

A Comparative in-vitro study between the interaction of aqueous extracts of Ephedra, Nepeta, and Hymenocrater with histone proteins

Elham Chamani^{1,2}, Roshanak Ebrahimi³, Asghar Zarban¹, Reyhane Hoshyar⁴

Background and Aim: Ephedra, Nepeta, and Hymenocrater herbs have long been used in the treatment of many diseases, but their interactions with cellular components, especially nuclear proteins, are still unknown. On the other hand, in the eukaryotic cell nucleus histone proteins play a main role in the packaging of the genetic material as chromatin. The present study aimed at comparing the in-vitro interactions of aqueous extracts of Ephedra, Nepeta, and Hymenocrater with histone proteins.

Materials and Methods: Histone proteins type 2A were purchased from Sigma company and aqueous extract of Ephedra, Nepeta and Hymenocrater were prepared in the research laboratory of Birjand University of Medical sciences. Different concentrations of the aqueous extracts were incubated with histone proteins, then analyzed by UV-Spectroscopy and Circular dichroism.

Results: Aqueous extract of Nepeta increased maximum absorbance of histone proteins at 210 nm, but the reduction in absorbance was shown at its high concentration. The absorbance of histone proteins also changed in the presence of the aqueous extract of Ephedra and Hymenocrater and it decreased to zero at higher concentration of Ephedra. Circular Dichroism studies demonstrated that the structure of histone proteins changed in the presence of mentioned aqueous extract; the observed effect of the aqueous extract of ephedra was higher than Nepeta and Hymenocrater.

Conclusion: The aqueous extracts of ephedra, Nepeta, and Hymenocrater interacted with histone proteins and changed their structure. The effect of ephedra was higher than others.

Key Words: Histone proteins, Ephedra, Nepeta, Hymenocrater.

Journal of Birjand University of Medical Sciences. 2017; 24 (Supplementary: Biochemistry & Metabolism): 31-41.

Received: February 11, 2017

Accepted: March 13, 2017

¹ Birjand CardioVascular Diseases Research Center, Birjand University of Medical Sciences, Birjand, Iran

² Department of Biochemistry, Birjand University of Medical Sciences, Birjan, Iran

³ Member of Student Research Committee, Faculty of Medicine, Birjand University of Medical Sciences, Birjand, Iran

⁴ **Corresponding Author;** Cellular and Molecular Research Center, Birjand University of Medical Sciences, Birjand, Iran
Email: hooshyar@bums.ac.ir Tel: +985632381452: Fax: +985632381500

بررسی مقایسه ای میانکنش عصاره های آبی افدرا، پونه و اروانه با پروتئین های هیستونی در محیط برون تنی

الهام چمنی²¹، روشک ابراهیمی³، اصغر زربان¹، ریحانه هوشیار⁴

چکیده

زمینه و هدف: گیاهان دارویی افدرا، پونه و اروانه از دیرباز در درمان بسیاری از بیماری ها به کار می روند؛ اما تاکنون میانکنش آنها با اجزای سلولی و به ویژه پروتئین های هسته ای گزارش نشده است. هدف از مطالعه حاضر، بررسی و مقایسه میانکنش عصاره های آبی به دست آمده از افدرا، پونه و اروانه با پروتئین های هیستونی بود.

روش تحقیق: پروتئین های هیستونی تیپ 2A، از شرکت سیگما خریداری و عصاره های آبی افدرا، پونه و اروانه نیز در آزمایشگاه تحقیقات دانشگاه علوم پزشکی بیرجند تهیه شد. غلظت های مختلف از عصاره های این گیاهان (0-80 g/ml) با غلظت ثابتی از پروتئین های هیستونی انکوبه و سپس بررسی های اسپکتروسکوپی جذبی و طیف سنجی دورنگ نمای انجام شد.

یافته ها: عصاره آبی پونه، میزان جذب حداکثر پروتئین های هیستونی را در 210 نانومتر افزایش داد؛ اما در غلظت بالا، کاهش در میزان جذب هیستون ها مشاهده شد. میزان جذب پروتئین های هیستونی در حضور عصاره های آبی افدرا و اروانه نیز تغییر نشان داد و میزان جذب پروتئین های هیستونی در غلظت های بالای افدرا به صفر رسید. بررسی های دورنگ نمای حلقوی بیانگر تغییر ساختار پروتئین های هیستونی در حضور عصاره های آبی افدرا، پونه و اروانه بود که میزان اثر مشاهده شده برای عصاره آبی افدرا بیشتر از عصاره آبی پونه و اروانه بود.

نتیجه گیری: عصاره های آبی افدرا، پونه و اروانه با پروتئین های هیستونی میانکنش می دهند و می توانند سبب تغییر ساختار پروتئین های هیستونی شوند که میزان اثر افدرا بیشتر از سایرین می باشد.

واژه های کلیدی: پروتئین های هیستونی، عصاره آبی، افدرا، پونه، اروانه

مجله علمی دانشگاه علوم پزشکی بیرجند. 1396؛ 24 (ویژه نامه: بیوشیمی و متابولیسم): 31-41.

