

بررسی نقش برخی از آمینواسیدهای حفره اتصال کلترازین در فتوپروتئین نمپوسین در مقایسه با فتوپروتئین های کیسه تنان

زهره جهانی¹، مریم ملاکریمی²، رضا حسن ساجدی^{3*}، مجید تقدیر⁴، سامان حسینخانی⁵، سید محسن اصغری⁶

- 1- کارشناس ارشد بیوشیمی، گروه بیوشیمی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه گیلان، رشت
- 2- دانشجوی دکترای بیوشیمی، گروه بیوشیمی، دانشکده علوم زیستی، دانشگاه تربیت مدرس، تهران، ایران
- 3- دانشیار بیوشیمی، گروه بیوشیمی، دانشکده علوم زیستی، دانشگاه تربیت مدرس، تهران
- 4- استادیار بیوفیزیک، گروه بیوشیمی، دانشکده علوم زیستی، دانشگاه تربیت مدرس، تهران
- 5- استاد بیوشیمی، گروه بیوشیمی، دانشکده علوم زیستی، دانشگاه تربیت مدرس
- 6- استادیار بیوشیمی، گروه بیوشیمی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه گیلان، رشت

* تهران، صندوق پستی 14115 - 154
sajedi_r@modares.ac.ir

چکیده- نمپوسین از شانه دار نمپوسیس لیدی از فتوپروتئین های وابسته به کلسیم بوده که همچون فتوپروتئین های متعلق به خانواده کیسه تنان در واکنش با کلترازین نور آبی را به صورت فلش ساطع می کند. تاکنون، بیشترین بررسی ها روی فتوپروتئین های خانواده کیسه تنان انجام شده است و اطلاعات اندکی در مورد مکانیسم فتوپروتئین های شانه داران و جایگاه اتصال به کلترازین آنها وجود دارد. در این تحقیق، سه آمینواسید مهم درگیر در حفره اتصال به کلترازین نمپوسین توسط باقیمانده های متناظر با فتوپروتئین های بسیار شناخته شده از خانواده کیسه تنان جایگزین گردید. بدین منظور جهش های W59K، N105W و L127W با در نظر گرفتن شبکه پیوند هیدروژنی در اطراف حلقه های مهم کلترازین انجام شد. جهش یافته ها هیچ گونه فعالیتی از خود نشان ندادند. اسپکتروسکوپی CD و فلورسانس و مدل سازی ملکولی نشان داد که تغییرات ساختاری در جهش یافته ها به ویژه N105W و L127W نسبت به فرم وحشی محسوس است. عدم فعالیت در این جهش یافته ها دلیلی بر وجود این آمینواسیدها در حفره اتصال یا نقش شان در مکانیسم عمل است. به نظر می رسد چینش آمینواسیدها در حفره اتصال به کلترازین مربوط به دو خانواده کیسه تنان و شانه داران نسبت به هم متفاوت می باشد طوری که جایگزینی این آمینواسیدها با آمینواسیدهای متناظرشان از خانواده دیگر (مانند جهش های این تحقیق) یکپارچگی مورد نیاز جهت عملکرد بیولومینسانسی آن را از بین برده و چنان تغییرات ساختاری را منجر می شود که باعث غیرفعال شدن این پروتئین می شود.

کلیدواژگان: جهش زایی هدف دار، فتوپروتئین، نمپوسین، اکورین، کلترازین.

1- مقدمه

مطالعه فرار گرفته است ولی مکانیسم آن تعیین نشده است [10]. فتوپروتئین نمپوسین در سال 1974 توسط Ward و Seliger از شانه‌دار گونه نمپوسینس لیدی⁵ تخلیص شد [11] و با جهش‌هایی که تاکنون بر روی آن صورت گرفته‌است، برخی از آمینواسیدهای کلیدی درگیر در فعالیت بیولومینسانسی آن تعیین شده است [12]. با اینکه تشابه⁶ توالی این دو گروه از فتوپروتئین‌ها پایین است، ولی تشابه ساختاری بالایی را با هم نشان می‌دهند [13]. در خانواده کیسه‌تانان، 21 آمینواسید درون پاکت آب‌گریزی قرار دارد که با کلترازین میانکنش دارند [6]. جهش‌هایی که بر روی این آمینواسیدها صورت گرفته‌است، منجر به تغییرات چشم گیر در خصوصیات نشر نوری شده است [14]. از این تعداد فقط 4 آمینواسید در جایگاه فعال خانواده شانه‌داران حفظ شده است [13]. هدف از این تحقیق بررسی نقش برخی از آمینواسیدهای کلیدی حفره اتصال به کلترازین در فتوپروتئین نمپوسین در مقایسه با کیسه‌تانان است.

2- مواد و روش‌ها**2-1- مواد**

مارکرهای وزن مولکولی DNA (#SM0313) و پروتئین (#SM0431) از شرکت Fermentas (لیتوانی)، کانامایسین، IPTG، نوکلئوتیدها و آگارز از شرکت Invitrogen (آمریکا)، نیکل آگارز (Ni-NTA) از شرکت Qiagen (Hilden, Germany)، HEPES از شرکت Sigma (آمریکا)، *cp-coelenterazine* از شرکت Resem (هلند)، آنزیم Taq DNA Polymerase از شرکت Roche (آلمان)، آنزیم‌های *Pfu*، *DpnI*، کیت استخراج پلاسمید و کیت تخلیص محصول PCR از شرکت Bioneer (انگلیس) خریداری شد. مواد استفاده

بیولومینسانس، یکی از مباحث جالب زیستی است که با توسعه تحقیقات و کاربردهای تجزیه‌ای آن در مطالعات داخل سلولی¹ و خارج سلولی² در زمینه فرایندهای زیستی مانند بیان ژن‌ها و میانکش پروتئین-پروتئین و بالینی روز به روز بارزتر می‌شود. پروتئین‌های با فعالیت بیولومینسانسی ابزارهای ارزشمند با کاربردهای فراوان می‌باشند و تحقیقات مولکولی به منظور بهینه کردن خصوصیات نشر نوری همچون طول موج نشری، نیمه عمر و خصوصیات فیزیکی همچون فعالیت، پایداری، نفوذپذیری سلولی و تمایل به رسوب به طور متعدد انجام می‌شود [1]. از میان فتوپروتئین‌های وابسته به کلسیم، اکورین و اوبلین متعلق به خانواده کیسه‌تانان³ بیشترین توجه را به خود جلب کرده‌اند [2,3]. فرایند نشر نور در این پروتئین‌ها به این صورت است که با اتصال یون‌های کلسیم، به همراه تغییر کنفورماسیون پیوند محکم اکسیژن-کلترازین به صورت اکسیداتیو دکربوکسیله می‌شود و سپس کلترازین به فرم کلتراامید که محصول سطح برانگیخته‌است، تبدیل می‌شود. برگشت از این حالت برانگیخته برای اوبلین و اکورین همراه با نشر نور به ترتیب در طول موج‌های 491 و 469 نانومتر است [4,5]. این فتوپروتئین‌ها شامل سه جایگاه اتصال به کلسیم و یک پاکت آب‌گریز 600 انگسترومی می‌باشند که کروموفور کلترازین به طور محکم ولی نه به صورت کووالانسی به این پاکت متصل می‌شود [6,7]. علاوه بر پروتئین‌های خانواده کیسه‌تانان، فتوپروتئین‌های گروه شانه‌داران⁴ نظیر بروین، بولینوپسین و نمپوسین نیز در حال بررسی هستند [8,9]. از این خانواده ساختار کریستالوگرافی بروین مشخص شده و تا حدودی از نظر ساختاری مورد

1. *In vivo*2. *In vitro*

3. Coelentrates

4. Ctenophores

5. *Mnemiopsis leidyi*

6. homology

شده برای تهیه ژل پلی اکریل آمید و سایر مواد شیمیایی مورد نیاز از شرکت Merck (آلمان) خریداری شد.

