

شناسایی مولکولی و ارزیابی ژنتیکی ماهی شیر *Scomberomorus commerson* بر اساس D-Loop High Resolution Melting Real Time PCR

چکیده

آنا منصور کیائی^۱

پرگل قوام مصطفوی^۲

سید محمد رضا فاطمی^۳

فرهاد کی مرام^۴

علی ناظمی^۵

۱. دانشکده علوم و فنون دریایی، واحد علوم و تحقیقات تهران، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران

۲. سازمان تحقیقات شیلات، تهران، ایران

۳. گروه زیست‌شناسی، واحد تنکابن، دانشگاه آزاد اسلامی، تنکابن، ایران

*مسئول مکاتبات: gh.mostafavi@gmail.com

تاریخ دریافت: ۱۳۹۴/۰۵/۰۵

تاریخ پذیرش: ۱۳۹۴/۰۹/۰۳

این مقاله برگرفته از رساله دکتری است.

ماهی شیر(*Scomberomorus commerson*) از خانواده تون ماهیان (Scomberidae) بوده و از نظر اقتصادی و اکولوژیکی دارای اهمیت زیادی می‌باشد. در این بررسی شناسایی مولکولی و تمایز ژنتیکی این ماهی بر اساس منطقه D-loop ژنوم میتوکندریایی با استفاده از تکنیک HRM-Real Time PCR صورت پذیرفته است. برای این کار، باله پشتی ۱۰۰ نمونه ماهی شیراز^۶ منطقه بوشهر، دوچه، جاسک و کراچی تهییه و پس از استخراج ژنوم آن‌ها با انجام واکنش HRM-Real Time PCR با استفاده از رنگ ۹ SYTO ۹ گروه‌بندی صورت پذیرفت. سرگروه‌ها برای آب‌های بوشهر در ۸ گروه، دوچه ۶ گروه، جاسک ۹ گروه و کراچی ۶ گروه دسته‌بندی شدند و درنهایت پس از بررسی نمونه‌ها، در واکنش نهایی HRM-Real Time PCR زنجیره‌ای پلیمر از برای تعیین توالی ارسال شدند. نتایج به دست آمده از تعیین توالی با توالی‌های موجود در بانک ژنی NCBI مقایسه شده و جنس و گونه ماهی شیر *S. commerson* شناسایی شد. سپس با رسم درخت فیلوجنی توسط توالی‌های به دست آمده و مشاهده تمایز ژنتیکی، مشخص شد که این تکنیک می‌تواند به عنوان یک تکنیک مؤثر در تشخیص و گروه‌بندی نمونه‌ها برای بررسی‌های جمعیتی و سرعت بخشیدن به روند تحقیق مورد استفاده قرار گیرد.

واژگان کلیدی: ماهی شیر، تون ماهیان، خلیج فارس، دریای عمان، دریای عرب، HRMA.

مقدمه

تون ماهیان (Scombridae)، گروهی بسیار بالریزش از ماهیان اقتصادی هستند که به صورت تازه، یخ‌زده و کنسروی به بازار عرضه می‌شوند. آن‌ها در اقیانوس‌های حاره و نیمه حاره جهان پراکنش دارند (Collette and Nauen, 1983). ماهی شیر (Lacépède, 1800) از خانواده تون ماهیان (Scombridae) و از راسته Perciformes یک ماهی شکارگر منطقه سطح زی می‌باشد که پراکنش وسیعی در آب‌های گرمسیری هند آرام داشته (Mc Pherson, 1992). این ماهی که انتشار تقریباً جهانی دارد، در سراسر آب‌های مناطق ساحلی اقیانوس هند، آرام، دریای سرخ، شرق افریقا، دریای عرب، خلیج فارس، سواحل هند، آسیای جنوب شرقی، شمال چین، ژاپن، استرالیا و ... مشاهده می‌شود و از نظر اکولوژی در محدوده فلات قاره آب‌های ساحلی کم‌عمق (معمولًاً در عمق‌های ۱۰ تا ۷۰ متری)