پذیرش: 1395/12/23

دریافت: 1395/11/23

¹ مرکز تحقیقات بیماری های قلب و عروق، دانشگاه علوم پزشکی بیرجند، بیرجند، ایران

² گروه بیوشیمی، دانشگاه علوم پزشکی بیرجند، بیرجند، ایران

³ عضو کمیته تحقیقات دانشجویی، دانشگاه علوم پزشکی بیرجند، بیرجند، ایران

⁴ **نویسنده مسؤول؛** مرکز تحقیقات سلولی و مولکولی، دانشگاه علوم پزشکی بیرجند، بیرجند، ایران

آدرس: بیرجند - دانشگاه علوم پزشکی بیرجند - دانشکده پزشکی

تلفن: 05632381542 نمابر: 05632381500 پست الکترونیکی: hooshyar@bums.ac.ir

مقدمه

یکی از چالش‌های اصلی درمان سرطان، مقاومت دارویی است که در هنگام پیشرفت و بدخیمی سرطان از اصلی‌ترین دلایل مرگ و میر بیماران می‌باشد (1). مطالعات اخیر آشکار کرده است که می‌توان با استفاده از داروهای گیاهی به عنوان طب مکمل، کارایی داروهای شیمی‌درمانی را از طریق بالابردن میزان حساسیت سلول‌ها افزایش داد. این یافته سبب افزایش بررسی‌ها بر روی مکانیسم اثر داروهای گیاهی در سطح سلولی شده است تا بتوان از طریق تعیین عملکرد دقیق داروهای گیاهی در سلول، ترکیب دارویی مؤثر را به عنوان طب مکمل در کنار شیمی‌درمانی مورد استفاده قرار داد (2).

مکانیسم‌های اپی‌ژنتیکی مانند: متیلاسیون DNA و تغییرات ساختاری در هیستون‌ها به دلیل طبیعت قابل برگشت آنها و بروز زود هنگام آن در پیشرفت سرطان، همواره برای تضمین عملکرد دارو مورد توجه محقق قرار گرفته است (3). بررسی‌های زیادی بر روی اثر داروهای گیاهی در سطوح مختلف اپی‌ژنتیکی انجام شده است. پلی‌فنول‌های موجود در چای سبز قادرند از طریق مهار آنزیم DNA متیل ترانسفراز، فعالیت ضد توموری خود را انجام دهند (4). تیمار با Curcumine (ماده مؤثر زردچوبه) سبب افزایش فعالیت آنزیم‌های هیستون داستیلاز 1، 4 و 8 می‌گردد که بیان دوباره ژن‌های سرکوب‌گر که طی فرآیند سرطان غیر فعال شده را موجب می‌گردد و از طریق افزایش در میزان بیان این ژن‌ها، حساسیت سلول‌ها را به شیمی‌درمانی افزایش می‌دهد (5). برخی از داروهای شیمیایی مانند «آدریامایسن» و گیاهان دارویی مانند «زعفران»، از طریق میان‌کنش با هیستون‌ها، ساختمان کروماتین را سست کرده و بر الگوی بیان ژن‌های مختلف درگیر در سرطان تأثیر می‌گذارند (6).

مطالعات اخیر نشان داده است که گیاهانی که دارای خاصیت آنتی‌اکسیدانی بالایی هستند، قادرند مکانیسم‌های اپی‌ژنتیکی را نیز تحت تأثیر قرار دهند. به عنوان مثال Resveratol، یک ترکیب طبیعی که در پوست انگور قرمز

وجود دارد و دارای خاصیت آنتی‌اکسیدانی بالایی است، می‌تواند از طریق اثر بر سطوح مختلف اپی‌ژنتیکی، فعالیت ضد توموری خود را انجام دهد (6، 7). از جمله گیاهان بومی خراسان جنوبی که دارای خاصیت ضد اکسیدانی و ضد سرطانی قابل ملاحظه‌ای می‌باشند، افدرا، پونه و اروانه هستند. گیاهان مذکور به‌طور طبیعی در بسیاری از نقاط ایران می‌رویند و دارای ترکیبات مؤثر شامل: فلاونوئیدها، آلکالوئیدها، کاروتنوئیدها و اسانس‌های مونوترپنی آلی می‌باشند (8).

افدرا با نام علمی Ephedra Sarcocarpa از خانواده افدراسه بوده و دارای خواص چربی‌سوزی، ضد احتناق، ضد حساسیت و ضد درد می‌باشد (9). ترکیبات این گیاه دارای 50 درصد آلکالوئید افدرین است و 50 درصد باقیمانده دارای ترکیبات الکالوئیدی شبه‌افدرین مانند: نورافدرین و پسودو افدرین است. بررسی‌ها نشان می‌دهد که عصاره آبی گیاه افدرا قادر است، میزان تکثیر سلول‌های نرمال ریه را افزایش دهد؛ به همین دلیل، عصاره ذکر شده برای ترمیم بافت آسیب‌دیده ریه به کار می‌رود. از سوی دیگر افدرا به عنوان یک داروی سنتی در درمان چاقی، کاربرد وسیعی دارد (10-12).

گیاه پونه از خانواده نعنائیان، گیاهی همیشه سبز با نام علمی *Nepeta Bracteata* و دارای خواص زیستی و دارویی متنوعی مانند: ضد میکروبی، ضد آسم، ضد اسپاسم و ضد نفخ می‌باشد (13). این گونه پونه از نوع پونه سای برگه‌دار، از گونه‌های انحصاری ایران است. مهم‌ترین ترکیبات موجود در عصاره این گونه، نپتالاکتون‌ها هستند که به دلیل وجود این ترکیبات، دارای خصوصیات ضد قارچی، ضد میکروبی و ضد ویروسی می‌باشد (14).