2-2- جهش‌زایی هدف‌دار

در این تحقیق، حامل pET28a حاوی ژن کد کننده نمیوپسین 1 که در تحقیق قبلی تهیه شده بود و *E. coli* سویه BL21(DE3) برای بیان پروتئین‌ها مورد استفاده قرار گرفت [13]. جهش‌زایی به روش Quick-change انجام شد به صورتی که غیرطبیعی شدن¹ اولیه در دمای 95 درجه سانتی‌گراد به مدت 5 دقیقه، دوره‌های دمایی (22 دور) شامل: غیرطبیعی شدن در دمای 95 درجه سانتی‌گراد به مدت 1 دقیقه، چسبیدن پرایمرها به تک رشته‌ها در دمای 60 درجه سانتی‌گراد به مدت 1 دقیقه و طولیل شدن رشته‌ها در دمای 72 درجه سانتی‌گراد به مدت 13 دقیقه و توسعه نهایی در دمای 72 درجه سانتی‌گراد به مدت 10 دقیقه انجام گرفت. سپس محصول تکثیر با استفاده از کیت شرکت فرمنتاز خالص شد و با افزودن *DpnI* (5) واحد آنزیم به ازای 50 میکرولیتر محصول تکثیر) و تیمار به مدت 12 ساعت در دمای 37 درجه سانتی‌گراد هضم آنزیمی پلاسمید حاوی ژن وحشی و انتقال پلاسمید به سلول *E. coli* سویه BL21(DE3) با استفاده از روش شیمیایی انجام شد [15].

4-2- تهیه نمیوپسین سمی سنتتیک و تعیین فعالیت بیولوژیکی آن

شده برای تهیه ژل پلی اکریل آمید و سایر مواد شیمیایی مورد نیاز از شرکت Merck (آلمان) خریداری شد.

2-3- بیان و تخلیص نمیوپسین‌های طبیعی و جهش‌یافته

باکتری‌های حاوی پلاسمید نوترکیب بیانی به 5 میلی‌لیتر محیط کشت LB حاوی کانامایسین 30 میکروگرم در میلی‌لیتر تلقیح و در دمای 37 درجه سانتی‌گراد و با هوادهی مطلوب به مدت 12-14 ساعت انکوبه شد. سپس 2 میلی‌لیتر باکتری رشد کرده به 200 میلی‌لیتر محیط کشت LB حاوی کانامایسین انتقال و تا افزایش

بسته به غلظت نمیوپسین تخلیص شده، حجم مناسبی از آن به همراه 8 میکرولیتر کلنترازین 150 میکرومولار در بافر تریس 50 میلی‌مولار حاوی 10 میلی‌مولار EDTA با pH 9/0 به حجم نهایی 150 میکرولیتر رسانده شد و در دمای 4 درجه سانتی‌گراد در تاریکی به مدت 16 ساعت انکوبه شد [19]. با افزودن 50 میکرولیتر کلرید کلسیم 40 میلی‌مولار در بافر تریس 50 میلی‌مولار با pH 9/0 به 10 میکرولیتر از مخلوط فوق که با بافر تریس به حجم 50 میکرولیتر رسیده است، شدت لومینسانس اولیه با دستگاه بیولوژی متر اندازه‌گیری شد.

1. Denaturate

2-5- دورنگ نمایی دورانی¹

طیف CD برای بررسی ساختارهای دوم نمیوپسین طبیعی و سه جهش یافته W59K، N105W و L127W با غلظت 0/2 mg/ml در بافر تریس 50 میلی مولار حاوی 5 میلی-مولار NaCl، pH 9/0 توسط دستگاه اسپکتروپولاریومتر JASCO J-715 ثبت گردید و با نرم افزار مربوطه بدون تغییر در شکل کلی طیف صاف شد. نتایج به صورت بیضی واری مولی $[\theta]$ ($\text{deg cm}^2 \text{ dmol}^{-1}$) و بر اساس میانگین وزنی آمینواسیدهای نمیوپسین (MRW) تعیین شد. بیضی واری مولی به صورت $[\theta] = (\theta \times 100 \text{MRW}) / (cl)$ محاسبه گردید، به طوری که c غلظت پروتئین بر حسب میلی گرم بر میلی لیتر، l طول مسیر نور و θ بیضی واری اندازه گیری شده در دامنه طول موجی UV دور می باشد. نرم افزار JASCO مدل 1.10.02 برای تخمین ساختار دوم برای محاسبه میزان درصد هلیکس به کار گرفته شد [20].

2-6- اسپکتروسکوپی فلورسانس

فلورسانس ذاتی نمیوپسین در بافر تریس 50 میلی مولار حاوی 5 میلی مولار NaCl، pH 9/0 مورد ارزیابی قرار گرفت. غلظت نهایی پروتئین در این مطالعه 0/01 mg/ml بود. نمونه ها با طول موج 295 نانومتر برانگیخته شد و نشر آنها بین طول موج های 300-400 نانومتر ثبت شد. در ضمن پهنای باند نور جذب و نشری 10 بود و آزمایش ها در دمای 25 °C انجام شد.

برای بررسی فلورسانس خارجی، از فلوروفور 8-آنیلینو نفتالن-1-سولفونات² استفاده شد. فلورسانس خارجی نمیوپسین طبیعی و جهش یافته ها نیز مشابه با شرایط بالا مورد بررسی قرار گرفت. غلظت نهایی ANS در محلول پروتئینی 30 میکرومولار بود و نمونه ها با طول موج 350

نانومتر برانگیخته و نشر آنها بین طول موج های 400-700 نانومتر ثبت شد.

2-7- روش های محاسباتی**2-7-1- مدل سازی مقایسه ای**

مدل ساختار سوم نمیوپسین با استفاده از برنامه MODELLER.9V2 بر اساس ساختار x-ray برووین با PDB code: 2HPK، که 88/5% با نمیوپسین در توالی همسان است، ساخته شد [21]. در فرایند مدل سازی، برووین به عنوان الگوی اصلی و اکورین PDB code: 1EJ3 برای جاگذاری کلترازین در ساختار استفاده شد. با استفاده از این برنامه ده مدل اولیه برای پروتئین طبیعی و جهش یافته ها ساخته شد [21]. از بین مدل های ساخته شده، بهترین مدل براساس فاکتورهای ProCheck، Errat، Verify 3D و PSQS برای مطالعه مقایسه ای با الگو مورد استفاده قرار گرفت. برنامه ProCheck کیفیت استروشیمی ساختار پروتئین را از طریق آنالیز ژئومتری باقیمانده-باقیمانده و ژئومتری کلی ساختار را نشان می دهد، برنامه Errat به آنالیز آماری میانکنش های بین انواع اتم های مختلف می پردازد، برنامه Verify 3D سازگاری مدل اتمی (3D) با توالی آمینواسیدی مربوطه (1D) را بر اساس موقعیت و محیط تعیین می کند و نتایج را با یک ساختار مناسب مقایسه می کند و برنامه PSQS محاسبه انرژی کیفی ساختار پروتئین می باشد. پارامترهای ساختاری نظیر تعداد پیوندهای هیدروژنی و پل نمکی به کمک وب سایت IF WHAT (<http://swift.cmbi.ru.nl/whatif/>) بررسی شدند [22]. از برنامه Chimera برای نمایش و مقایسه مدل های ساخته شده استفاده گردید [23]. برنامه BLAST P برای انجام مطالعات درصد تشابه به کار گرفته شد [24]. توالی های آمینواسیدی فتوپروتئین ها از پایگاه های اطلاعاتی EMBL/GenBank [25] و Swiss-Prot [26] گرفته شد. مقایسه توالی چندگانه فتوپروتئین ها

1. Circular Dichroism

2. 1-Anilino-8-naphthalene sulfonate

با استفاده برنامه CLUSTAL W انجام گرفت [27].