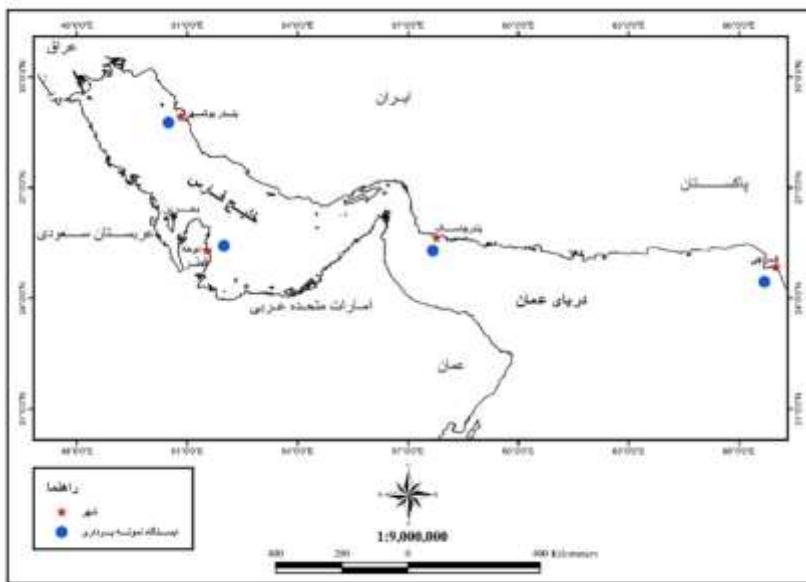
دیده می‌شود (Claereboudt *et al.*, 2005). همچنین در تمامی مناطق جغرافیایی پراکنش خود، از ماهیان مهم در صید تجاری، سنتی و تفریحی محسوب می‌گردد (Collette and Nauen., 1983). طبق آمار به دست آمده از سازمان تحقیقات شیلات ایران میزان صید سالانه این ماهی *S. commerson* در طی سال‌های ۱۳۸۸ تا ۱۳۹۲ از ۷۶۹۱ تن در سال ۱۳۸۸ به ۲۰۱۳۷ تن در سال ۱۳۹۲ رسیده است (شیلات ایران، ۱۳۹۳).

مطالعات ژنتیک مولکولی جمعیت‌های طبیعی، وابسته به نشانگرهای چندشکلی می‌باشد که امکان بررسی ساختار جمعیتی و ایجاد داده‌های علمی برای تنظیم برداشت به منظور حفظ جمعیت‌های ضعیفتر و مدیریت منابع شیلاتی را میسر می‌سازد. در بیشتر گونه‌ها ژنوم میتوکندریایی از تغییرپذیرترین نشانگرها و به عنوان یک نشانگر خوب برای کشف تمایزهای ژنتیکی می‌باشد (Okumus and Ciftci, 2003). با توجه به وراثت مادری ژنوم میتوکندریایی، برای شناخت بهتر و درک عمیق‌تر ساختار ژنتیک جمعیت، جریان ژنی، هیبریدیزاسیون، جغرافیای زیستی و روابط فیلوجنی موجودات مختلف استفاده می‌شود (Avise *et al.*, 1987; Bartlett and Davidson, 1991).

روش‌های ژنتیکی از مهم‌ترین ابزارها برای تعیین ساختار ژنتیکی ذخایر و ارزیابی سطوح و الگوهای تنوع ژنتیکی در ماهی‌ها می‌باشد (Liu, 2004). تکنیک High Resolution Melting(HRM)-Real Time PCR (Z.J. and J.F. Cordes, 2004) یکی از روش‌های جدید برای آنالیز DNA است که برای اولین بار در سال ۲۰۰۲ معرفی شد. ساده‌ترین روش برای تعیین ژنوتیپ، بررسی جهش و تطابق سکانس می‌باشد که کاربرد آن در حال افزایش است و در آن نیازی به جداسازی یا پردازش نمونه‌ها نمی‌باشد. پس از تکثیر توسط واکنش PCR منحنی‌های ذوب، توسط پایش تشعشع رنگ اشباعی که واکنش زنجیره‌ای پلیمر از را مهار نمی‌کند، ایجاد می‌شود (Gudrun H Reed *et al.*, 2007). اگرچه *S. commerson* در خلیج‌فارس و دریای عمان به عنوان یک گونه در معرض خطر در نظر گرفته نمی‌شود ولی با توجه به خزانه ژنی در این مناطق و کاهش جمعیت هشداری جدی برای در معرض خطر قرار گرفتن این گونه می‌باشد و بنابراین استراتژی مدیریت ژنتیکی موردنیاز ضروری است (Abedi و همکاران، ۱۳۸۹).

مواد و روش‌ها

تعداد ۱۰۰ عدد از ماهی شیر *S. commerson* (۲۵ نمونه از هر منطقه به طور جداگانه) از خلیج‌فارس، دریای عمان و دریای عرب از بندهای صیادی بوشهر و دوچه در خلیج‌فارس، جاسک در دریای عمان و کراچی در دریای عرب در طی دوره زمانی ۶ ماهه آبان ۱۳۹۲ الی اردیبهشت ۱۳۹۳ توسط تور گوش‌گیر جمع‌آوری گردید. نمونه‌گیری از باله پشتی ماهی‌ها انجام و به تیوب‌های حاوی اتانول ۹۵ درصد (Kumar *et al.*, 2014) منتقل گردید و پس از جمع‌آوری، نمونه‌ها در دمای -۲۰ درجه سانت‌گراد فریزر، برای انجام آزمایش‌ها و مطالعات ژنتیکی نگهداری شدند. شکل ۱ موقعیت ایستگاه‌های نمونه‌برداری در سواحل خلیج‌فارس، دریای عمان و دریای عرب را نشان می‌دهد.



