B. Environ. Contam. Tox.* 76: 233-241.
- 26- **Rudneva, I.; Kuzminova, I.; Natalya, S. and Ekaterina, S.N., 2010.** Glutathione-S-Transferase Activity in Tissues of Black Sea Fish Species. *ASIAN J. EXP. BIOL. SCI.* Vol. 1, No. 1, pp.: 141-150.
- 27- **Aysel, S.; Ergul, B.k. and, Tulay, A., 2010.** The Determination of Biochemical Indicators (Biomarkers) in the Common Carp (*Cyprinus*

## Evaluation of glutathione S-transferase (GST) as a biomarker of polycyclic aromatic hydrocarbon (PAHs) in Mudskipper (*Periophthalmus dussemerie*)

- **Mahmoud Sinai\***: Department of Marine Biology, Islamic Azad University, Science and Research, P.O.Box: 775-14515 Tehran, Iran
- **Ali machinchian**: Department of Marine Chemistry, Islamic Azad University, Science and Research, P.O.Box: 775-14515 Tehran, Iran
- **Peyman Eghtesadi Araghi**: Iranian National Institute for Oceanography and Atmospheric Science, P.O.Box: 14155-4781 Tehran, Iran
- **Gholam Hossein Riazi**: Institute of Biochemistry and Biophysics, University of Tehran, P.O.Box: 13145-1384 Tehran, Iran
- **Seyed Mohammad Reza Fatemi**: Department of Marine Biology, Islamic Azad University, Science and Research, P.O.Box: 775-14515 Tehran, Iran
- **Kazem Darvish Bastami**: Iranian National Institute for Oceanography and Atmospheric Science, P.O.Box: 14155-4781 Nowshahr, Iran

Received: October 2012

Accepted: December 2012

**Key words:** Polycyclic aromatic hydrocarbons (PAHs), *Periophthalmus dussemerie*, Persian Gulf, Bioindicator, Biomarker

### Abstract

Polycyclic aromatic hydrocarbons (PAHs) have different physiological effects on aquatic organisms. Glutathione S-Transferase (GST) as a biomarker of PAHs in liver of mudskipper (*Periophthalmus dussemerie*) was analyzed. Polycyclic aromatic hydrocarbons (PAHs) were assessed in the sediments and liver of mudskipper along the coast of north western part of Persian Gulf (Khuzestan coast). PAHs and GST were measured by HPLC and spectrophotometry methods respectively. Total PAH concentrations in sediment and liver tissues ranged between 113.50-3384.34 ng g<sup>-1</sup> dw, 3.99-46.64 ng g<sup>-1</sup> dw. The highest PAHs concentration and enzymatic activity were identified at Jafari site while the lowest were at Bahrakan. Significant correlation was found between GST and PAHs. The results of this study confirmed the use of mudskipper (*P. dussemerie*) as a bioindicator of PAHs pollution in marine ecosystem. The results also indicate that GST in *p. dussemerie* could be extended as a biomarker of polycyclic aromatic hydrocarbons (PAHs).