جهش‌زایی هدف‌دار انجام و به منظور تایید جهش‌ها، توالی‌یابی انجام شد. نتایج توالی‌یابی تایید کننده جهش‌های مورد نظر بود. پروتئین‌ها به روش کروماتوگرافی تمایلی با استفاده از ستون نیکل با موفقیت و با خلوص بالا تخلیص شدند (شکل 2).

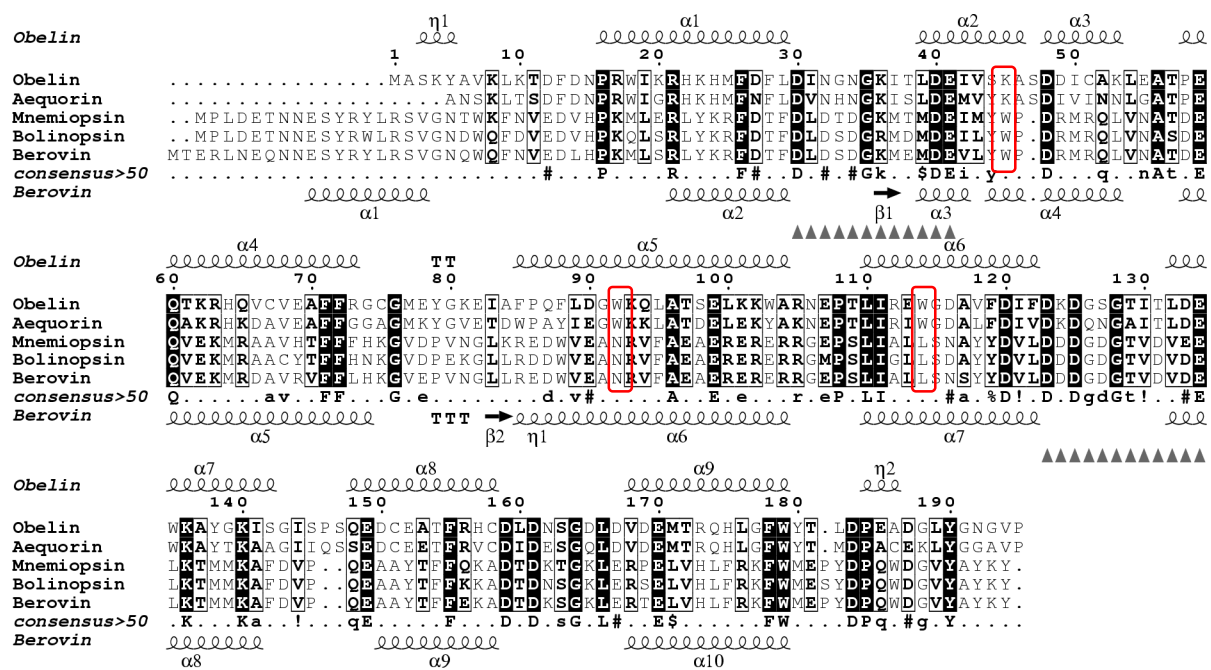
3- یافته‌ها

3-1- طراحی و ایجاد جهش، بیان و تخلیص پروتئین

در این مطالعه، پروتئین‌های جهش‌یافته نمیوپسین با جهش در موقعیت‌های 59 (W59K)، 105 (N105W) و 127 (L127W) طراحی شدند. با توجه به کمبود اطلاعات ساختاری و جهش‌زایی در فتوپروتئین‌های شانه‌داران، انتخاب جایگاه‌های جهش بعد از بررسی دقیق جایگاه‌های اتصال به کلنترازین فتوپروتئین‌های کیسه‌تان همانند اکورین و اوبلین و مطالعه جهش‌های قبلی در این خانواده و مقایسه توالی این دو گروه انجام گرفت (شکل 1). بعد از استخراج پلاسمید حاوی ژن نمیوپسین 1 وحشی به منظور استفاده از این حامل به عنوان قطعه الگو،

3-2- تعیین فعالیت پروتئین‌های وحشی و جهش‌یافته

به منظور سنجش فعالیت بیولومینسانسی، محلول کلرید کلسیم 40 میلی مولار به پروتئین‌های وحشی و جهش‌یافته انکوبه شده با کلنترازین اضافه و فعالیت اولیه آنها اندازه‌گیری شد (جدول 1). نتایج نشان داد که جهش‌های W59K، N105W و L127W پروتئین را تقریباً به طور کامل غیرفعال کرده‌اند.



شکل 1 تطبیق توالی‌های¹ فتوپروتئین‌های دو گروه شانه‌داران و کیسه‌تان که با استفاده از برنامه ESPript2.2 نمایش داده شده‌است. در شکل لوپ‌های اتصال کلسیم با علامت مثلث توپر، هلیکس‌ها با α، صفحات بتا با β، مارپیچ با 3₁₀ η، دورها با T و EF-hand های II, I و III نشان داده شده‌اند. محل جهش‌ها با کادر قرمز نمایان شده است. موقعیت ساختارهای دوم بر اساس اوبلین با PDB code: 2F8P و برووین با PDB code: 2HPK به عنوان الگوی ساختاری استفاده شده است و شماره آمینواسیدها بر اساس اوبلین می‌باشد.

1. Multiple Sequence Alignment

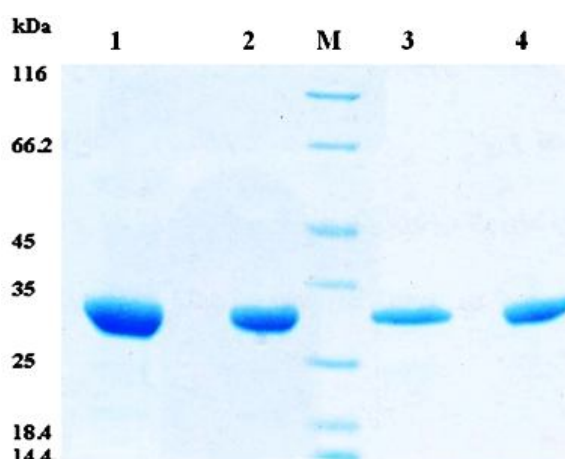
آلفا-هلیکس و فشردگی کمتر آن شده‌اند. کاهش شدت طیف‌های مربوطه برای جهش‌یافته‌های W59K نسبت به نمیوپسین طبیعی نیز مشاهده شد، اما این کاهش نسبت به دو جهش دیگر کمتر بود.