شکل ۱: موقعیت ایستگاه‌های نمونه‌برداری در خلیج فارس (بوشهر و دوچه)، دریای عمان (جاسک) و دریای عرب (کراچی).

کل ژنوم موجود در سلول (DNA هسته‌ای و میتوکندریایی) با استفاده از کیت (High Pure PCR Template preparation Kit Roche Cat.no.11796828001) استخراج و بهمنظور تعیین کیفیت و کمیت و تعیین غلظت و خلوص DNA استخراجی از روش‌های الکتروفورز و اسپکتروفوتومتری استفاده گردید. الکتروفورز ژنوم‌ها از طریق ژل ۱ درصد انجام پذیرفت.

جهت تکثیر ناحیه D-loop (قطعه حدود ۵۰۰ جفت بازی) ژنوم میتوکندریایی از آغازگرهای رفت‌وبرگشت -5' Forward: (5'-AGGAACCAAAATGCCAGGAATA) Reverse: (5'-CCGGACGTCGGAGGTAAAAT-3') استفاده شد (Meneses *et al.*, 2006)

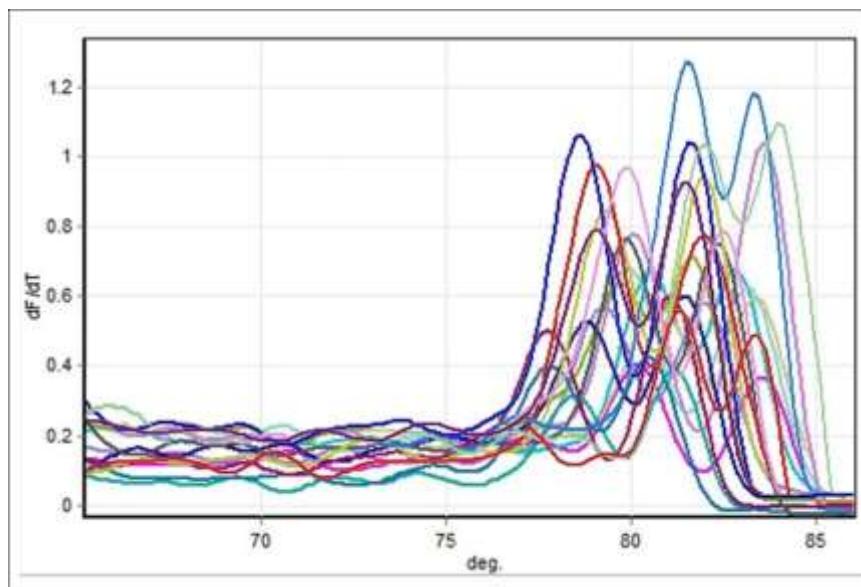
واکنش HRM-Real Time PCR در حجم ۲۵ میکرو لیتری شامل ۵۰ نانوگرم از DNA ژنومی، ۵۰ میلی مولا، ۱۰ میلی Tris مولا، ۱/۵ میلی MgCl₂، ۰/۲ میلی dNTPs، ۰/۳ میلی مولا، ۰/۵ پیکومول از هر پرایمر و ۱/۵ واحد از Taq DNA Polymerase توسط دستگاه Corbett 6000 انجام پذیرفت. شرایط بهینه Real Time PCR اجراشده بر روی SYTO 9 اولیه دو رشته در ۹۴ درجه سانتی گراد به مدت ۵ دقیقه، با تعداد ۳۰ سیکل پروفایل واکنش شامل یک واسرشت شدن (denaturing) ثانیه ساخته شدن در ۹۴ درجه سانتی گراد، ۵۴ ثانیه چسبیدن پرایمرها (annealing) در ۶۵ درجه سانتی گراد، ۳۰ ثانیه ساخته شدن رشته مکمل (extension) به دنبال پرایمرها در ۷۲ درجه سانتی گراد و سپس در پایان واکنش، ۵ دقیقه ساخته شدن رشته مکمل در ۷۲ درجه سانتی گراد انجام شد. HRM از ۶۵ الی ۸۷ درجه سانتی گراد با شیفت حرارتی ۰/۱ درجه سانتی گراد در هر ۵ ثانیه انجام گرفت. سپس گروه‌بندی (بر اساس تفکیک نقطه ذوب DNA) توسط آنالیز HRMA (HRMA) انجام گردید؛ و میزان ۵ ماکرو لیتر از محصول PCR روی ژل آگارز ۲ درصد همراه بارنگ Gel red برای مشاهده باندها و اطمینان از کیفیت باندها استفاده شد

جهت تعیین توالی و حصول حجم مناسب از محصول واکنش زنجیره‌ای پلیمر از برای توالی یابی، نمونه‌های منتخب مجدد تحت واکنش فوق‌الذکر قرار گرفته و پس از صحبت انجام آن و عدم وجود آلودگی به شرکت Bioneer Sequensing Service (Bioneer Sequencing Service) واقع در کره جنوبی ارسال شدند.

