

# ارزیابی روش‌های مختلف استخراج DNA از ماهیان قزل‌آلای رنگین‌کمان طلایی پرورشی (Golden Rainbow Trout: *Oncorhynchus mykiss*) به‌منظور مطالعه مولکولی

بهاره اکبرنژاد<sup>۱</sup>، سیامک یوسفی سیاه‌کلرودی<sup>۲\*</sup>، شهره زارع‌کاریزی<sup>۱</sup>

۱- گروه ژنتیک، دانشکده علوم زیستی، واحد ورامین- پیشوا، دانشگاه آزاد اسلامی، ایران، صندوق پستی: ۳۳۸۱۷-۷۴۸۹

۲- گروه زیست‌شناسی، دانشکده علوم زیستی، واحد ورامین- پیشوا، دانشگاه آزاد اسلامی، ایران، صندوق پستی: ۳۳۸۱۷-۷۴۸۹

تاریخ پذیرش: ۲۶ اسفند ۱۳۹۶

تاریخ دریافت: ۱۰ آذر ۱۳۹۶

## چکیده

استخراج DNA یک گام معمول در بسیاری از مطالعات بیولوژیکی است و روش‌های مختلفی جهت جداسازی مولکول DNA از مواد بیولوژیکی ابداع شده است. بسیاری از این روش‌ها دارای سه هدف: ۱- لیز سلول و خروج اسیدنوکلئیک از مایع درون‌سلولی، ۲- از بین بردن مولکول‌های آلی و معدنی غیر از اسیدنوکلئیک در مایع درون‌سلولی و ۳- به حداقل رساندن تخریب اسیدنوکلئیک‌ها در طی مراحل خالص‌سازی می‌باشند. ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان از جمله گونه‌های اهلی شده آزادماهیان بوده و امروزه مهم‌ترین گونه ماهی سردآبی در کشور است. جهت انجام این پژوهش ۴ روش استخراج: ۱- کیت استخراج شرکت Gena All، ۲- Trizol Reagent، ۳- روش سنتی حرارت و آنزیم پروتئیناز K و ۴- فنل کلروفرم مورد بررسی قرار گرفت و مشخص شد که بهترین روش استخراج از لحاظ کیفیت و کمیت DNA استخراج‌شده توسط دستگاه نانودراپ و ژل آگاروز ۱ درصد و همچنین از لحاظ کارآمد بودن PCR مربوط به روش کیت استخراج DNA شرکت Gene All کشور کره جنوبی است.

**کلمات کلیدی:** قزل‌آلای رنگین‌کمان طلایی پرورشی، استخراج DNA، کیت استخراج شرکت Gene All، PCR.

\* عهده‌دار مکاتبات (✉) siamak.yousefi1@gmail.com

## مقدمه

استخراج DNA یک گام معمول در بسیاری از مطالعات بیولوژیکی از جمله شناسایی مولکولی، استنتاج فیلوژنتیک، ژنتیک و ژنوم است. علاوه بر این استخراج DNA اغلب در معاینات پزشکی، تشخیص بالینی و تحقیقات پزشکی قانونی استفاده می‌شود؛ بنابراین روش‌های مختلفی جهت جداسازی مولکول DNA از مواد بیولوژیکی ابداع شده است (Milligan, 1998) و انواع مختلفی از کیت استخراج DNA به صورت تجاری در دسترس است (Chen, et al., 2010). بسیاری از این روش‌ها دارای سه هدف: ۱- لیز سلول و خروج اسیدنوکلئیک از مایع درون سلولی، ۲- از بین بردن مولکول‌های آلی و معدنی غیر از اسیدنوکلئیک در مایع درون سلولی و ۳- به حداقل رساندن تخریب اسیدنوکلئیک‌ها در طی مراحل خالص‌سازی می‌باشند (Tsai and Olson, 1991; MacGregor, et al., 1997; Hurt, et al., 2001). روش‌های مختلف استخراج تأثیرات متفاوتی روی DNA استخراج شده دارند (Waldschmidt, 1997; Chen, et al., 2008). در یک تکنیک ایده آل استخراج بایستی عملکرد DNA بهینه‌سازی شود، تخریب DNA به حداقل رسد و از لحاظ زمان، نیروی کار و منابع کارآمد باشد (Chen, et al., 2010).

ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان از جمله گونه‌های اهلی شده آزادماهیان بوده که اگرچه در ایران گونه‌ای غیربومی محسوب می‌شود، اما به سبب مزایای بی‌شماری که از خود در سامانه‌های پرورشی نشان داده است، امروزه مهم‌ترین گونه ماهی سردآبی در کشور است (درفشان، ۱۳۸۵). این گونه در سراسر جهان پراکنده شده و ۷۵ نژاد متمایز، تولید کرده است