4-3- فلورسانس ذاتی

برای بررسی تغییرات ساختار سوم پروتئین‌ها از تکنیک فلورسانس استفاده شد. شکل 3- ب مربوط به طیف نثری فلورسانس ذاتی نمیوپسین طبیعی و سه جهش‌یافته می‌باشد که با طول موج 295 nm برانگیخته شد. نتایج نشان داد که در جهش‌یافته‌های N105W و L127W خصوصاً N105W شدت فلورسانس ذاتی نسبت به نمیوپسین طبیعی بسیار کاهش یافته است، که بیانگر تغییرات ساختاری شدید در آن‌ها است. اما در جهش‌یافته W59K، کاهش شدت فلورسانس و در نتیجه تغییرات در سطح ساختار سوم خیلی محسوس نیست.

5-3- بررسی طیف فلورسانس خارجی

برای بررسی دقیق‌تر تغییرات ساختاری، از فلورسانس خارجی با استفاده از فلئوئوفور ANS استفاده شد. با توجه به شکل 3- ج، شدت فلورسانس خارجی جهش‌یافته‌های W59K، N105W و L127W نسبت به فتوپروتئین طبیعی کاهش یافته است. پس می‌توان نتیجه گرفت که ساختار این جهش‌یافته‌ها فشرده‌تر و نواحی هیدروفوب پوشیده‌تر شده‌اند.



شکل 2 SDS-PAGE مربوط به تخلیص فتوپروتئین نمیوپسین وحشی و سه جهش‌یافته آن: مارکر وزن مولکولی پروتئین برحسب کیلودالتون (M); نمیوپسین وحشی (1); Trp59Lys (2); Leu127Trp (3) و Asn105Trp (4).

جدول 1 فعالیت ویژه نمیوپسین طبیعی و جهش‌یافته‌های آن

| Mnemiopsin | Specific activity (RLU/sec.mg protein) | Activity (%) |
|------------|--|--------------|
| Wild type | 23912118 | 100 |
| W59K | 54138 | 0/2 |
| N105W | 10000 | 0/04 |
| L127W | 28500 | 0/1 |

3-3- دو رنگ نمای دورانی (CD)

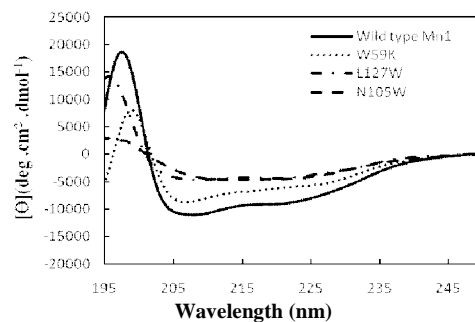
ساختار دوم نمیوپسین وحشی و سه جهش‌یافته آن با استفاده از اسپکتروسکوپی CD در ناحیه دور UV ارزیابی شد که نتایج آن در شکل 3- الف آورده شده است. همان‌طور که مشاهده می‌شود جهش‌یافته‌های L127W و N105W تغییرات ساختاری محسوسی را در ساختار دوم پروتئین ایجاد کرده‌اند و منجر به کاهش شدید ساختار

جدول 2 مقایسه تعداد پیوندهای هیدروژنی و پل‌های نمکی نمیوپسین طبیعی و جهش‌یافته‌های آن

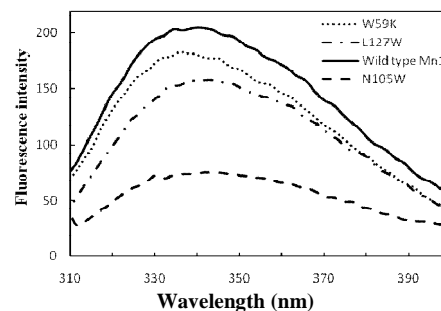
| | Wilde type /W59K | Wilde type /L127W | Wilde type /N105W |
|--------------------|------------------|-------------------|-------------------|
| Hydrogen Bonds | | | |
| Mutated Residue | 2/3 | 3/3 | 5/2 |
| Ligand-Protein | 5/5 | 5/6 | 5/5 |
| Total | 221/237 | 221/242 | 221/235 |
| Total Salt Bridges | 143/147 | 143/142 | 143/152 |

4- بحث

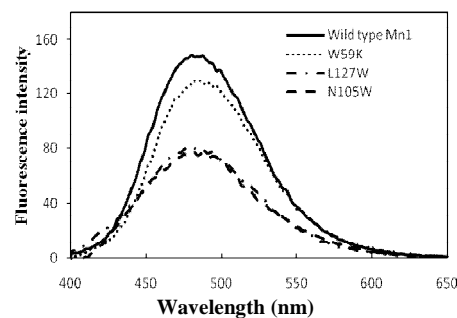
برای انتخاب جایگاه‌های جهش، ابتدا جهش‌هایی که روی فتوپروتئین‌های اکورین و اوپلین صورت گرفته بود، مطالعه گردید. در یک مطالعه، جهش‌یافته‌های اکورین با جهش در آمینواسیدهای Tyr132، Phe113، Trp108، Tyr82، Trp86، His16 و Tyr132 ایجاد شدند [14]. این آمینواسیدها بعد از بررسی دقیق جایگاه فعال ساختار کریستالی اکورین و مطالعه کارهای قبلی که توسط محققان دیگر انجام شده بود برای جهش انتخاب شده بودند [6]. نتایج نشانگر این بود که بیشتر جهش‌هایی که تغییرات چشم‌گیر را موجب شده‌اند، در اطراف حلقه 1 در موقعیت کربن 6 قرار دارند. این حلقه توسط پیوندهای هیدروژنی که تریاد کاتالیک His16، Tyr82 و Trp86 در این ناحیه ایجاد کرده است، پایدار می‌شود. هر جهشی که این آمینواسیدها را درگیر کند، تغییر در خصوصیات نشر نوری را موجب می‌شود و این‌گونه استنباط می‌شود که پیوندهای هیدروژنی این گروه یکی از مهم‌ترین میانکنش‌هایی است که حلقه 1 کلترازین را تثبیت و مسئول خصوصیات نشری است. این آمینواسیدها مسئول پایداری حلقه اول کلترازین هستند و می‌توان در نظر گرفت که آنها مسئول سرعت نشر بیولومینسانس هستند [14]. در فتوپروتئین اوپلین در موقعیت تریاد Trp92 قرار دارد که متناظر با Trp86 در اکورین است. جهش‌یافته اوپلین Trp92Phe علاوه بر باند معمول خود در 485 نانومتر باند دوم شدیدی در 410 نانومتر داراست. محققان دلیل این جابه‌جایی نوری را نتیجه برداشت پیوند هیدروژنی می‌دانند که بین ایندول Trp92 با گروه هیدروکسیل 6- فنیل کلترازین برقرار می‌شود. عدم تشکیل این پیوند از طریق سیستم پیوندی کونژوگه در حالت برانگیخته کلترامید بر پیوند هیدروژنی بین موقعیت N1 و Tyr138 اثر می‌گذارد و گونه یونی II کلترامید ایجاد می‌شود. مطالعات فلورسانس کلترامید و آنالوگ‌های آن نشان داده



الف - طیف‌های CD ناحیه دور UV



ب - طیف‌های فلورسانس ذاتی



ج - طیف‌های فلورسانس ANS

شکل 3 مطالعات اسپکتروسکوپی نیوپسین وحشی و جهش‌یافته‌های Trp59Lys، Trp127Leu و Trp105Asn.