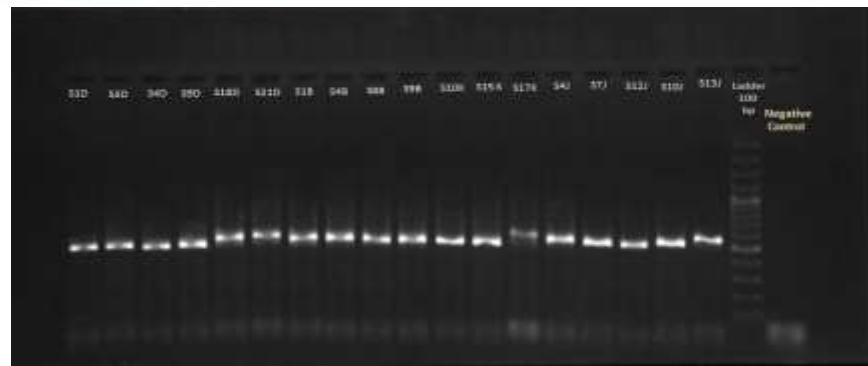
در این تحقیق توالی نمونه‌های منتخب پس از انجام توالی یابی با استفاده از نرم‌افزارهای BioEditVer 7.0.1 (Hall, 1999) برای بازبینی و اصلاح توالی‌ها و Blast برای شناسایی و تأیید گونه موردنظر در بانک ژنی NCBI و با استفاده از برنامه CLUSTAL W از نرم‌افزار MEGA 6.06 (Tamura *et al.*, 2013) یا استفاده از مدل "Kimura 2-parameter model" (Knudsen *et al.*, 2011) یا استفاده از مدل "Transitions Transversions" به منظور پاره‌ای از محاسبات و رسم درخت فیلوجنی bootstrap joining tree با 1000 استفاده گردید و از نرم‌افزار CLC Viewer 6.5.2 برای هم ترازی توالی‌ها استفاده گردیده است.

نتایج

نتایج گروه‌بندی توسط آنالیز HRM (HRMA) به ترتیب نشان داد که آبهای دوچه (قطر) در ۶ گروه، بوشهر در ۸ گروه، جاسک در ۹ گروه و کراچی در ۶ گروه دسته‌بندی شدند. درنهایت، واکنش HRM-Real time PCR نمونه‌های منتخب چهار منطقه برای تعیین نمونه‌های منتخب نهایی انجام گرفت و نمودارهای ذوب (Melting) این واکنش در شکل ۲، آورده شده است. از ۲۹ گروه مرتبط با ۴ منطقه مورد بررسی، درنهایت ۲۰ گروه نهایی از آنالیز HRM حاصل شد که در جدول ۱، نتایج گروه‌بندی به صورت نمونه‌های منتخب گروه‌ها به همراه نمونه‌های زیرمجموعه آورده شده است. تصویر ژل محصولات PCR نمونه‌های منتخب گروه‌ها در شکل ۳ آورده شده است.



شکل ۲: نمودارهای ذوب (Melting) از واکنش HRM-Real time PCR برای نمونه‌های منتخب گروه‌های چهار منطقه مورد بررسی.