(Kincaid, e al., 1977). در ایران در دوره‌های مختلف تخم چشم زده این ماهیان از چندین کشور مانند دانمارک، فرانسه، نروژ، ایتالیا و انگلیس وارد کشور شده و به صورت غیراصولی با یکدیگر اختلاط پیدا کرده و پرورش یافته‌اند که خود سبب ایجاد آسیب‌های جدی به ذخیره ژنی قزل‌آلای پرورشی در ایران شده است. هم‌چنین به علت تلاقی بیش از حد نژادهای مولدین موجود، کاهش رشد و تلفات زیاد در بچه ماهیان قزل‌آلا به وجود آمده است. بسیاری از بچه ماهیان موجود نیز ناهنجاری‌های شکلی را نشان می‌دهند (عبدالحی، ۱۳۸۳). در این صورت توان تولید ماهیان کاهش و بهای تمام شده محصول افزایش خواهد یافت؛ بنابراین، شاید بتوان از وقوع غیرعمدی هم‌خونی و رانش ژنتیکی که ناشی از کوچک بودن جمعیت ماهیان موجود در مراکز تکثیر است به‌عنوان یکی از عوامل اصلی کاهش توان تولید و افزایش هزینه تولید نام برد (Aulstad and Kittlesen, 1971).

به‌طور کلی برای به حداکثر رساندن پتانسیل بیولوژیکی ماهیان، یکی از اهداف مدیریت کارگاه‌های تکثیر، به کارگیری اصول اساسی ژنتیک و اصلاح نژاد است. بنابراین تنوع ژنتیکی برای بقای طولانی مدت یک گونه ضروری است (Bataillon, et al., 1996). مدیریت تنوع ژنتیکی در موجودات، نیازمند ارزیابی ساختار ژنتیکی و تفکیک ذخایر گونه موردنظر است (Pujolar, et al., 2009). از تحقیقات انجام گرفته در زمینه مقایسه روش‌های مختلف استخراج DNA در آبیان می‌توان به تبرک و همکاران (۱۳۹۵) که به مقایسه کارایی سه روش استخراج DNA از باله و فلس اردک‌ماهی (*Esox Lucius*) پرداختند، طحان زاد و همکاران (۱۳۹۵) که به بررسی روش ساده و کارا برای

سانتی‌گراد خارج گردیدند و در دمای اتاق قرار داده شدند تا از حالت فریز در آیند. از هر نمونه باله دمی بچه ماهیان ۲۰ میلی‌گرم با ترازوی دیجیتالی با دقت ۰/۱ میلی‌گرم وزن گردید و در میکروتیوپ ۱/۵ میلی‌لیتر قرار داده شد.

مراحل استخراج DNA با کیت استخراج DNA شرکت Gene All کشور کره جنوبی به شرح زیر است:

- CL Buffer به میزان ۲۰۰ میکرولیتر به نمونه‌ها اضافه گردید و به کمک دستگاه هموژنایزر هموژن شدند.

- آنزیم پروتئیناز K به میزان ۲۰ میکرولیتر به نمونه‌ها اضافه گردید، به مدت ۲۰ ثانیه ورتکس شدند، جهت لیز شدن به مدت ۱ ساعت در دمای ۵۶ درجه سانتی‌گراد ترموبلاک انکوبه گردیدند و اسپین شدند.

- BL Buffer به میزان ۲۰۰ میکرولیتر به تیوپ‌ها اضافه گردید، به مدت ۲۰ ثانیه ورتکس شدند، به مدت ۱۰ دقیقه در دمای ۷۰ درجه سانتی‌گراد انکوبه گردیدند و اسپین شدند.

- اتانول مطلق به میزان ۲۰۰ میکرولیتر به تیوپ‌ها اضافه گردید، ورتکس و اسپین گردیدند و به ستون‌های فیلتر دار انتقال داده شدند.

- با دور ۶۰۰۰ xg (۸۰۰۰ rpm) به مدت ۱ دقیقه سانتریفیوژ گردیدند و مواد عبور کرده از فیلتر spin column ها دور انداخته شدند.

- ۶۰۰ میکرولیتر BW Buffer اضافه گردید، با دور ۶۰۰۰ xg (۸۰۰۰ rpm) به مدت ۱ دقیقه سانتریفیوژ گردیدند و مواد عبور کرده از فیلتر spin column ها دور انداخته شدند.

جداسازی DNA ژنومیک از بافت‌های کهنه میگو ببری سبز (*Penaeus semisulcatus*) مناسب برای PCR معکوس پرداختند و رجیبی و همکاران (۱۳۹۵) که به مقایسه روش‌های متفاوت استخراج DNA از بافت‌های مختلف حلزون مخروطی دریایی (*Conus coronatus*) پرداختند می‌توان اشاره نمود. لذا اولین قدم در انجام این‌گونه مطالعات مولکولی به دست آوردن DNA ژنومی با کیفیت و کمیت مناسب است؛ بنابراین این پژوهش به منظور تعیین بهترین روش استخراج DNA از نمونه ماهیان قزل‌آلای رنگین‌کمان طلایی پرورشی صورت گرفته است.