گیاه اروانه با نام علمی *Hymenocrater platystegius Rech.F* از گیاهان تیره نعناع و جنس مریم‌گلی می‌باشد که در طب سنتی به عنوان مسکن، ضد تشنج، محرک معده و ضد اسپاسم است و برای

تقویت قلب استفاده می‌شود (15). فلاونوئیدها، ترپنوئیدها و ترکیبات فنولی، اجزای اصلی تشکیل‌دهنده عصاره اروانه است (16). بررسی‌ها نشان داده است که عصاره گیاه اروانه قادر است، تخریب نورونی را کاهش دهد و برای درمان بیماری‌های عصبی نیز به کار رود (17).

همان‌طور که اشاره شد، گیاهان مذکور دارای کاربردهای غذایی فراوان و اثرات درمانی متنوعی هستند؛ اما در مورد تأثیر آنها بر ساختارهای مولکولی داخل سلول‌ها، گزارشی در دست نیست. در مطالعه حاضر برای اولین بار، اثرات هر یک از عصاره‌های گیاهی افدرا، پونه و اروانه بر ساختار پروتئین‌های هیستونی از طریق روش‌های رایج اسپکتروسکوپی جذبی و دورنگ‌نمایی حلقوی، مورد بررسی قرار گرفت.

روش تحقیق

به‌منظور تهیه عصاره‌های آبی افدرا، پونه و اروانه، این گیاهان بعد از شستشو، در دمای 50°C خشک شدند؛ سپس گیاهان خشک‌شده، آسیاب و 5mg از هر گیاه با 100ml آب جوش مخلوط و برای 30 دقیقه انکوبه شد. محلول‌های به‌دست‌آمده از هر گیاه، با دور 7,000 سانتریفوژ و محلول رویی با کاغذ واتمن شماره 1 فیلتر گردید و در دمای 80°C - برای دو ساعت لیوفیلیز شد. سپس یک میلی‌گرم از پودرهای افدرا، پونه و اروانه در بافر تریس 10mM حل شد و یک استوک 1mg/ml از هر کدام از عصاره‌های ذکرشده تهیه گردید.

هیستون‌های تیپ 2a از شرکت سیگما خریداری گردید. از این هیستون‌ها، یک استوک 1 mg/ml تهیه و در دمای 4°C ذخیره شد. برای آزمایش‌های ذکرشده، از غلظت 50 g/ml پروتئین‌های هیستونی استفاده شد. غلظت‌های مختلف عصاره‌های افدرا، پونه و اروانه (0، 10، 20، 40 و 60 g/ml) به‌طور مجزا با غلظت مشخصی از پروتئین‌های هیستونی (50 g/ml) برای 45 دقیقه در تاریکی و در دمای اتاق انکوبه شدند. سپس بررسی‌های اسپکتروسکوپی جذبی و

طیف‌سنجی دورنگ‌نمایی حلقوی (CD) انجام گردید. به‌منظور بررسی‌های اسپکتروسکوپی جذبی، میزان جذب محلول‌های حاصل از میان‌کنش عصاره‌های آبی ذکرشده با غلظت پروتئین‌های هیستونی، در طول موج 210 نانومتر در کووت‌های کوارتز با پهنای یک سانتی‌متر بررسی شد.

بررسی‌های طیف‌سنجی دورنگ‌نمایی حلقوی در ناحیه فرابنفش دور انجام شد. طیف‌های ناحیه فرابنفش دور، در محدوده 190-260 نانومتر توسط اسپکتروپلاریمتر به‌دست آمد. طیف CD با سرعت 20 نانومتر بر دقیقه با استفاده از کووت‌های کوارتز با پهنای یک میلی‌متر تحت جریان ثابت 11/7 لیتر بر دقیقه گاز ازت انجام گردید. طیف‌های حاصل نسبت به طیف شاهد هر نمونه، تصحیح شده و داده‌ها براساس بیضیواری مولی، $[\theta]$ ، بر حسب $\text{deg cm}^2 \text{mol}^{-1}$ ارائه شدند.

داده‌ها در نرم‌افزار SPSS (ویرایش 18) وارد شد و با کمک آمار توصیفی توصیف و توسط آزمون‌های آماری one-way Anova، Kruskalwallis، Friedman و Man-Whitney در سطح آلفای 5 درصد تجزیه و تحلیل شدند.

یافته‌ها

بررسی‌های اسپکتروسکوپی جذبی نشان داد که پروتئین‌های هیستونی، دارای یک جذب شاخص در طول موج 210 نانومتر بودند. میزان جذب پروتئین‌های هیستونی در حضور غلظت‌های مختلف عصاره‌های آبی افدرا، پونه و اروانه تغییر نمود. در حضور غلظت‌های پایین عصاره آبی افدرا، میزان جذب پروتئین‌های هیستونی در طول موج 210 نانومتر افزایش پیدا کرد و در غلظت‌های بالای عصاره آبی افدرا، میزان جذب پروتئین‌های هیستونی کاهش پیدا نمود؛ به‌گونه‌ای که در غلظت حداکثر عصاره آبی افدرا (60 g/ml) به صفر رسید.