3-6- بررسی پیوند هیدروژنی و پل نمکی

برای بررسی تغییرات ساختاری علاوه بر موارد ذکر شده، تعداد پیوندهای هیدروژنی کل ساختار، تعداد پیوندهای هیدروژنی پروتئین با لیگاند و تعداد پل نمکی کل (جدول 2) با استفاده از وب سایت WHAT IF و برنامه Chimera محاسبه شد. نتایج نمایانگر افزایش تعداد پیوند هیدروژنی کل ساختار در هر سه جهش‌یافته و افزایش تعداد پل نمکی به جز جهش‌یافته L127W می‌باشد.

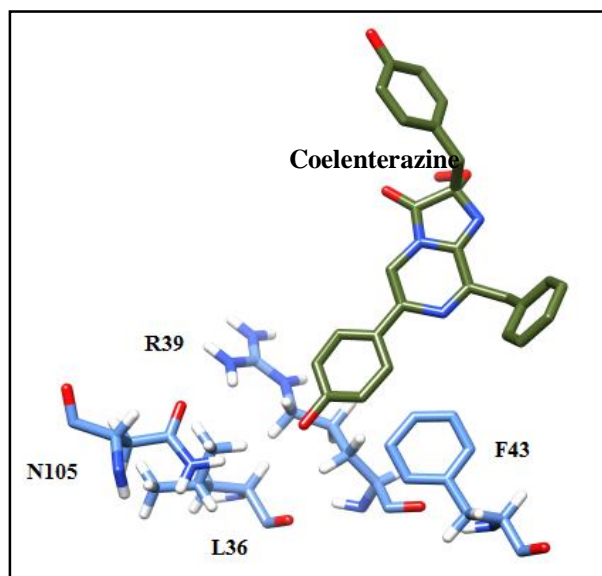
ناشناخته هستند. این سه گروه میانکنش‌ها عبارتند از: 1- گروه OH فنولی Tyr132 که هم سطح حلقه ایمیدازوپیرازینون لیگاند قرار گرفته، با N1 حلقه پیوند هیدروژنی می‌دهد و همچنین از طریق پیوند هیدروژنی با یک مولکول آب (W2)، به His58 متصل می‌شود. ایمیدازول این هیستیدین در نزدیکی حلقه ایندول Trp108 که سیستم حلقه ایمیدازوپیرازینون را پوشانده، قرار دارد. فعالیت لومینسانسی بسیار پایین جهش‌یافته-های W108M, W108F, H58F, W108Y و W108Y تایید کننده اهمیت این میانکنش‌ها است [29-31]. آمینواسید Leu127 در نمپوسین متناظر آمینواسید Trp108 در اکورین است (شکل 1) که جزو 21 آمینواسید جایگاه فعال محسوب شده و احتمالاً در پایداری حلقه 2 کلترازین نقش دارد. لذا این جایگاه به عنوان یکی از جایگاه‌های جهش انتخاب شد و به آمینواسید متناظرش در اوبلین و اکورین تبدیل شد. از دیگر جایگاه‌های جهش، Trp59 نمپوسین در هلیکس B در EF-hand I و در موقعیتی معادل با Lys39 در اکورین (یا Lys45 در اوبلین) می‌باشد که در مجاورت گروه هیدروکسی بنزیل در موقعیت کربن 8 (C8) کلترازین قرار دارد. این حلقه از اهمیت ویژه‌ای برخوردار است، به طوری که جهش-هایی که در اطراف این حلقه در اکورین و اوبلین صورت گرفته‌است، تقریباً باعث غیرفعال شدن پروتئین شده‌است [14]. اما با وجود این موضوع، در فتوپروتئین‌های شانه‌داران از جمله نمپوسین به جای لیزین، تریپتوفان قرار دارد (شکل 1). بنابراین در این مطالعه، آمینواسیدهای Trp59, Leu127 و N105 در نمپوسین به ترتیب به آمینواسیدهای متناظرشان (Trp, Lys, Trp) در اکورین و اوبلین جهش یافتند. جایگاه‌های جهش در نمپوسین طبیعی و جهش‌یافته‌ها در شکل 5 نشان داده شده است.

است که چندین گونه یونی وجود دارند: (II) گونه خنثی¹ با طول موج بیشینه در 400 نانومتر، (III) مونوآنیون آمیدی با طول موج حداکثر در محدوده 440-475 نانومتر، (IV) آنیون فنولات با طول موج حداکثر در حدود 480-490 نانومتر و گونه‌های آنیونی دیگری که طول موج‌های بالاتر نشر نور را دارند [28]. شواهد نشان می‌دهد که حالت برانگیخته III به عنوان اولین سطح برانگیخته در اکورین در نشر طیف بیولومینسانسی نقش دارد. البته در اوبلین یک باند کوچک در ناحیه 400 نانومتر مشاهده می‌شود که در جهش‌یافته W92F این باند قوی‌تر می‌شود که مربوط به حالت برانگیخته II است [28].

خصوصیات نشری تغییر یافته جهش‌هایی که در تریاد His16, Tyr82, Trp86 در اکورین (و معادل آن در اوبلین) صورت گرفته است از یک سو، و از سوی دیگر مشاهده عدم فعالیت آنالوگ‌های کلترازین که با تغییر در حلقه اول در موقعیت کربن 6 حاصل می‌شوند، بیانگر اهمیت این حلقه و آمینواسیدهای اطراف آن در فرایند بیولومینسانس است. بعد از آنکه توسط برنامه 9.9 Modeller مدل نمپوسین ساخته و بهترین مدل انتخاب شد، توسط برنامه Chimera حلقه 6 و آمینواسیدهای اطراف مدل انتخاب شده مورد بررسی قرار گرفت (شکل 4).

در نهایت آمینواسید Asn105 در نمپوسین که متناظر آمینواسید Trp86 در اکورین (Trp92 در اوبلین) می‌باشد به عنوان یکی از جایگاه‌های جهش انتخاب شد. علاوه بر میانکنش‌های نواحی تریاد، سه گروه میانکنش زنجیره جانبی در حفره اتصال قابل توجه‌است. این میانکنش‌ها کلترازین را در جایگاه اتصال قرار می‌دهند و به نظر می‌رسد که بعضی از آنها اهمیت عملکردی برای مکانیسم عمل اکورین داشته باشند، هر چند که این عملکردها