## مواد و روش‌ها

به منظور انجام این پژوهش در سال ۱۳۹۵ تعداد ۱۰۰ قطعه بچه ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان طلایی پرورشی از مجتمع پرورش ماهی ارجمند واقع در ۵ کیلومتری شهرستان فیروزکوه در استان تهران تهیه شد و در فلاکس یخ قرار داده شدند و به آزمایشگاه بیولوژی و مولکولی دانشگاه علوم پزشکی بقیه‌الله انتقال داده شدند و تا ادامه روند پژوهش در فریزر 20- درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند. جهت انجام استخراج از باله دمی بچه ماهیان ۴ روش مختلف استخراج DNA: ۱- روش استخراج با کیت استخراج DNA شرکت Gene All کشور کره جنوبی (اکبرنژاد، ۱۳۹۵)، ۲- روش (Hongbao, et al., Trizol Reagent (2008)، ۳- روش سنتی حرارت و آنزیم پروتئیناز K (Innis, et al., 1990) و ۴- روش فنل کلروفرم (Sambrook, et al., 1989)، مورد بررسی قرار گرفت. قبل از شروع مراحل استخراج، بچه ماهیان قزل‌آلای رنگین‌کمان طلایی پرورشی از فریزر 20- درجه

- به مدت ۱۵ دقیقه با دور  $12000 \times g$  در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد سانتریفیوژ شدند. سه فاز ایجاد گردید. فاز مایع رویی RNA، فاز وسط فاز جامد و فاز مایع پایینی DNA است.

- فاز مایع پایینی که حاوی DNA است، جدا گردید و هم‌حجم آن ایزوپروپانول اضافه گردید.

- به مدت ۱ ساعت در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد انکوبه شدند.

- به مدت ۱۰ دقیقه با دور  $12000 \times g$  در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد سانتریفیوژ شدند. مایع رویی حذف گردید و رسوب حاوی DNA است.

- به رسوب حاوی DNA،  $500$  میکرولیتر اتانول  $75$  درصد اضافه گردید و سپس ورتکس شدند.

- به مدت ۵ دقیقه با دور  $10000 \times g$  در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد سانتریفیوژ شدند. مایع رویی حذف و به رسوب که همان DNA است، مقدار  $50$  میکرولیتر آب دو بار تقطیر اضافه گردید.

- به مدت ۳۰ دقیقه در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد انکوبه گردیدند تا رسوب DNA در آب دو بار تقطیر حل گردد و در نهایت به یخچال با دمای ۴ درجه سانتی‌گراد انتقال یافتند (Hongbao, et al., 2008).

مراحل استخراج DNA با روش سنتی حرارت و آنزیم پروتئیناز K به شرح زیر است:

-  $200$  میکرولیتر بافر لیز سلول به میکروتیوپ‌های  $1/5$  حاوی نمونه باله دمی بچه ماهیان اضافه گردید، به طوری که کل بافت را بپوشاند.

- جهت حذف پروتئین‌ها مقدار  $10$  میکرولیتر آنزیم پروتئیناز K اضافه گردید و ۱ دقیقه ورتکس شدند.

- به مدت ۴ ساعت در دمای ۵۵ درجه سانتی‌گراد انکوبه شدند.

-  $700$  میکرولیتر TW Buffer اضافه گردید، با دور  $6000 \times g$  ( $8000 \text{ rpm}$ ) به مدت ۱ دقیقه سانتریفیوژ گردیدند و مواد عبور کرده از فیلتر spin column ها دور انداخته شدند.

- با دور  $13000 \times g$  به مدت ۱ دقیقه سانتریفیوژ گردیدند تا TW Buffer باقی‌مانده حذف گردد.

-  $50$  میکرولیتر از AE Buffer که برای مدتی در دمای اتاق قرار داده شده بود به مرکز ستون‌ها منتقل گردید و بعد از ۱ دقیقه انکوبه شدن در دمای اتاق با دور  $13000 \times g$  به مدت ۱ دقیقه سانتریفیوژ گردیدند. مایع حاصله از سانتریفیوژ که حاوی DNA استخراجی بود جهت نگه‌داری به دمای ۴ درجه سانتی‌گراد انتقال داده شدند (اکبرنژاد، ۱۳۹۵).

مراحل استخراج DNA با روش Trizol Reagent به شرح زیر است:

-  $200$  میکرولیتر Trizol به میکروتیوپ  $1/5$  میلی‌لیتری حاوی نمونه باله دمی بچه ماهیان اضافه گردید به طوری که کل بافت را بپوشاند.

-  $10$  میکرولیتر آنزیم پروتئیناز K اضافه گردید و به مدت ۱ دقیقه به خوبی ورتکس شدند.

- به مدت ۱۵ دقیقه در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد انکوبه شدند.

-  $100$  میکرولیتر بافر لیز سلول اضافه گردید و به مدت ۲ دقیقه ورتکس شدند.

- به مدت ۱۰ دقیقه در دمای ۵۶ درجه سانتی‌گراد انکوبه شدند.

-  $100$  میکرولیتر کلروفرم اضافه گردید و میکروتیوپ‌ها به شدت تکان داده شدند تا دو فاز نمایان گردد.

- به مدت ۱۵ دقیقه در دمای اتاق انکوبه شدند.