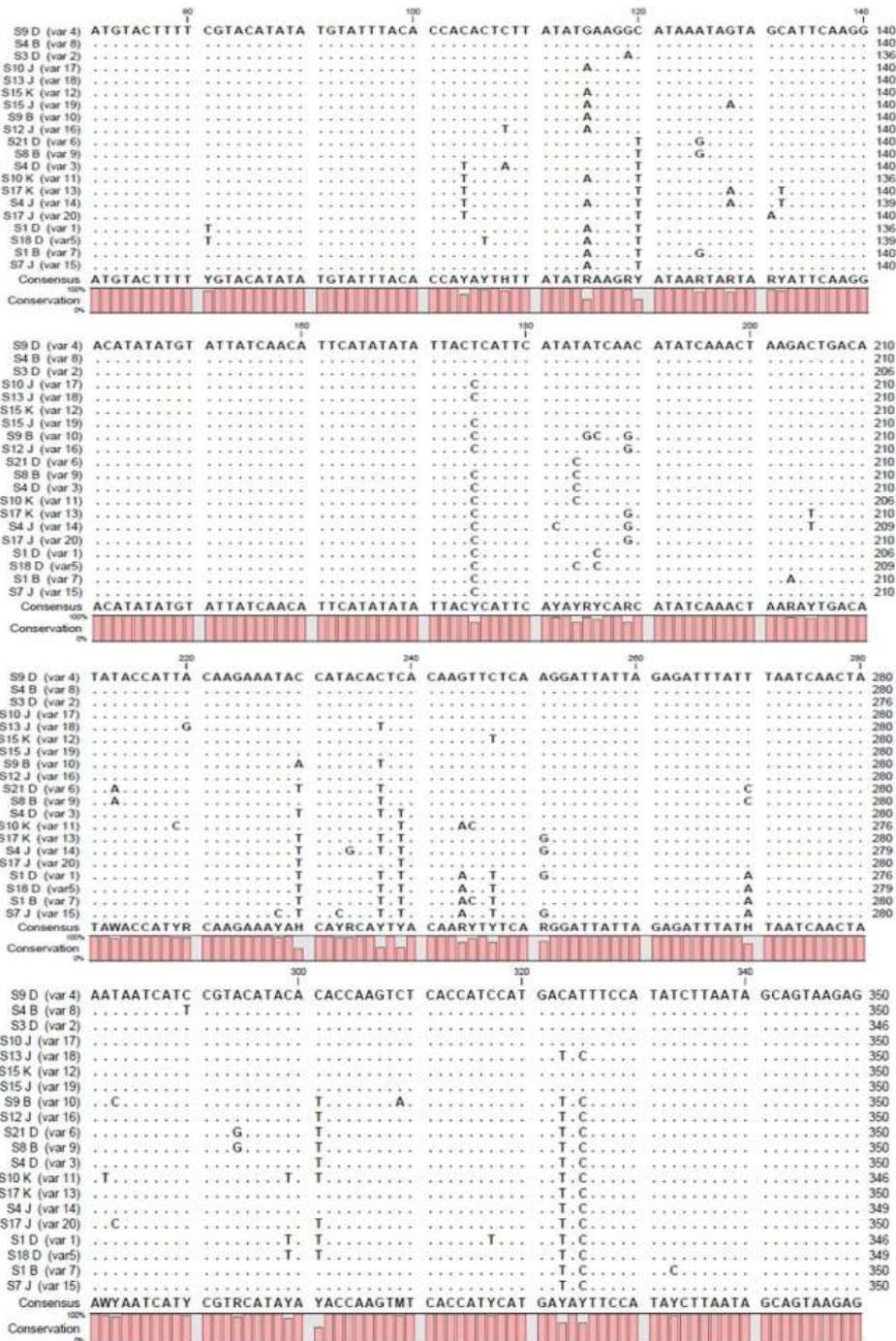
شکل ۳: الکتروفوروز محصول PCR نمونه‌های منتخب گروه‌ها برای تعیین کیفیت.

جدول ۱: HRM گروه‌ها بر اساس آنالیز (S نمونه، Var گروه و مناطق با حروف B: بوشهر، D: دووه، J: جاسک، K: کراچی).

گروه‌ها بر اساس آنالیز HRM										
Var 1	Var 2	Var 3	Var 4	Var 5	Var 6	Var 7	Var 8	Var 9	Var 10	
S ₁ D	S ₃ D	S ₄ D	S ₉ D	S ₁₈ D	S ₂₁ D	S ₁ B	S ₄ B	S ₈ B	S ₉ B	
S ₂ D	S ₇ D	S ₁₁ D	S ₁₅ D	S ₁ J	S ₂ B	S ₃ B	S ₆ B			
S ₅ D	S ₁₀ D	S ₁₂ D	S ₁₆ D	S ₁₄ J	S ₅ B	S ₈ K	S ₁₁ B			
S ₆ D	S ₁₃ D	S ₁₄ D	S ₁₇ D	S ₂₆ J	S ₇ B	S ₉ K	S ₁₉ B			
S ₈ D	S ₂₂ D	S ₂₄ D	S ₁₉ D		S ₁₀ B	S ₁₆ K				
S ₂₀ D	S ₂₁ B	S ₂₅ D	S ₂₃ D		S ₁₂ B	S ₁₈ K				
		S ₃ K	S ₁₄ B		S ₁₃ B					
		S ₇ K	S ₂₀ B		S ₁₅ B					
		S ₁₄ K	S ₂₂ B		S ₁₆ B					
		S ₁₉ K	S ₂₅ B		S ₂₈ B					
		S ₂₉ K	S ₂₆ B							
			S ₃₁ B							
			S ₁₁ K							
			S ₁₂ K							
			S ₂₄ K							
			S ₂₅ K							
			S ₂₈ K							
			S ₄ K							
گروه‌ها بر اساس آنالیز HR										
Var 11	Var 12	Var 13	Var 14	Var 15	Var 16	Var 17	Var 18	Var 19	Var 20	
S ₁₀ K	S ₁₅ K	S ₁₇ K	S ₄ J	S ₇ J	S ₁₂ J	S ₁₀ J	S ₁₃ J	S ₁₅ J	S ₁₇ J	
S ₂₃ K	S ₂₁ K	S ₂₂ K	S ₆ J	S ₂₈ J	S ₂₁ J	S ₁₆ J				
S ₂₆ K	S ₂₇ K	S ₃₁ K		S ₁₇ B	S ₂₃ J	S ₁₈ J				
S ₃₀ K	S ₂₀ J				S ₂₄ J	S ₂₅ J				
	S ₁₁ J					S ₂₇ J				
						S ₃₁ J				
						S ₃₂ J				
						S ₃₃ J				