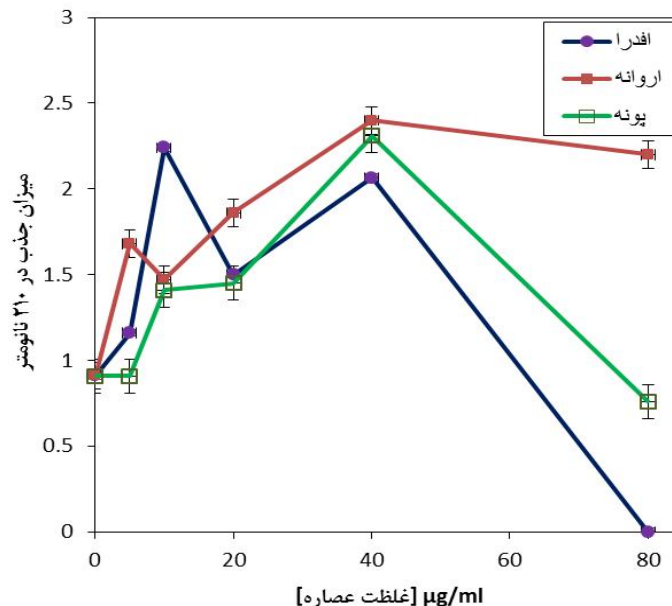
همان‌طور که در شکل یک نیز نشان داده شده است، در غلظت پایین عصاره آبی پونه (10 g/ml)، میزان جذب

منطبق بر نواحی که در مارپیچ آلفا حضور دارند، می باشد. H1 دارای یک دومین گلوبولار، یک دومین C ترمینال و یک دومین N ترمینال می باشد. از آن جایی که دومین C ترمینال H1 دارای آمینواسید پرولین می باشد که بین آمینواسیدهای باردار لیزین و آرژنین قرار گرفته است، عمدتاً در محلول هایی با قدرت یونی پایین، ساختار راندوم کوئل و پیچه نامنظم به خود می گیرد. اما ساختار دوم H1 در بافرهایی که پایدارکننده پیوندهای هیدروژنی هستند، به دلیل حضور آمینواسید آلانین و لیزین در دومین C ترمینال H1، ساختار مارپیچ آلفا دارد. با توجه به اینکه بافر مورد استفاده در آزمایش، بافر 10 میلی مولار تریس بود، H1 (در غیاب دارو) دارای ساختار راندوم کوئل و پیچه نامنظم بود. از آن جایی که پروتئین های هیستونی مورد استفاده در این آزمایش شامل هیستون های مرکزی (H4, H3, H2B, H2A) و هیستون H1 بود، به همین دلیل طیف CD پروتئین های هیستونی در غیاب دارو دارای دو انحنای منفی در 203 و 220 نانومتر بود.

شاخص پروتئین های هیستونی تغییر نکرد؛ اما با افزایش میزان غلظت عصاره آبی پونه، میزان جذب پروتئین های هیستونی افزایش پیدا کرد؛ به گونه ای که در غلظت 40 g/ml، میزان جذب شاخص پروتئین های هیستونی 60 درصد افزایش یافت؛ اما در غلظت حداکثر دارو، میزان جذب کاهش یافت و به 0/5 رسید.

میزان جذب پروتئین های هیستونی در حضور غلظت های پایین اروانه افزایش و سپس در غلظت 20 g/ml عصاره اروانه کاهش یافت و به دنبال آن با افزایش غلظت، افزایش در میزان جذب مشاهده شد و در غلظت حداکثر عصاره آبی این گیاه، میزان جذب پروتئین های هیستونی کاهش مختصری را نشان داد (نمودار 1).

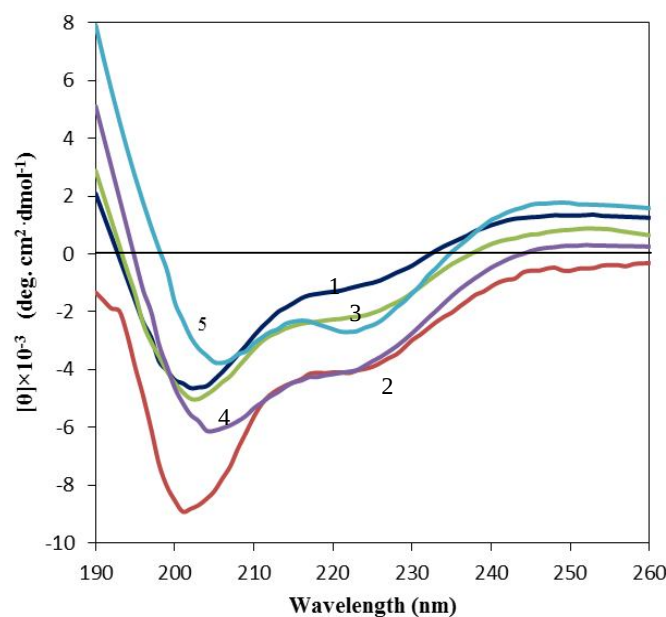
در بخش دوم، اثر عصاره های آبی افدرا، پونه و اروانه بر ساختار دوم پروتئین های هیستونی مورد بررسی قرار گرفت. پروتئین های هیستونی مرکزی به دلیل داشتن ساختارهای آلفا هلیکسی، دارای دو پیک منفی در ناحیه 208 و 220 نانومتر



نمودار 1- تغییرات جذب پروتئین های هیستونی در طول موج 210 نانومتر در حضور غلظت های مختلف عصاره های آبی افدرا، پونه و اروانه

همانطور که در نمودار 3 ملاحظه می‌شود، در حضور غلظت 10 g/ml از عصاره آبی پونه، میزان بیضی‌واری مولی پروتئین‌های هیستونی بدون هیچ‌گونه جابه‌جایی در موقعیت پیک‌ها، کاهش پیدا کرد. با افزایش غلظت عصاره، میزان بیضی‌واری مولی همراه با تغییر در موقعیت پیک منفی 203 نانومتر افزایش پیدا کرد تا در غلظت حداکثر عصاره آبی پونه (60 g/ml)، افزایش 50 درصد در میزان بیضی‌واری مولی همراه با تغییر در جابه‌جایی موقعیت پیک منفی 203 نانومتر به طول موج 210 نانومتر مشاهده شد. میزان تغییرات مشاهده‌شده برای بیضی‌واری مولی در پیک 203 نانومتر بیشتر از تغییرات مشاهده‌شده برای پیک 220 نانومتر بود.