- به مدت ۳۰ دقیقه در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد انکوبه گردیدند تا رسوب DNA در آب دو بار تقطیر حل گردد و در نهایت به یخچال با دمای ۴ درجه سانتی گراد انتقال یافتند (Sambrook, et al., 1989). جهت بررسی کیفیت و کمیت DNA های استخراج شده در هر ۴ روش مذکور از روش متداول الکتروفورز ژل آگاروز ۱ درصد (Moore, et al., 1991) و دستگاه نانودراپ استفاده شد. سپس جهت تکثیر ژن Tyrosine در ماهیان قزل آلائی رنگین کمان طلایی پرورشی به طول ۴۲۳ جفت باز از آغاز گره های اختصاصی Tyr1.2f و Tyr1.2r (Lori et al., 1999) با توالی های:

Tyr1.2r 5' CCTCCCTACTCTGACATCGT3'  
Tyr1.2f 5' CAGCTCAGACTATGTCATC3'

استفاده گردید. به منظور انجام واکنش زنجیره ای پلیمرز (PCR) ژن Tyrosine در حجم ۲۰ میکرولیتر از ۱۰ میکرولیتر مسترمیکس، ۱ میکرولیتر DNA استخراجی، ۱ میکرولیتر پرایمر مستقیم، ۱ میکرولیتر پرایمر معکوس و ۷ میکرولیتر آب دو بار تقطیر تحت شرایط سکیل دهایی دستگاه ترموسایکلر ذیل صورت پذیرفت: واسرشته سازی کلی به مدت ۵ دقیقه در دمای ۹۴ درجه سانتی گراد، واسرشته سازی به مدت ۴۰ ثانیه در دمای ۹۴ درجه سانتی گراد، اتصال پرایمرها به مدت ۴۰ ثانیه در دمای ۵۸/۶ درجه سانتی گراد، بسط اولیه پرایمر به مدت ۴۰ ثانیه در دمای ۷۲ درجه سانتی گراد و سرانجام بسط نهایی پرایمر به مدت ۷ دقیقه در دمای ۷۲ درجه سانتی گراد برای ۳۰ سیکل در مراحل ۲ تا ۴ تنظیم گردید. نهایتاً محصولات PCR روی ژل آگاروز ۱ درصد حاوی رنگ سیف استین الکتروفورز شدند.

## نتایج

- به منظور خنثی کردن فعالیت آنزیم پروتیناز K به مدت ۵ دقیقه در دمای ۹۵ درجه سانتی گراد انکوبه گردیدند.

- به مدت ۱۰ دقیقه با دور ۱۰۰۰۰ xg سانتریفیوژ شدند. مایع رویی حاوی DNA را جدا کرده و به میکروتیوپ ۱/۵ میلی لیتری جدیدی انتقال داده و در دمای ۴ درجه سانتی گراد یخچال نگهداری شدند (Innis, et al., 1990).

مراحل استخراج DNA با روش فنل کلروفرم به شرح زیر است:

- ۲۵۰ میکرولیتر STE به میکروتیوپ های ۱/۵ میکرولیتری حاوی نمونه باله دمی بچه ماهیان اضافه گردید.

- به کمک دستگاه هموژنایزر نمونه ها به خوبی هموژن گردیدند.

- ۱۰ میکرولیتر آنزیم پروتیناز K اضافه گردید.

- به مدت ۲۰ دقیقه در دمای ۱۰۰ درجه سانتی گراد انکوبه شدند.

- به مدت ۱۰ دقیقه با دور ۱۰۰۰۰ xg سانتریفیوژ شدند. مایع رویی که حاوی DNA است جدا شده و هم حجم آن فنل کلروفرم اضافه گردید.

- به مدت ۱۰ دقیقه با دور ۱۰۰۰۰ xg سانتریفیوژ شدند. مایع رویی که حاوی DNA است جدا شده و هم حجم آن ایزوپروپانول اضافه گردید.

- به مدت ۱ تا ۲ ساعت در فریزر -20 درجه سانتی گراد قرار داده شدند.

- به مدت ۲۰ دقیقه با دور ۱۵۰۰۰ xg سانتریفیوژ شدند. مایع رویی حذف و به رسوب که همان DNA است، مقدار ۵۰ میکرولیتر آب دو بار تقطیر اضافه گردید.



۱) کیت استخراج شرکت Gene All  
۲) روش Trizol reagent  
۳) روش سنتی حرارت و آنزیم پروتئیناز K  
۴) فنل کلروفرم

شکل ۱: نتایج کیفیت و کمیت استخراج DNA با استفاده از ۴ روش استخراج DNA ۱- کیت استخراج DNA شرکت Gene All ۲- روش Trizol reagent ۳- روش سنتی حرارت و آنزیم پروتئیناز K ۴- فنل کلروفرم روی ژل آگاروز ۱ درصد

نتایج کیفیت و کمیت استخراج شده روی ژل آگاروز ۱ درصد نشان داد که بهترین کیفیت و کمیت DNA استخراج شده از لحاظ عدم آلودگی و شارپ بودن باندهای ایجاد شده مربوط به روش کیت استخراج شرکت Gene All است و در سایر روشها عدم شارپ بودن باندها و وجود اسمیر که نشان دهنده آلودگی است دیده شد (شکل ۱).

نتایج حاصل از تکثیر ژن تیروزیناز با استفاده از تکنیک PCR در شکل های ۲ تا ۵ آورده شده است.