1. Neutral Species

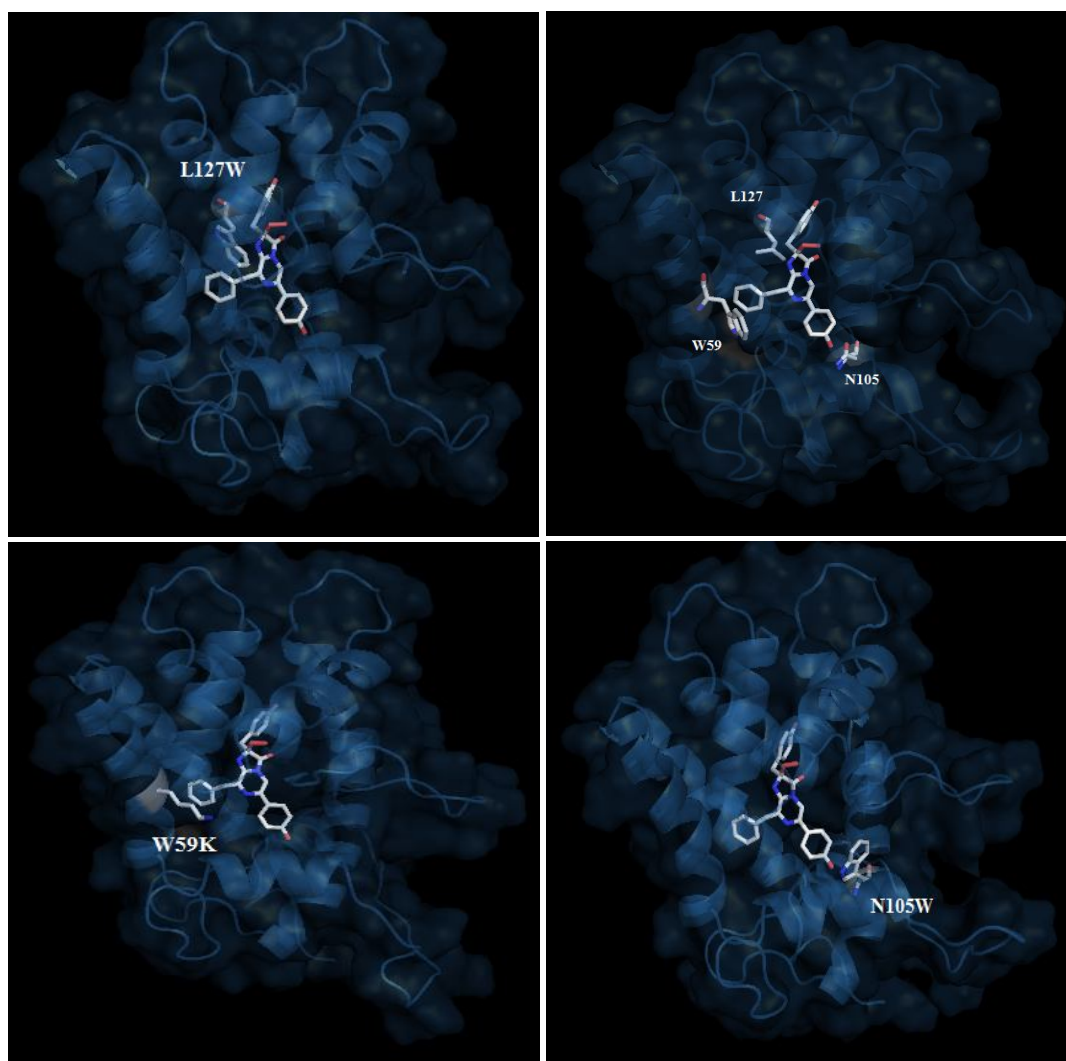


شکل 4 نمایی نزدیک از موقعیت ساختاری باقی مانده‌های اطراف حلقه 1 در موقعیت کربن 6 کروموفور کلنترازین در نمیوپسین طبیعی. مولکول کلنترازین که به رنگ سبز نمایش داده شده است، بر اساس اکورین در ساختار مدل جای داده شده است.

طولانی‌تر و برابر 16 ساعت بعد از انکوباسیون در تاریکی و دمای 4 درجه سانتی‌گراد می‌باشد [33,32]. سوبسترای مناسب برای نمیوپسین طبیعی و سه جهش‌یافته کلنترازین cp و غلظت کلنترازین به منظور باز تولید هر چهار پروتئین 150 میکرومولار بود. بررسی اولیه نتایج فعالیت بیولومینسانسی نمیوپسین طبیعی و سه جهش‌یافته نشانگر این بود که هر سه جهش باعث از بین رفتن فعالیت پروتئین می‌شود (جدول 1).

به منظور بررسی محتوای ساختارهای دوم نمیوپسین طبیعی و سه جهش‌یافته از طیف سنجی دو رنگ نمایی دورانی ناحیه دور استفاده شد. طیف CD در ناحیه دور UV پروتئین‌های ماریپیچی دارای دو پیک منفی در طول موج‌های 208 و 222 نانومتر برای ساختار ماریپیچ آلفا می‌باشد (شکل 3). پس از جهش، شدت طیف کاهش قابل توجهی داشته است که نشان دهنده کاهش ساختار دوم پروتئین در اثر جهش است. نتایج بدست آمده نشان می‌دهد که تغییرات مربوط به ساختار دوم جهش‌یافته W59K نسبت به دو جهش‌یافته دیگر کمتر است.

جهش‌زایی هدف‌دار ژن نمیوپسین برای هر سه جهش‌یافته به روش Quick-change انجام شد. برای بررسی فعالیت و تعیین ویژگی‌های پروتئین جهش‌یافته، بیان پروتئین انجام شد. بعد از بیان در زمان‌های مختلف، مشخص شد که پروتئین‌های طبیعی و سه جهش‌یافته L127W, W59K و N105W بهترین بیان را پس از 5 ساعت القا در دمای 26°C دارا می‌باشند. پس از بیان ژن‌های نمیوپسین جهش‌یافته، بواسطه وجود دنباله هیستیدینی در پروتئین‌های نوترکیب، پروتئین‌ها طی یک مرحله با استفاده از کروماتوگرافی تمایلی با درصد خلوص بالا تخلیص گردیدند. بر اساس آنالیز SDS-PAGE، در نهایت یک باند پروتئینی در ناحیه حدود 27 کیلوالتون معادل وزن مولکولی پروتئین یعنی 24 کیلوالتون به همراه دنباله هیستیدینی 3 کیلوالتونی آن برای هر چهار پروتئین ظاهر شد (شکل 2). به منظور حذف ایمیدازول، نمونه‌ها دیالیز شدند. برای ایجاد فتوپروتئین‌های فعال، از غلظت‌های یکسان نمیوپسین طبیعی و سه جهش‌یافته استفاده شد. به دلیل عدم وجود آمینواسیدهای سیستئین در ساختار نمیوپسین زمان بازسازی نمیوپسین نسبت به اکورین



شکل 5 نمایشی از جایگاه‌های جهش نسبت به کروموفور کلترازین در نمپوسین طبیعی و جهش‌یافته‌ها

تغییرات ساختاری است که می‌تواند در اثر قرار گرفتن آمینواسیدهای تریپتوفان در محیط آب‌گریز یا آب‌دوست طی تغییر موقعیت آمینواسیدهای باردار با اثر خاموش کنندگی نسبت به آمینواسیدهای تریپتوفان باشد و نیز اتصال زیرواحد، اتصال لیگاند یا باز شدن ساختار، که همگی به طریقی بر روی محیط پیرامون ایندول تریپتوفان تاثیر می‌گذارند. بنابراین، در فلورسانس ذاتی علاوه بر تغییرات ساختاری، مسأله بار نیز حائز اهمیت است [34]. در این تحقیق تریپتوفان‌های پروتئین در ناحیه 295 نانومتر تحریک شد و نشر آنها مطالعه گردید. پروتئین نمپوسین دارای پنج تریپتوفان در ساختار خود است. با توجه به

جایگزینی N105W و L127W تغییرات ساختاری محسوسی در سطح ساختار دوم جهش‌یافته‌ها نسبت به پروتئین وحشی ایجاد کرده به طوری که منجر به کاهش ساختار دوم و یا فشردگی کمتر آن شده است.