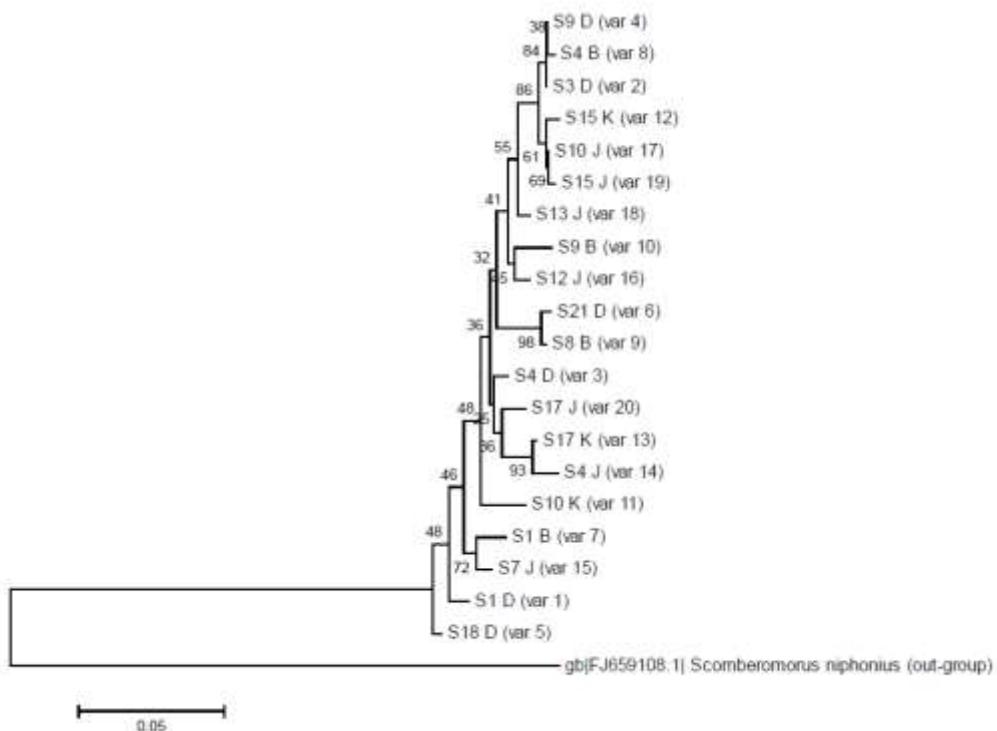
نتایج توالی‌ها همگی جنس و گونه *Scomberomorus commerson* را با همولوژی بالای ۸۰ درصد نشان دادند. نتایج هم‌ترازی‌ها تفاوت‌های نوکلئوتیدی منطقه D-loop سرگروه‌ها را مشخص کرد. درخت فیلوجنی ترسیم شده در شکل ۵ آورده شده است که شاخه‌های مختلف و تمایزات در درخت فیلوجنی ایجاد شده نیز مشاهده شدند.

شناسایی مولکولی و ارزیابی ژنتیکی ماهی شیر *Scomberomorus commerson* بر اساس ... / منصور کیائی و همکاران



شکل ۴: هم ترازی ۲۰ نمونه منتخب که توسط نرم‌افزار CLC Viewer انجام و محدوده تفاوت‌ها آورده شده است.

R: A/G (purine), Y: C/T (Pyrimidine), M: A/C, W: A/T, S: C/G, K: G/T, B: C/G/T, D: .(A/G/T, H: A/C/T, V: A/C/G, N: A/C/G/T



شکل ۵: درخت فیلوژنی ۲۰ نمونه منتخب، شماره دسترسی به توالی‌های ثبت‌شده در بانک ژنی NCBI برای نمونه‌های LC101263.1 -LC101262.1 -LC101261.1 -S4B، S1D، S4J، S15K به ترتیب (LC101270.1)، (LC101268.1)، (LC101264.1) می‌باشند و باقی در حال ثبت شدن هستند.

بحث و نتیجه‌گیری

در خصوص شناسایی مولکولی تون ماهیان و روابط فیلوژنتیکی آن‌ها مطالعات زیادی صورت نپذیرفته است. تحقیقاتی بر روی شناسایی گونه‌های مختلف ماهیان با استفاده از تکنیک HRM همانند تحقیق جاری انجام پذیرفته است. بررسی‌های زیادی با استفاده از فن‌های PCR، Multiplex PCR و تعیین توالی به طور مستقیم از منطقه D-Loop صورت پذیرفته است اما آنالیز High Resolution RFLP، Melting متفاوت‌ها را در توالی DNA با نشان دادن کاهش فلورسانس، زمانی که DNA تحت ذوب شدن توسط افزایش دما تکرشته‌ای می‌شود، در نمودارهای ذوب مشخص می‌نماید. یک تکنیک تعیین ژنوتیپ سریع، ارزان و بسیار حساس از نظر دقت بوده که محدودیت‌های دیگر آنالیزهای Post-PCR را کاهش می‌دهد که این تکنیک (HRMA) برای شناسایی ژنتیکی ۶ گونه از تون ماهیان در خلیج مکزیک بکار برده شد و نمودارهای Melting از ژن ND4 برای ۶ گونه از تون ماهیان با استفاده از پرایمرها و همچنین با