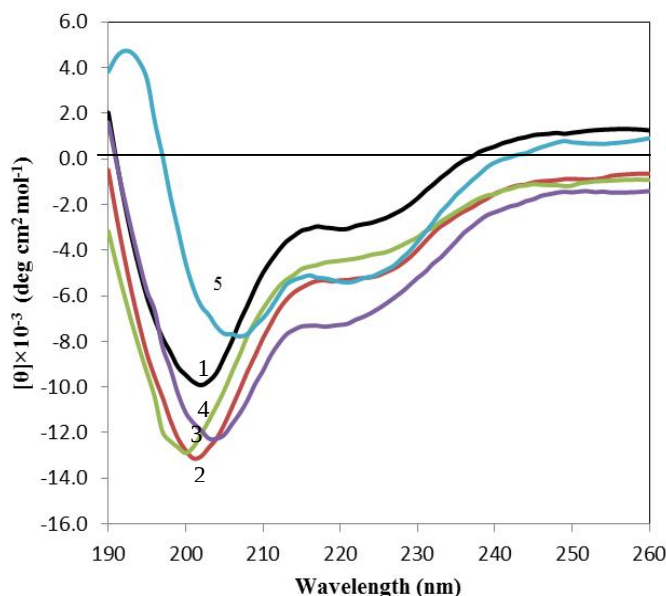
در حضور غلظت‌های مختلف عصاره آبی افدرا، طیف CD پروتئین‌های هیستونی تغییر کرد. در غلظت 20 g/ml از عصاره آبی افدرا، میزان بیضی‌واری مولی پروتئین‌های هیستونی بدون هیچ‌گونه جابه‌جایی در موقعیت پیک‌ها، کاهش پیدا کرد. با افزایش غلظت عصاره به 40 g/ml، میزان بیضی‌واری مولی افزایش یافت؛ اما موقعیت پیک‌ها تغییر نکرد. در حضور غلظت 40 g/ml از عصاره افدرا، میزان بیضی‌واری مولی کاهش یافت و جابه‌جایی در موقعیت پیک‌ها به سمت طول موج‌های بالاتر مشاهده شد. در غلظت حداکثر عصاره آبی افدرا (60 g/ml)، موقعیت پیک منفی 203 نانومتر به طول موج 208 نانومتر جابه‌جا شد (جابه‌جایی قرمز).



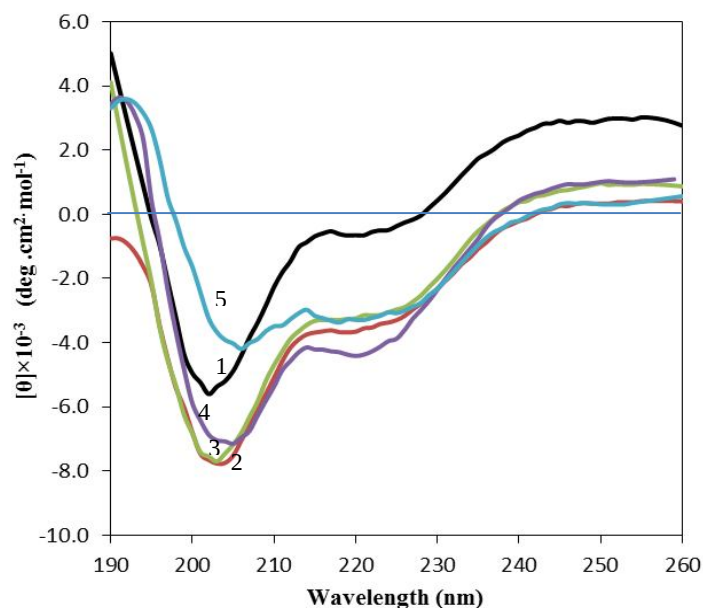
نمودار 2- نمودار دورنگ نمایی حلقوی پروتئین‌های هیستونی در غیاب و حضور غلظت‌های مختلف عصاره آبی افدرا. شماره‌های 1 تا 5 به ترتیب غلظت‌های 0، 10، 20، 40 و 60 g/ml عصاره افدرا می‌باشد.

تغییر در موقعیت پیک منفی 203 نانومتر مشاهده شد. اما در غلظت 100 g/ml از عصاره آبی پونه میزان بیضی‌واری مولی به میزان قابل ملاحظه‌ای افزایش پیدا کرد و موقعیت پیک منفی 203 نانومتر به طول موج 207 نانومتر جابه‌جا شد.

همانطور که در شکل 4 ملاحظه می‌شود، کاهش 30 درصد در میزان بیضی‌واری مولی پروتئین‌های هیستونی در غلظت 10 g/ml از عصاره آبی اروانه بدون تغییر در موقعیت پیک‌ها مشاهده می‌شود. با افزایش غلظت عصاره تا 60 g/ml، افزایش جزئی در میزان بیضی‌واری مولی همراه با



نمودار 3- نمودار دورنگ‌نمایی حلقوی پروتئین‌های هیستونی در غیاب و حضور غلظت‌های مختلف عصاره آبی پونه. شماره‌های 1 تا 5 به ترتیب غلظت‌های 0، 10، 20، 40 و 60 g/ml عصاره پونه می‌باشد.



نمودار 4- نمودار دورنگ‌نمایی حلقوی پروتئین‌های هیستونی در غیاب و حضور غلظت‌های مختلف عصاره آبی اروانه. شماره‌های 1 تا 5 به ترتیب غلظت‌های 0، 10، 20، 40 و 60 g/ml عصاره اروانه می‌باشد.