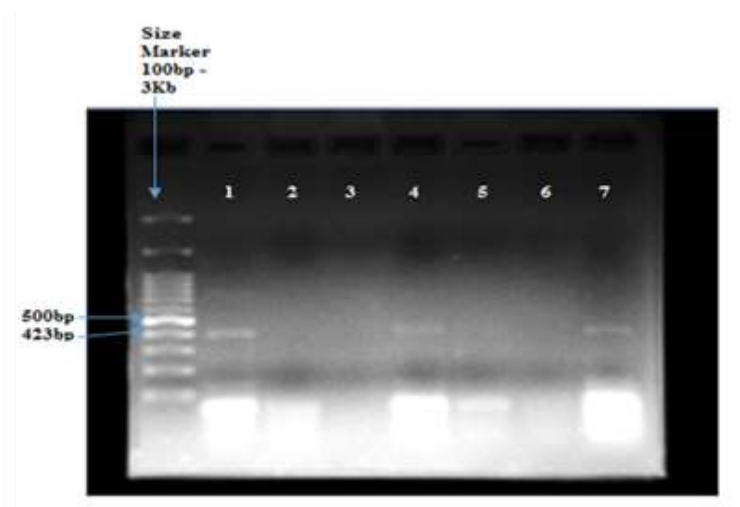
در این مطالعه ۴ روش استخراج DNA روی ۱۰۰ نمونه از باله دمی ماهیان قزل آلائی رنگین کمان طلایی مقایسه شدند. نتایج کیفیت و کمیت نانودراپ استخراج DNA با روش های مختلف در جدول شماره ۱ آورده شده است.

جدول ۱: مقایسه ۴ روش استخراج DNA از باله دمی ماهیان قزل آلائی رنگین کمان

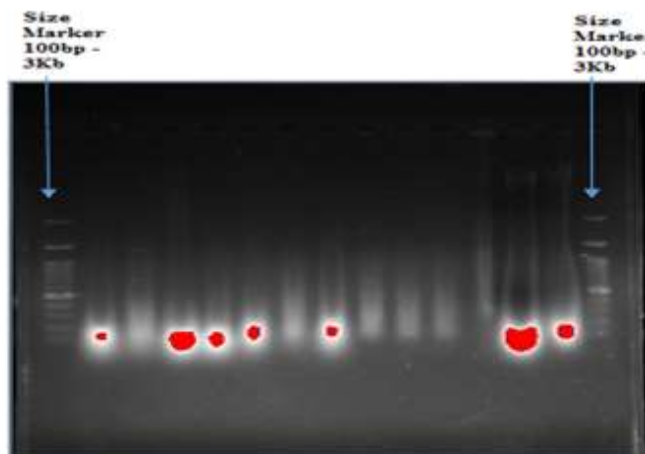
روش متغیر	میانگین غلظت	نسبت جذب نوری	زمان
کیت استخراج DNA شرکت Gene All	۱۲۰۳	۱/۸۲	<۳h
روش استخراج Trizol Reagent	۶۰۸	۱/۲۰	<۳h
K روش سنتی حرارت و آنزیم پروتئیناز	۷۱۱	۰/۴۴	>4h
فنل کلروفرم	۹۱۵	۱/۴۸	>4h

در جدول ۱ بیشترین و کمترین غلظت به ترتیب مربوط به روش های کیت استخراج DNA شرکت Gene All و روش Trizol Reagent بود و همچنین بیشترین و کمترین نسبت جذب نوری (OD) مربوط به روش های کیت استخراج DNA شرکت Gene All و روش سنتی حرارت و آنزیم پروتئیناز K بود.

نتایج کیفیت و کمیت استخراج DNA روی ژل آگاروز ۱ درصد به ترتیب در شکل ۱ آورده شده است.



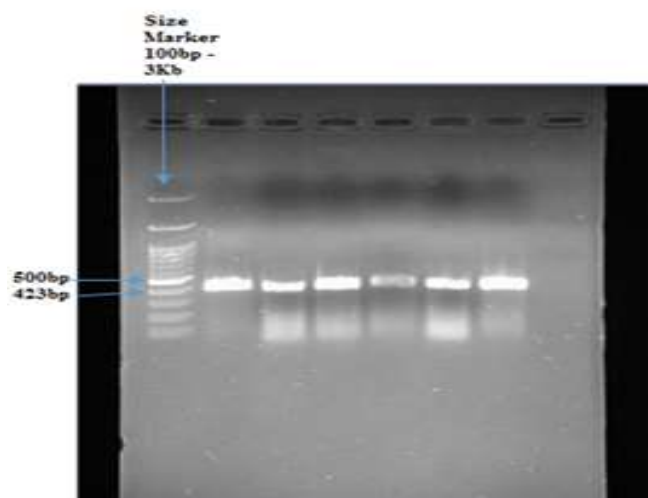
شکل ۲: نتیجه واکنش PCR روی ژن Tyrosinase در روش فنل کلروفرم باند 423bp در چاهک های شماره ۱، ۴ و ۷ مشاهده شد.