برای بررسی ساختار سوم پروتئین‌ها از تکنیک فلورسانس استفاده شد. ویژگی با ارزش فلورسانس ذاتی پروتئین‌ها در ارتباط با حساسیت بالای تریپتوفان موجود در آنها نسبت به محیط شان است. جذب پروتئین‌ها در طول موج 280 نانومتر به علت آمینواسیدهای تیروزین و تریپتوفان می‌باشد. اما جذب در طول موج 295-305 نانومتر اکثراً به علت تریپتوفان است. تغییر در طیف تریپتوفان حاصل

جهش‌ها، به ویژه L127W, N105W تغییرات کنفورماسیون موضعی را سبب شده است به طوری که ساختار آن‌ها فشرده نشده بلکه سطوح آب‌گریز کمتر در معرض فرار گرفته است.

آنچه که از جدول 2 بر می‌آید این است که در پروتئین‌های جهش‌یافته تعداد پیوندهای هیدروژنی بین لیگاند و پروتئین تغییر چندانی نشان نداده ولی تغییرات آن در کل ساختار چشم‌گیر بوده است. تغییرات پل نمکی نیز مشهود است که می‌تواند دلیلی دیگر جهت تغییرات ساختاری در پروتئین باشد.

غیرفعال شدن جهش‌یافته‌ها می‌تواند به دو علت باشد: 1- تغییرات ساختاری؛ که نتایج حاصل از دو رنگ‌نمایی دورانی، فلورسانس ذاتی و خارجی، پیوندهای هیدروژنی و پل نمکی این موضوع را تأیید می‌کند. 2- تغییر در یک یا چند میانکنش که در آغاز واکنش نشر نور ضروری‌اند، به عنوان مثال میانکنش‌هایی که در تشکیل پل پراکسیدی نقش دارند [32]. این تغییرات باعث می‌شود واکنش شروع نشود. عدم فعالیت در جهش‌یافته‌های موجود دلیلی بر وجود این آمینواسیدها در حفره اتصال یا نقش‌شان در مکانیسم عمل است.

آنچه که از مطالعات تئوری بر می‌آید این است که در هر سه جهش‌یافته تغییرات ساختاری رخ داده است که نتیجه آن در حذف فعالیت مشهود است. با توجه به مکانیسم نشر نور این گروه از فتوپروتئین‌ها لازم است ابتدا تخریب عامل پراکسیدی صورت پذیرد تا فرایند نشر نوری آغاز شود. به نظر می‌رسد تغییراتی که در ساختار ایجاد می‌شود، اگر مانع فرایند تخریب عامل پراکسیدی نشود، همچنان فرایند نشر نور صورت خواهد پذیرفت. اما اگر تغییرات ساختاری به گونه‌ای رخ دهد که مانع این فرایند تخریب شود، فعالیت را مهار خواهد کرد. نتیجه اینکه، این گونه به نظر می‌رسد که شروع مکانیسم خیلی وابسته به تغییرات ساختار کلی پروتئین نباشد، اما مسلم است که

شکل 3، طیف فلورسانس ذاتی بدست آمده از نمیوپسین طبیعی و سه جهش‌یافته دارای یک پیک پهن با λ_{max} حدود 342 نانومتر می‌باشند، در حالی که کاهش نشری شدیدی برای جهش‌یافته N105W و بعد L127W و کاهش خفیفی برای جهش‌یافته W59K مشاهده می‌شود. این یافته‌ها بیانگر تغییرات ساختاری کمتر در جهش‌یافته W59K و تغییرات ساختاری بیشتری در جهش‌یافته‌های N105W و L127W نسبت به پروتئین وحشی می‌باشد و می‌توان عنوان کرد که در جهش‌یافته‌های N105W و L127W باقیمانده‌های تریپتوفان در محیط قطبی‌تر قرار گرفته‌اند. این تغییرات می‌تواند به صورت موضعی یا به صورت کلی یعنی باز شدن ساختار نسبت به ساختار طبیعی باشد و در برداشت اولیه بیانگر باز شدن ساختار جهش‌یافته‌های N105W و L127W نسبت به ساختار وحشی می‌باشد. به منظور بررسی دقیق‌تر تغییرات ساختاری جهش‌یافته‌ها از فلورسانس خارجی با استفاده از پروب ANS استفاده شد. این ترکیب با اتصال به پاکت‌های آب‌گریز در سطح پروتئین با میل ترکیبی بالا باعث جابجایی به سمت طول موج‌های کوتاه‌تر (محیط غیرقطبی) در طیف فلورسانس می‌شود. شدت فلورسانس خارجی برای هر سه جهش‌یافته نسبت به پروتئین وحشی کاهش یافته است و این کاهش برای جهش‌یافته‌های L127W و N105W بیشتر است. یک احتمال این است که ساختار جهش‌یافته‌های L127W و N105W فشرده‌تر از حالت طبیعی است که باعث شده نواحی آب‌گریز در این جهش‌یافته‌ها نسبت به نمیوپسین طبیعی کمتر در معرض باشند. اما به دو علت این احتمال ضعیف است: 1- نتایج حاصل از طیف سنجی CD و فلورسانس ذاتی بیانگر فشرده‌تر بودن ساختار پروتئین طبیعی و جهش‌یافته W59K نسبت به این دو جهش‌یافته می‌باشد و 2- بررسی فعالیت بیولومینسانسی پروتئین‌های فوق بر خلاف این احتمال و نتیجه‌گیری است. به نظر می‌رسد

6- منابع

- [1] Shimomura, O. (2006) *Bioluminescence: chemical principles and methods*. World Scientific Pub Co Inc.
- [2] Ashley, C. C. and Campbell, A. K. (1979) *Detection and Measurement of Free Ca ions in Cells*, Amsterdam and New York.
- [3] Blinks, J. R., Prendergast, F. G., and Allen, D. G. (1976) Photoproteins as biological calcium indicators. *Pharmacol. Rev.* 28, 1-93.
- [4] Shimomura, O. and Johnson, F. H. (1978) Peroxidized coelenterazine, the active group in the photoprotein aequorin. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 75, 2611-2615.
- [5] Shimomura, O., Johnson, F. H., and Morise, H. (1974) Mechanism of the luminescent intramolecular reaction of aequorin. *Biochemistry* 13, 3278-3286.
- [6] Head, J. F., et al. (2000) The crystal structure of the photoprotein aequorin at 2.3 Å resolution. *Nature* 405, 372-376.
- [7] Liu, Z. J., et al. (2000) Structure of the Ca²⁺-regulated photoprotein obelin at 1.7 Å resolution determined directly from its sulfur substructure. *Protein Sci.* 9, 2085-2093.
- [8] Anctil, M. and Shimomura, O. (1984) Mechanism of photoinactivation and re-activation in the bioluminescence system of the ctenophore *Mnemiopsis*. *Biochem. J.* 221, 72-269.
- [9] Hastings, J. W. and Morin, J. G. (1968) Calcium activated bioluminescent protein from ctenophores (*Mnemiopsis*) and colonial hydroids (*Obelia*). *Biol. Bull.* 135, 422.
- [10] Galina, A., et al. (2013) Spatial structure of the novel light-sensitive photoprotein berovin from the ctenophore *Beroe abyssicola* in the Ca²⁺-loaded apoprotein conformation state. *Biochim. Biophys. Acta* 1834, 2139-2146.
- [11] Ward, W. W. and Seliger, H. H. (1974) Properties of mnemiopsin and berovin, calcium-activated photoproteins from the ctenophores *Mnemiopsis* species and *Beroe ovata*. *Biochemistry* 13, 1500-1510.
- [12] Mahdavi, A., et al. (2013) Site-directed mutagenesis of photoprotein mnemiopsin: implication of some conserved residues in bioluminescence properties. *Photochem. Photobiol. Sci.* 12, 467-478.
- [13] Aghamaali, M. R., et al. (2011) Cloning, Sequencing, Expression and Structural Investigation of Mnemiopsin from *Mnemiopsis leidyi*: An Attempt Toward Understanding Ca²⁺-Regulated Photoproteins. *Protein J.* 30, 566-574.
- [14] Dikici, E., et al. (2009) Aequorin variants with