شناسایی مولکولی و ارزیابی ژنتیکی ماهی شیر *Scomberomorus commerson* بر اساس ... / منصورکیائی و همکاران

استفاده از unlabeled probe به دست آمدند و نیز نشان داد که این تکنیک ارزیابی سریع‌تر و کم‌هزینه‌تری را نسبت به سایر روش‌های شناسایی ژنتیکی داشته است (Perales *et al.*, 2011). در سال ۲۰۰۹ روی تکنیک‌های مختلف PCR برای شناسایی گونه‌های مختلف ماهیان تحقیقی انجام شده است و در میان ده روش اصلی، سه روش PCR-RFLP, PCR-FINS و PCR با پرایمرهای تخصصی بیشترین کاربرد را داشته‌اند. Real-time PCR یکی دیگر از روش‌های جدید و کاربردی در شناسایی مولکولی گونه‌های مختلف ماهیان بوده است (Teletchea, 2009).

در سال ۱۳۸۹ با استفاده از همین تکنیک شناسایی مولکولی باکتری‌های اسیدلاکتیک شیرهای خام ارتفاعات البرز مرکزی را انجام دادند و اهمیت و دقیقت این تکنیک در گروه‌بندی نمونه‌ها و نیز امکان کاهش فوق العاده زمان و هزینه از نتایج این تحقیق بوده است (فرقانی و همکاران، ۱۳۸۹). با توجه به سریع و اقتصادی بودن و ضریب اطمینان بالای روش HRM از این روش برای مطالعات جمعیتی، شمشیر ماهی (Xiphias gladius) از مناطق اطلس شمالی و جنوبی، مدیترانه، هواوی و شیلی استفاده شد و نشان داده شد که HRMA یک روش تعیین ژنو‌تیپ قوی برای مطالعه جمعیت‌های وحشی می‌باشد (Smith *et al.*, 2009).

همانطورکه در جدول ۱ گروه‌بندی حاصل از آنالیز HRM مشاهده می‌گردد تعداد زیادی از نمونه‌ها با استفاده از تکنیک HRM Real Time PCR در گروه‌های مختلف دسته‌بندی گردیدند که نشان از نقطه ذوب یکسان DNA نمونه‌های هر گروه می‌باشد؛ بنابراین با این تکنیک از انجام توالی یابی برای گونه‌های مشابه صرف نظر گردیده است.

نمونه‌های S9D و S4B و S3D که در درخت فیلوژنتیکی ترسیم شده در یک خوشه قرار گرفتند با مقایسه نتایج هم‌ترازی نمونه‌ها نشان داد که کمترین تفاوت‌های نوکلئوتیدی میان شان مشاهده شد.

نتایج بدست‌آمده از هم‌ترازی توالی‌های ۲۰ نمونه منتخب تفاوت‌های نوکلئوتیدی میان نمونه‌های منتخب گروه‌ها را با استفاده از SNPs های حاصل در شکل ۳ به دست داد. توالی‌ها روی درخت فیلوژنی تمایزات قابل ملاحظه‌ای را نشان دادند و طبق بررسی‌های انجام شده از آنالیزهای نمودارهای ذوب و HRM و همچنین ایجاد درخت فیلوژنتیک توسط توالی‌های به دست‌آمده با نرم‌افزار MEGA 6.06 و مشاهده تمایز مشخص شد که این تکنیک می‌تواند به عنوان یک تکنیک مؤثر در تفکیک و گروه‌بندی نمونه‌ها برای بررسی‌های ژنتیکی و سرعت بخشیدن به روند تحقیق عمل کند و همچنین می‌توان در زمان محدود دامنه وسیعی از جمعیت را مورد بررسی قرارداد.

از آنجائی که این تکنیک یک تکنیک امن و بسته‌ای از لحاظ آسودگی و خطای آزمایش می‌باشد تا حد زیادی به دقت بررسی‌ها کمک کرده و سطح دقت را تا حد زیادی بالا می‌برد.

سپاسگزاری

از زحمات محمد اسکندری و محمد تقی آذیر که در انجام امور آزمایشگاهی ما را باری رساندند و از مسئولان آزمایشگاه آزاد اسلامی واحد علوم تحقیقات تهران و دانشگاه آزاد اسلامی تنکابن کمال تشکر و قدردانی می‌شود.