شکل ۳: نتیجه واکنش PCR روی ژن Tyrosinase در روش سنتی حرارت و آنزیم پروتئیناز K



شکل ۴: نتیجه واکنش PCR روی ژن Tyrosinase در روش استخراج Trizol



شکل ۵: نتیجه واکنش PCR روی ژن Tyrosinase در روش کیت استخراج DNA شرکت Gene All

گرفت. طی انجام این پژوهش ۳ متغیر غلظت، طیف جذب نوری و زمان مورد ارزیابی قرار گرفت و مشخص شد که بهترین روش استخراج مربوط به روش کیت استخراج DNA شرکت Gene All کشور کره جنوبی است. باندهای ایجاد شده توسط این روش شارپ بوده و از کیفیت مناسبی برخوردار هستند و می‌تواند در تحقیقات مولکولی نظیر بررسی تنوع ژنتیکی، بررسی چندشکلی ژنتیکی و ... در ماهیان قزل‌آلای رنگین کمان مورد استفاده قرار گیرد تا بتوانیم توسط تکنیک‌هایی نظیر PCR-RFLP، PCR و ... ژنوم این گونه از ماهیان را مورد تمایز قرار دهیم. در بررسی کیفیت و کمیت DNAهای استخراج شده در هر ۴ روش توسط دستگاه نانودراپ به نظر می‌آید که هر ۴ روش از غلظت و طیف جذب نوری قابل قبولی برخوردار هستند، اما در واکنش زنجیره‌ای پلیمراس (PCR) به جز روش کیت استخراج شرکت Gene All و تا حدودی روش فنل کلو فرم که چند باند کم‌رنگ مشاهده گردید ما بقیه روش‌ها موفق نبودند که می‌تواند به علت وجود آلودگی ناشی از RNA، پروتئین، لیپید و

نتایج به دست آمده از تکثیر ژن تیروزیناز مشخص نمود که باند 423bp تنها در روش کیت استخراج DNA شرکت Gene All با موفقیت کامل تکثیر شده است (شکل ۵) و این در حالی است که در روش فنل کلو فرم (شکل ۲) چند باند بیشتر تشکیل نگردید و در روش دیگر سنتی حرارت و آنزیم پروتئیناز K و Trizol reagent با وجود غلظت و خلوص تا حدودی قابل قبول هیچ باندهای مشاهده نگردید (شکل ۳ و ۴). از مزیت دیگر استخراج به روش کیت استخراج شرکت Gene All می‌توان به زمان پاسخ‌دهی کم‌تر نسبت به سایر روش‌های ذکر شده در جدول ۱ اشاره نمود.

### بحث

پژوهش انجام شده با هدف مقایسه ۴ روش استخراج DNA از ماهی قزل‌آلای رنگین کمان طلایی پرورشی (Golden Rainbow Trout: *Oncorhynchus mykiss*) به منظور مشخص نمودن بهترین روش استخراج DNA جهت مطالعه مولکولی در ماهیان قزل‌آلای رنگین کمان طلایی پرورشی مورد بررسی قرار



سایر ساختارهایی باشد که مانع از عملکرد صحیح آنزیم ها محدودگر و مهارکننده ها در طی واکنش زنجیره ای پلیمرز (PCR) می شود (Berthomieu and Meyer, 1991; Jeanpierre, 1987). مطالعه حاضر با پژوهش کیالاشکی و همکاران (۱۳۹۱) که به ارزیابی ۵ روش استخراجی DNA کیست ژیا ردیالامبلیا پرداخته است، هم خوانی دارد. کیالاشکی و همکاران مشخص نمودند که در روش جوشاندن همانند روش سنتی حرارت و آنزیم پروتئیناز k استفاده شده در پژوهش حاضر هیچ بانندی در طی فرآیند تکثیر توسط تکنیک PCR ایجاد نشده است و در روش فنل کلروفورم همانند روش فنل کلروفورم پژوهش حاضر چند بانند در کل نمونه های مورد بررسی بیشتر نمایان نشده است و بهترین روش استخراج را روش کیت (FGK Accuprep) اعلام کردند. همچنین پژوهش حاضر با پژوهش رحیمی کله و همکاران (۱۳۹۲) که به بررسی تفاوت کیفیت و کمیت DNA استخراج شده از زنبورهای پارازیتوئید توسط ۵ روش استخراج پرداخته بودند که طی آن روش استخراج Chelex را بهترین روش اعلام کردند و روش های دیگر از جمله فنل کلروفورم را به دلیل تعداد مراحل زیاد، افزایش آلودگی و هزینه زیاد مطلوب اعلام نداشتند با نتیجه پژوهش حاضر که روش فنل کلروفورم را ناکارآمد اعلام داشتیم هم خوانی دارد. در مطالعه دیگر محامی اسکویی و همکاران (۱۳۹۰) به مقایسه روش های مختلف استخراج DNA به منظور مطالعه مولکولی انگل فاسیولا پرداختند و مشخص نمودند که بهترین کیفیت و بازده PCR مربوط به دو روش Chelex و کیت استخراج است و علت ناکارآمد بودن سایر روش های استخراج از جمله روش فنل کلروفورم را همانند تحقیق حاضر وجود آلودگی ناشی