بحث

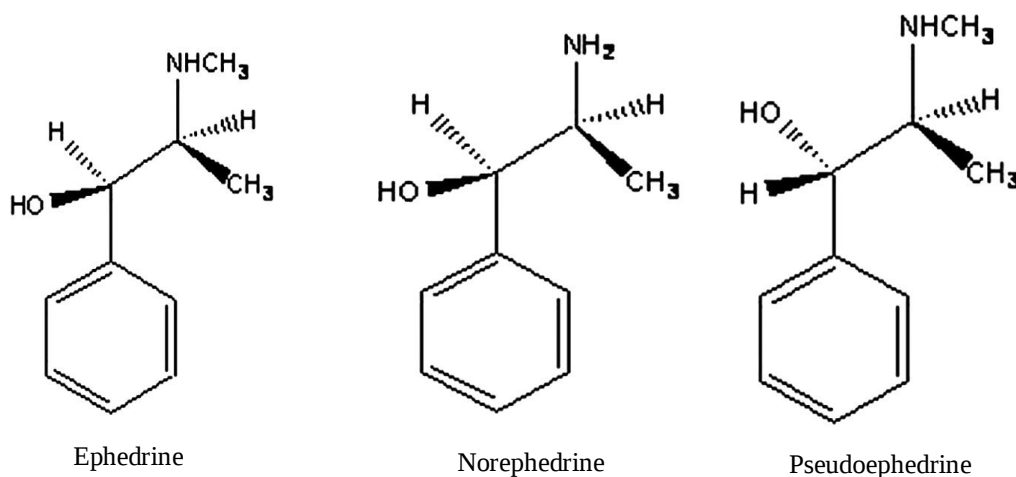
از گذشته‌های دور، استفاده از داروهای گیاهی برای بهبود زخم‌ها، تسکین دردها و مبارزه با بیماری‌های میکروبی و ویروسی بین مردم رواج داشته است (18). امروزه نیز یکی از اصلی‌ترین منابع مورد استفاده برای داروسازان در طراحی و ساخت داروهای مؤثر، استفاده از مواد مؤثر موجود در داروهای گیاهی است. به عنوان مثال، داروی اتوپوساید که از جمله قوی‌ترین داروهای شیمی‌درمانی است، در سال 1993 از Podophyllotoxin (نوعی گونه زرشک که در هیمالیا می‌روید) سنتز شد. داروهایی مانند: وینورلین و وینکریستین که برای درمان طیف زیادی از سرطان‌ها استفاده می‌شود نیز مشتقی از وینکا آکالوئیدهای گیاهی است (19-21).

بررسی‌های محققین در سال‌های اخیر نشان داده که کروماتین یکی از اهداف داروهای گیاهی بعد از ورود به درون سلول باشد و از اصلی‌ترین اهداف مولکول‌های دارویی در میانکنش با کروماتین، هدف قرار دادن بخش پروتئینی آن و اثر بر پروتئین‌های هیستونی است (22، 23). پروتئین‌های هیستونی، ازجمله مهم‌ترین پروتئین‌های موجود در سلول‌های یوکاریوتی هستند که نقش اساسی در شکل‌گیری نوکلئوزوم دارند. نوکلئوزوم اولین سطح سازماندهی و تنظیمی ژنوم در یوکاریوت‌هاست که در آن DNA با بار منفی حول اکتامری از هیستون‌های مرکزی و H1 پیچیده می‌شود (24).

اشرفی و همکاران در سال 2005، برای اولین بار گزارش کردند که کارتنوئیدهای استخراج‌شده از زعفران، دارای تمایل اتصال به پروتئین‌های هیستون H1 می‌باشند (6). Hu و همکاران در سال 2009 گزارش کردند، کورکومین که ماده مؤثر زردچوبه است، قادر است میزان استیل‌اسیون پروتئین‌های هیستونی را در تومورهای سلول‌های خونی (Raji، K562، HL60) افزایش داده و از این طریق فعالیت ضد توموری خود را اعمال کند (25). Saha و Khuda-Bukhsh در سال 2014 نشان دادند که بربرین، ماده مؤثر موجود در ریشه زرشک، قادر است با هیستون

داستیل‌ازهای 1 و 2 میانکنش داده و خاصیت مهارکنندگی تومور را در سلول‌های هلا موجب شود (26). هوشیار و همکاران در سال 2012، به بررسی اثر ضد توموری 12 گیاه بومی منطقه بیرجند که دارای خاصیت آنتی‌اکسیدانی متفاوت بودند، پرداختند. در مطالعه آنها، گیاهان با توجه به خصوصیات آنتی‌اکسیدانی به دو گروه A قوی و B متوسط و C ضعیف تقسیم‌بندی شدند. بررسی آنها بر روی سلول‌های آدنوکارسینومای سینه (MCF-7) و سلول‌های اپی‌تلیال نرمال سینه انسان (MCF10A)، بیانگر اثر مهارتی قوی‌تر گیاهان دارویی گروه A بر میزان زنده‌ماندن سلول‌های MCF-7 بود. همچنین ارتباط مستقیم بین میزان فعالیت آنتی‌اکسیدانی و خصوصیات ضد توموری در این مطالعه نشان داده شد (8).