منابع

عابدی، ا.، محمدی، م. و قاسمی، ا.، ۱۳۹۰. بررسی ساختار ژنتیکی جمعیت‌های ماهی قیاد (*Scomberomorusguttatus*) خلیج فارس با استفاده از شناورگرهای ریز ماهواره. اقیانوس‌شناسی. سال دوم، شماره ۶ صفحات ۱۵-۲۱.

فرقانی، ف.، ناظمی، ع.، شریفی، ش. و اسکندری، م.. ۱۳۸۹. جداسازی و شناسایی مولکولی باکتری‌های اسیدلاکتیک شیرهای خام ارتفاعات البرز مرکزی با استفاده از ۱۶S rDNA PCR Sequencing، High Resolution Melting Real Time PCR و میکروبی دانشگاه آزاد اسلامی. سال دوم، شماره ۵. صفحات ۲۱-۲۸.

معاونت برنامه‌ریزی و توسعه مدیریت شبیلات.، ۱۳۹۳. سالنامه آماری شبیلات ایران.

Abedi, E., Zolgharnein, H., Salari, M. A. and Qasemi, A., 2012. Genetic Differentiation of Narrow-Barred Spanish Mackerel (*Scomberomoruscommerson*) Stocks Using Microsatellite Markers in Persian Gulf. American-Eurasian Journal Agriculture and Environmental Sciences, 10: 1305-1310.

Avise, J. C. Arnold, J. and Ball, R. M., 1987. Intraspecific phylogeography: the mitochondrial DNA Bridge between population genetics and Systematics. Ann Rev Ecol Systematic. 18:489-522

Bartlett, S. E., and Davidson, W. S., 1991. Identification of *Thunnustuna* species by the polymerase chain reaction and direct sequence analysis of their mitochondrial cytochrome b genes. Canadian Journal of Fish and Aquatic Science 48: 309-317.

Claereboudt, M. R., McIlwain, J. L., Al-Oufi, H. S., and Ambu- Ali, A. A., 2005. Patterns of reproduction and spawning of the kingfish (*Scomberomoruscommerson*) in the coastal waters of the Sultanate of Oman. Fish Research, 73:273- 282.

Collette, B. B. and Nauen, C. E., 1983. FAO species catalogue Scombrids of the world. An annotated and illustrated catalogue of tunas, mackerels, bonitos and related species known to date. FAO Fish. Synop. 125(2). 137 pp.

Gudrun, H. R., Kent, J. O. and Wittwer, C. T., 2007. High- resolution DNA melting analysis for simple and efficient molecular diagnostics. Pharmacogenomics, 8(6): 597-608.

Hall, T. A., 1999. BioEdit: a user-friendly biological sequence alignment editor and analysis program for windows 95/98/NT. Nucleic Acids Symposium Series, 41: 95-98.**Tamura, K., Stecher, G., Peterson, D., Filipski, A. and Kumar, S., 2013.** MEGA6: Molecular Evolutionary Genetics Analysis version 6.0. Molecular Biology and Evolution. 30: 2725-2729.

Kumar, S., Dudley, J., Nei, M. and Tamura, K., 2008. MEGA: a biologist-centric software for evolutionary analysis of DNA and protein sequences. *Briefings in Bioinformatics*, 9: 299-306.

Kumar, G., Kunal, S. P., Menezes, M. R. and Kocour, M., 2014. Genetic divergence between *Auxis thazard* and *A.rochei* based on PCR- RFLP analysis of mtDNA D-loop region. Turkish journal of fisheries and aquatic sciences. 14:539-546.

Liu, Z. J. and Cordes, J. F., 2004. DNA marker technologies and their applications in aquaculture, genetics. Aquaculture, 238: 1-37

McPherson, G. R., 1992. Age and Growth of the Narrow-barred Spanish mackerel (*Scomberomorus commerson* LacCp and de, 1800) in North-eastern Queensland Waters. Australia Journal Marine Freshwater Research. 43: 1269-82.

Menezes, M. R., Ikeda, M. and Taniguchi, N., 2006. Genetic variation in skipjack tuna *Katsuwonus pelamis* (L.) using PCR-RFLP analysis of mitochondrial DNA D-loop region. Journal of Fish Biololy. 68:156-161.

Okumus, I. and Ciftci, Y., 2003. Fish population genetics and molecular markers: II- molecular markers and their applications in fisheries and aquaculture. Turkish Journal of fisheries and Aquatic Sciences. 3:51-79.

Perales, B., Smith, B. L. and Alvarador Bremer, J. R., 2011. Genetic Identification of Tuna Species via High-Resolution Melting Analysis, California State University Monterey Bay

Smith, B. L. Lu, C. P. and Alvarado Bremer, J. R., 2009. High-resolution melting analysis (HRMA): a highly sensitive inexpensive genotyping alternative for. Molecular Ecology Resources.

Teletchea, F., 2009. Molecular identification methods of fish species: reassessment and possible applications. Rev fish Biology Fisheries. 19:265-293.