RNA، پروتئین، لیپید و سایر ساختارهایی که مانع از عملکرد صحیح آنزیم ها محدودگر و مهارکننده ها در طی واکنش زنجیره ای پلیمرز (PCR) می شود اعلام داشتند. تبرک و همکاران (۱۳۹۵) به مقایسه کارایی سه روش استخراج DNA از اردک ماهی پرداختند و برخلاف تحقیق حاضر هر سه روش استخراج از جمله روش فنل کلروفورم را کارآمد اعلام داشتند. همچنین پژوهش حاضر با مطالعه داودی و همکاران (۱۳۸۸) که به مقایسه روش های استخراج DNA از بافت پارافینه با دو روش کیت تجاری و روش سنتی حرارت و آنزیم پروتئیناز K پرداخته بودند هم خوانی نداشت. آن ها بهترین روش استخراج DNA را برخلاف تحقیق حاضر روش سنتی حرارت و آنزیم پروتئیناز K اعلام کردند. در تحقیق حاضر چهار روش مختلف استخراج DNA شامل ۱- کیت استخراج شرکت Gena، ۲- Trizol Reagent، ۳- روش سنتی حرارت و آنزیم پروتئیناز K و ۴- فنل کلروفورم مورد بررسی قرار گرفت و مشخص شد که بهترین روش استخراج از لحاظ کیفیت و کمیت DNA استخراج شده توسط دستگاه نانودراپ و ژل آگاروز ۱ درصد و همچنین از لحاظ کارآمد بودن PCR مربوط به روش کیت استخراج DNA شرکت Gene All کشور کره جنوبی است.

### سپاسگزاری

در اینجا بر خود لازم می دانیم از زحمات کلیه کسانی که ما را در انجام این تحقیق یاری نمودند سپاسگزاری نماییم.

## منابع

۱. اکبرنژاد، ب.، ۱۳۹۵. بررسی چندشکلی ژن تیروزیناز در ماهیان قزل‌آلای رنگین کمان. پایان‌نامه کارشناسی ارشد. رشته زیست‌شناسی گرایش ژنتیک. دانشکده تحصیلات تکمیلی. دانشگاه آزاد اسلامی واحد ورامین-پیشوا. ۷۸ صفحه.
۲. تبرک، م.، کلباسی مسجد شاهی، م. ر.، علوی یگانه، م. ص.، ۱۳۹۵. مقایسه کارایی سه روش استخراج DNA از باله و فلس اردک ماهی (*Esox Lucius*) ژنتیک در هزاره سوم، شماره ۳، سال یازدهم، صفحات ۳۲۰۵-۳۲۰۰.
۳. داودی، ه.، هاشمی، س. ر.، اوهندگ فونگ، س.، قربانی، م.، ۱۳۸۸. مقایسه روش‌های استخراج DNA از بافت‌های پارافینه با استفاده از روش سنتی حرارت و روش تجاری استفاده از کیت. مجله علوم آزمایشگاهی، دوره سوم، شماره ۲، صفحات ۲۹-۳۳.
۴. درافشان، س.، ۱۳۸۵. دستکاری‌های کروموزومی ماهی آزاد دریای خزر (*Salmo trutta caspius*) و قزل‌آلای رنگین کمان (*Oncorhynchus mykiss*) جهت پرورش نسل F1. رساله دکتری تخصصی. دانشکده منابع طبیعی و علوم دریایی. دانشگاه تربیت مدرس. ۱۴۴ صفحه.
۵. رجبی، ح.، ذوالقرنین، ح.، رونق، م.، ت.، سواری، الف.، شریف‌رنجبر، م.، ۱۳۹۵. مقایسه روش‌های متفاوت استخراج DNA از بافت‌های مختلف حلزون مخروطی دریایی (*Conus coronatus*). مجله زیست‌شناسی جانوری تجربی، سال ۴، شماره ۴، صفحات ۱۹-۲۵.
۶. رحیمی کلد، س.، حسینی، ر.، حاجی زاده، ج.، ۱۳۹۲. مقایسه کمیت و کیفیت روش‌های مختلف استخراج DNA از زنبورهای پارازیتوئید جنس (*Lysiphlebus*) به روش اسپکتروفتومتری. نشریه حفاظت گیاهان، جلد ۲۷، شماره ۳، صفحات ۴۰۶-۴۰۲.
۷. طحان‌زاده، ن.، حسینی، س.، ج.، علیزاده، ر.، غلامی‌دشتی، ف.، نظریان، م.، ۱۳۹۵. روش ساده و کارا برای جداسازی DNA ژنومیک از بافت‌های کهنه میگو ببری سبز (*Penaeus semisulcatus*) مناسب برای PCR معکوس. فصلنامه محیط زیست جانوری، دوره هشتم، شماره ۴، صفحات ۲۳۶-۲۲۷.
۸. عبدالحی، ح.، سید قمی، م.، پورکاظمی، م.، رضوانی، س.، نادری منش، ح.، ۱۳۸۳. مطالعه جامع ژنتیک مولکولی و اصلاح نژاد ماهیان سردآبی ایران. موسسه تحقیقات شیلات ایران. ۴۴ صفحه.
۹. کیالاشکی، الف.، شریف، م.، فخار، م.، دریایی، الف.، یقه، ع.، ۱۳۹۱. ارزیابی روش‌های مختلف استخراج DNA از کیست ژیاوردیا لامبلیا. مجله دانشگاه علوم پزشکی مازندران، دوره بیست و دوم، شماره ۹۸، صفحات ۷۴-۶۷.
۱۰. محامی اسکویی، م.، دلیمی اصل، ع.، فروزنده مقدم، م.، رکنی، م. ب.، ۱۳۹۰. مقایسه روش‌های مختلف استخراج DNA به منظور مطالعه مولکولی انگل‌های فاسیولا. نشریه دامپزشکی، شماره ۹۲، صفحات ۳۵-۳۱.
11. Aulstad, D., Kittlesen, A., 1971. Abnormal body curvatures of rainbow trout (*Salmo gairdneri*) inbred fry. J. Fish. Res. Board Can, Vol. 28, pp: 1918-1920.