این تغییرات ساختاری می‌تواند روی خواص نشری نظیر طول موج نشری، مدت زمان نشر و ... که وابسته به چگونگی میانکنش لیگاند با پروتئین است، تأثیرگذار باشد.

در این تحقیق با آنکه آمینواسیدهای تغییر یافته با آمینواسیدهای متناظرشان در فتوپروتئین‌های کیسه‌تان جایگزین شده‌اند (براساس تطبیق توالی‌ها)، اما تغییرات در ساختار و به ویژه عملکرد بواسطه این جایگزینی‌ها در نمپوسین بسیار شدید بوده به طوری که هر سه جهش‌یافته غیرفعال شده‌اند. مطالعات ساختاری میان دو گروه فتوپروتئین‌های کیسه‌تان و شانه‌داران دلالت بر این دارد که با وجود تفاوت‌های عمده در توالی، دارای ساختارهای بسیار مشابه هستند [13]. اما به نظر می‌رسد، با این همولوژی بالا در سطح ساختار سوم آمینواسیدهای درگیر در بیولومینسانس و احتمالاً مکانیسم این دو گروه نسبت به هم تفاوت‌های عمده‌ای داشته باشند. احتمال دیگر این است که تطبیق توالی‌های این دو گروه آن‌طور که از ابزارهای بیوانفورماتیکی استنتاج می‌شود، نیست و یا جایگیری کروموفور در جایگاه اتصالش به شکل دیگری غیر از آنچه که در فتوپروتئین‌های کیسه‌تان مشاهده می‌شود، باشد. احتمالاً چینش آمینواسیدها در حفره اتصال به کلترازین مربوط به دو خانواده کیسه‌تان و شانه‌داران نسبت به هم تفاوت دارند، اما با وجود توالی‌های متفاوت به ساختارهای مشابهی منجر می‌شوند. به همین دلیل جایگزینی این آمینواسیدها با آمینواسیدهای متناظرشان از خانواده دیگر (نظیر جهش‌های این تحقیق) تغییرات ساختاری عمده‌ای را به وجود می‌آورد.

5- سپاسگزاری

نویسندگان از معاونت پژوهشی دانشگاه تربیت مدرس و دانشگاه گیلان بخاطر فراهم نمودن امکانات آزمایشگاهی و حمایت مالی کمال تشکر را دارند.

- Nucleic Acid Res.* 32, 1-23.
- [26] Bairoch, A. and Apweiler, R. (1999) The SWISS-PROT protein sequence data bank and its supplement TrEMBL in 1999. *Nucleic Acid Res.* 27, 49-54.
- [27] Thompson, J. D., Higgins, D. G., and Gibson, T. J. (1994) CLUSTAL W: improving the sensitivity of progressive multiple sequence alignment through sequence weighting, position-specific gap penalties and weight matrix choice. *Nucleic Acid Res.* 22, 4673-4680.
- [28] Shimomura, O. and Teranishi, K. (2000) Light emitters involved in the luminescence of coelenterazine. *Luminescence* 15, 51-58.
- [29] Eriksson, A. E., Baase, W. A., and Matthews, B.W. (1993) Similar hydrophobic replacements of Leu99 and Phe153 within the core of T4 lysozyme have different structural and thermodynamic consequences. *J. Mol. Biol.* 229, 747-769.
- [30] Tsuji, F. I., et al. (1986) Site-specific mutagenesis of the calcium-binding photoprotein aequorin. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 83, 8107-8111.
- [31] Vieille, C. and Zeikus, G. J. (2001) Hyperthermophilic enzymes: sources, uses, and molecular mechanisms for thermostability. *Microbiol. Mol. Biol. Rev.* 65, 1-43.
- [32] Ohmiya, Y. and Tsuji, F. I. (1993) Bioluminescence of the Ca²⁺-binding photoprotein, aequorin, after histidine modification. *FEBS Lett.* 320, 267-270.
- [33] Shimomura, O., et al. (1993) Light-emitting properties of recombinant semisynthetic aequorins and recombinant fluorescein-conjugated aequorin for measuring cellular calcium. *Cell Calcium* 14, 373-378.
- [34] Gore, M. G. (2000) *Spectrophotometry and spectrofluorimetry: a practical approach.* Oxford University Press, USA.
- improved bioluminescence properties. *Protein Eng. Des. Sel.* 22, 243-248.
- [15] Sambrook, J. and Russell, D. (2001) *Molecular Cloning: A Laboratory Manual*, Cold Spring Harbor Laboratory Press, New York, pp. 2001-2344.
- [16] Tafreshi, N. K., et al. (2007) The influence of insertion of a critical residue (Arg356) in structure and bioluminescence spectra of firefly luciferase. *J. Biol. Chem.* 282, 8641-8647.
- [17] Bradford, M. M. (1976) A rapid and sensitive method for the quantitation of microgram quantities of protein utilizing the principle of protein-dye binding. *Anal. Biochem.* 72, 248-254.
- [18] Laemmli, U. K. (1970) Cleavage of structural proteins during the assembly of the head of bacteriophage T4. *Nature* 227, 680-685.
- [19] Inouye, S. and Sahara, Y. (2007) Expression, purification and characterization of a photoprotein, clytin, from *Clytia gregarium*. *Protein Expr. Purif.* 53, 384-389.
- [20] Schippers, P. H. and Dekkers, H. P. J. M. (1981) Direct determination of absolute circular dichroism data and calibration of commercial instruments. *Anal. Chem.* 53, 778-782.
- [21] Marti-Renom, M. A., et al. (2000) Comparative protein structure modeling of genes and genomes. *Annu. Rev. Biophys. Biomol. Struct.* 29, 291-325.
- [22] Rodriguez, R., et al. (1998) Homology modeling, model and software evaluation: three related resources. *Bioinformatics* 14, 523-528.
- [23] Guex, N. and Peitsch, M. C. (1997) Swiss model and the Swiss Pdb Viewer: An environment for comparative protein modeling. *Electrophoresis* 18, 2714-2723.
- [24] Altschul, S. F., et al. (1997) Gapped BLAST and PSI-BLAST: a new generation of protein database search programs. *Nucleic Acid Res.* 25, 3389-3402.
- [25] Benson, D. A., et al. (2004) GenBank: update.