در مطالعه حاضر، از گیاهان افدرا، پونه و اروانه که دارای خاصیت آنتی‌اکسیدانی بالایی هستند، استفاده شد و میانکنش آنها با پروتئین‌های هیستونی مورد بررسی قرار گرفت. بررسی‌های اسپکتروسکوپی جذبی بیانگر میانکنش قوی‌تر افدرا با پروتئین‌های هیستونی است. در غلظت‌های پایین مولکول‌های افدرا به درون ساختار پروتئین‌های هیستونی نفوذ کرده و سبب بازشدن ساختار پروتئین‌های هیستونی و افزایش در میزان جذب می‌شود؛ اما در غلظت حداکثر عصاره آبی افدرا، تمام مولکول‌های مؤثر افدرا سطح پروتئین‌های هیستونی را می‌پوشاند و سبب کاهش در میزان جذب می‌شود. از آن جایی که بررسی‌های اخیر محققین نشان داده است که خصوصیات درمانی و ویژگی‌های ضد توموری افدرا به دلیل وجود آکالوئیدهای افدرین (افدرین، نورافدرین و پسودو افدرین) (شکل 1) است (12)، به نظر می‌رسد در میانکنش عصاره آبی افدرا با پروتئین‌های هیستونی، آکالوئیدهای ذکرشده، به دلیل ساختار حلقوی و زنجیره جانبی متصل به حلقه که دارای گروه‌های هیدروکسیل و آمین است، می‌تواند با آمینواسیدهای انتهایی C ترمینال و N ترمینال پروتئین‌های هیستونی بند و بست ایجاد کند و سبب بازشدن

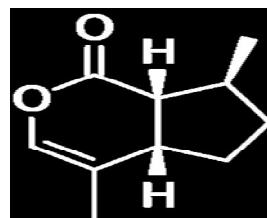


شکل 1- ساختار آلکالوئید های افدرین (12)

غلظت حداکثر افدر، ساختار غالب، ساختار ماریپیچ آلفاست.

ساختار پروتئین‌های هیستونی شود.

از سوی دیگر در مورد عصاره آبی پونه، از آن جایی که ماده مؤثر عصاره آبی پونه، ترکیب نپتالاکتون (شکل 2) می‌باشد که دارای ساختار حلقوی و گروه‌های اکسیژن متصل به حلقه است (14)، به خوبی می‌تواند به ساختار پروتئین‌های هیستونی نفوذ کرده و سبب باز شدن ساختار آن و افزایش در میزان جذب شود. در غلظت‌های بالا، مولکول‌های مؤثر گفته‌شده، سطح کروموفورهای هیستونی را پوشانیده و سبب کاهش در میزان جذب آنها می‌شوند.



شکل 2- ساختار نپتالاکتون

نتیجه‌گیری

همانطور که مطالعه حاضر نشان می‌دهد، افدر، دارای خاصیت آنتی اکسیدانی بالاتری نسبت به اروانه و پونه است، میانکنش قوی‌تری با پروتئین‌های هیستونی ایجاد می‌کند. بنابراین می‌توان نتیجه‌گیری کرد که رابطه مستقیم بین خاصیت آنتی اکسیدانی و میانکنش با پروتئین‌های هیستونی وجود دارد. هر چند بررسی دقیق‌تر این نتیجه‌گیری به بررسی‌های بیشتری مانند میانکنش با انواع مختلف پروتئین‌های هیستونی به صورت جداگانه، تعیین تعداد جایگاه‌های اتصال، ثابت اتصال عصاره به پروتئین‌های هیستونی، تخلیص و جداسازی ماده مؤثر عصاره که با پروتئین‌های هیستونی میانکنش می‌کند نیاز دارد. با توجه به اینکه پروتئین‌های هیستونی یکی از اصلی‌ترین اهداف ضد توموری برای داروهای ضد سرطان هستند، با توجه به نتایج حاصل از مطالعه حاضر، جداسازی ماده مؤثر موجود در عصاره آبی افدر، پونه و اروانه، می‌تواند دریچه جدیدی را برای طراحی مشتقات دارویی ضد سرطان با کارایی بالا و عوارض جانبی کمتر ایجاد کند.

نتایج حاصل از طیف‌سنجی دورنگ‌نمایی نیز بیانگر این است که در حضور عصاره‌های آبی افدر، پونه، اروانه ساختارهای دوم پروتئین‌های هیستونی دستخوش تغییر می‌شوند؛ به‌گونه‌ای که کاهش در ساختارهای پیچیده نامنظم و افزایش در ساختارهای ماریپیچ آلفا در پروتئین‌های هیستونی در حضور عصاره‌های آبی فوق مشاهده می‌شود که میزان اثر مشاهده‌شده برای افدر بیشتر از پونه و اروانه است و در

منابع:

- 1- Teiten MH, Mack F, Debbab A, Aly AH, Dicato M, Proksch P, et al. Anticancer effect of altersolanol A, a metabolite produced by the endophytic fungus *Stemphylium globuliferum*, mediated by its pro-apoptotic and anti-invasive potential via the inhibition of NF- κ B activity. *Bioorg Med Chem*. 2013; 21(13): 3850-8.
- 2- Thakur VS, Deb G, Babcook MA, Gupta S. Plant phytochemicals as epigenetic modulators: role in cancer chemoprevention. *AAPS J*. 2014; 16(1): 151-63.
- 3- Gerhauser C. Cancer chemoprevention and nutriepigenetics: state of the art and future challenges. *Top Curr Chem*. 2013; 329: 73-132.
- 4- Kato K, Long NK, Makita H, Toida M, Yamashita T, Hatakeyama D, et al. Effects of green tea polyphenol on methylation status of RECK gene and cancer cell invasion in oral squamous cell carcinoma cells. *Br J Cancer*. 2008; 99(4): 647-54.
- 5- Reuter S, Gupta SC, Park B, Goel A, Aggarwal BB. Epigenetic changes induced by curcumin and other natural compounds. *Genes Nutr*. 2011; 6(2): 93-108.
- 6- Ashrafi M, Bathaie SZ, Taghikhani M, Moosavi-Movahedi AA. The effect of carotenoids obtained from saffron on histone H1 structure and H1-DNA interaction. *Int J Biol Macromol*. 2005; 36(4): 246-52.
- 7- Papoutsis AJ, Lamore SD, Wondrak GT, Selmin OI, Romagnolo DF. Resveratrol prevents epigenetic silencing of BRCA-1 by the aromatic hydrocarbon receptor in human breast cancer cells. *J Nutr*. 2010; 140(9): 1607-14.
- 8- Hoshyar R, Mostafavinia SE, Zarban A, Hassanpour M, Partovfari M, Taheri A, et al. Correlation of anticancer effects of 12 Iranian herbs on human breast adenocarcinoma cells with antioxidant properties. *Free Radicals and Antioxidants*. 2015; 5(2): 65-73.
- 9- Powers ME. Ephedra and its application to sport performance: another concern for the athletic trainer? *J Athl Train*. 2001; 36(4): 420-4.
- 10- Singh D, Singh D, Choi SM, Han SS. Enhanced proliferation and growth of human lung epithelial cells on gelatin microparticle loaded with Ephedra extracts. *J Nanomater*. 2013; 2013: ID 909120.
- 11- Lee M, Cheng B, Che C-T, Hsieh D. Cytotoxicity assessment of Ma-huang (Ephedra) under different conditions of preparation. *Toxicol Sci*. 2000; 56(2): 424-30.
- 12- Ma G, Bavadekar SA, Davis YM, Lalchandani SG, Nagmani R, Schaneberg BT, et al. Pharmacological effects of ephedrine alkaloids on human $\alpha(1)$ - and $\alpha(2)$ -adrenergic receptor subtypes. *J Pharmacol Exp Ther*. 2007; 322(1): 214-21.
- 13- Mellati H, Kafi M, Mellati F, Najdafi F. A review on botany and ethnobotany of *Nepetabraceata* Benth. grown in Khorasan Razavi province. *J Herbal Drugs*. 2012; 3(4): 223-32.
- 14- Adiguzel A, Ozer H, Sokmen M, Gulluce M, Sokmen A, Kilic H, et al. Antimicrobial and antioxidant activity of the essential oil and methanol extract of *Nepeta cataria*. *Pol J Microbiol*. 2009; 58(1): 69-76.
- 15- Morteza-Semnani K, Ahadi H, Hashemi Z. The genus *Hymenocrater*: a comprehensive review. *Pharm Biol*. 2016; 54(12): 3156-63.
- 16- Akramian M, Ebrahimi SN, Joharchi MR. Essential oil composition of *Hymenocrater platystegius* Rech. f. from Iran. *J Essent Oil Bear Pl*. 2008; 11(2): 199-202.
- 17- Emrani S, Zhiani R, Dolatabadi S. Identification of Chemical Compositions and Protective Effects of Essential Oil of Arvaneh (*Hymenocrater platystegius*) on Oxidative Stress Induced by H₂O₂ in PC12 Cells. *Shefaye Khatam*. 2015; 3(3): 27-36. [Persian]
- 18- Hosseinzadeh S, Jafarikukhdan A, Hosseini A, Armand R. The application of medicinal plants in traditional and modern medicine: a review of *Thymus Vulgaris*. *Int J Clin Med*. 2015; 6(9): 635-42.
- 19- Montecucco A, Zanetta F, Biamonti G. Molecular mechanisms of etoposide. *EXCLI J*. 2015; 14: 95-108.

- 20- Mhaidat NM, Alzoubi KH, Khabour OF, Alawneh KZ, Raffee LA, Alsatari ES, et al. Assessment of genotoxicity of vincristine, vinblastine and vinorelbine in human cultured lymphocytes: a comparative study. *Balkan J Med Genet*. 2016; 19(1): 13-20.
- 21- Douer D. Efficacy and Safety of Vincristine Sulfate Liposome Injection in the Treatment of Adult Acute Lymphocytic Leukemia. *Oncologist*. 2016; 21(7): 840-7.
- 22- Majumder P, Pradhan SK, Devi PG, Pal S, Dasgupta D. Chromatin as a target for the DNA-binding anticancer drugs. In: Kundu TK, Bittman R, Dasgupta D, Engelhardt H, Flohe L, Herrmann H, et al (eds). *Chromatin and Disease*. Springer Netherlands; 2007. pp: 145-92.
- 23- Bayo J, Dalvi MP, Martinez ED. Successful strategies in the discovery of small-molecule epigenetic modulators with anticancer potential. *Future Med Chem*. 2015; 7(16): 2243-61.
- 24- Nocetti N, Whitehouse I. Nucleosome repositioning underlies dynamic gene expression. *Genes Dev*. 2016; 30(6): 660-72.
- 25- Hu J, Wang Y, Chen Y. Curcumin-induced histone acetylation in malignant hematologic cells. *J Huazhong Univ Sci Technol*. 2009; 29(1): 25-8.
- 26- Saha SK, Khuda-Bukhsh AR. Berberine alters epigenetic modifications, disrupts microtubule network, and modulates HPV-18 E6-E7 oncoproteins by targeting p53 in cervical cancer cell HeLa: A mechanistic study including molecular docking. *Eur J Pharmacol*. 2014; 744: 132-46.