21. Lori, A. Passmore., Barbara Kaesmann-Kellner Bernhard, H. F. Weber., 1999. Novel and recurrent mutations in the tyrosinase gene and the P gene in the German albino population. *Hum Genet*, Vol. 105, pp. 200-210.
22. MacGregor, B. J., Moser, D. P., Alm, E. W., Nealson, K. H., Stahl, D. A., 1997. Crenarchaeota in Lake Michigan sediment. *Appl, Environ, Microbiol*, Vol. 63, pp. 1178-1181.
23. Milligan, B. G., 1998. Total DNA isolation. In: Hoelzel AR, editor. *Molecular Genetic Analysis of Population: A Practical Approach*, 2<sup>nd</sup> Edition. Oxford, New York, Tokyo: Oxford University Press, pp. 29-64.
24. Moore, G., Cheung, W., Schwarzacher, T., Flavell, R., 1991. BIS-I, a major component of the cereal genome and atool for studying genomic organisation. *Genomics*, Vol. 10, pp. 469-476.
25. Pujolar, J. M., Deleo, G. A., Ciccotti, E., Zane, L., 2009. Genetic composition of Atlantic and Mediterranean recruits of European eel *Anguilla anguilla* based on EST-linked microsatellite loci. *Journal of Fish Biology*, Vol. 74, pp. 2034-2046.
26. Sambrook, J., Fritsch, E. F., Maniatis, T., 1989. *Molecular Cloning: A Laboratory Manual*, 2nd Edition. Cold Spring Harbor Laboratory Press, Cold Spring Harbor, New York, pp. 1626.
27. Tsai, Y. L., Olson, B. H., 1991. Rapid method for direct extraction of DNA from soil and sediments. *Appl, Environ, Microbiol*, Vol. 57, pp. 1070-1074.
28. Waldschmidt, A. M., 1997. Extraction of genomic DNA from (*Melipona quadrifasciata*) Hymenoptera: Apidae, Meliponinae. *Braz J Genet*, Vol. 20, pp. 421-423.
12. Bataillon, T. M., David, J. L., Schoen, D.J., 1996. Neutral genetic markers and conservation: Simulated germplasm collections. *Genetics*, Vol. 144, pp: 409-417.
13. Berthomieu, P., Meyer, C., 1991. Direct amplification of plant genomic DNA from leaf and root pieces using PCR. *Plant Mol Biol*, Vol. 17, pp. 555-557.
14. Chen, M., Zhu, Y., Tao, J., Luo, Y., 2008. Methodological comparison of DNA extraction from (*Holcocerrus hippophaecolus*) Lepidoptera: Cossidae for AFLP analysis. *For Study China*, Vol. 10, pp. 189-192.
15. Chen, H., Rangasamy, M., Tan, S. Y., Wang, H., Siegfried, B. D., 2010. Evaluation of five methods for total DNA extraction from western corn rootworm beetles. *PLoS one*, Vol. 5, No. 8, pp. e11963.
16. Hongbao, M. a., Young, J., Shen, C., 2008. RNA, DNA and protein isolation using TRIzol reagent. *Nature and Science*, Vol. 6, No. 3, pp. 66-75.
17. Hurt, R. A., Qiu, X., Wu, L., Roh, Y., Palumbo, A. V., Tiedje, J. M., et al. 2001. Simultaneous recovery of RNA and DNA from soils and sediments. *Appl, Environ, Microbiol*, Vol. 67, pp. 4495-4503.
18. Innis, M. A., Gelfand, D. H., Sninsky, J. J., 1990. *White TJ. PCR Protocol; A Guide to Methods and Applications*. 1st. Academic Press, Inc. New York, pp. 482.
19. Jeanpierre, M., 1987. A rapid method for the purification of DNA from blood. *Nucleic Acid, Research*, Vol. 15, No. 22, pp. 9611.
20. Kincaid, H.L., Bridges, W.R., Vonlimbach, B., 1977. Three generations of selection for growth rate in fall spawning rainbow trout. *Transactions of the American Fisheries Society*, Vol. 106, pp: 421-428.