

Original Article

Synergism between the aqueous extract of saffron (*Crocus sativus L*) and vitamin D3 on osteogenic differentiation of rat bone marrow mesenchymal stem cells

Baharara J^{1*}, Nejhad Shahrokhbadi Kh², Nazemi M², Ramezani T³

1-Research Center for Animal Development Applied Biology, Mashhad Branch, Islamic Azad University, Mashhad, I. R. Iran.

2- Department of Biology, Faculty of Sciences, Mashhad Branch, Islamic Azad University, Mashhad, I. R. Iran.

3- PhD Student in Developmental Biology, Department of Biology, Faculty of Sciences, Kharazmi University, Tehran, I. R. Iran.

Received Jan 4, 2014; Accepted September 9, 2014

Abstract:

Background: Saffron has the various significant pharmacological effects. Vitamin D3 is also involved in differentiation and functions in various cells. This study aimed to investigate the synergistic effects of the aqueous extract of saffron and vitamin D3 on the differentiation of mesenchymal stem cells into osteoblasts.

Materials and Methods: Flushing method was used to extract mesenchymal stem cells. Immunocytochemistry agonist CD44 antigen was also used to verify the identification of stem cells. In the experimental group, cells were treated with 600,700,800 mg/l doses of the saffron extract and the above-mentioned doses of saffron with 5×10^{-7} M of vitamin D3 were used to induce differentiation. The control group did not receive any treatment. Cell differentiation was evaluated by the alkaline phosphatase activity assay after 10 days and Alizarin Red staining was also performed 21 days after the treatment.

Results: Alkaline phosphatase activity in the vitamin D3 and saffron groups showed a significant increase compared to the control groups. The activity of this enzyme in the combined treatment groups showed a significant increase compared to their single use. The Alizarin Red staining showed the differentiative effects of vitamin D3, saffron and their coadministration in the differentiation of stem cells into osteoblast. The saffron and Vitamin D3 coadministration has the most profound effect on the differentiation of mesenchymal stem cell into osteoblast.

Conclusion: The results indicate that the coadministration of saffron and vitamin D3 has a significant effect on the differentiation of mesenchymal stem cell into osteoblast cells.

Keywords: Osteoblast, Differentiation, Saffron, Stem Cell, Vitamin D3

* Corresponding Author.

Email: baharara@yahoo.com

Tel: 0098 513 843 7092

Fax: 0098 513 843 709

Conflict of Interests: No

Feyz, Journal of Kashan University of Medical Sciences December, 2014; Vol. 18, No 5, Pages 411-418

Please cite this article as: Baharara J, Nejhad Shahrokhbadi Kh, Nazemi M, Ramezani T. Synergism between the aqueous extract of saffron (*Crocus sativus L*) and vitamin D3 on osteogenic differentiation of rat bone marrow mesenchymal stem cells. Feyz 2014; 18(5): 411-8.

اثر هم افزایی عصاره آبی زعفران (*Crocus sativus L*) و ویتامین D3 بر تمایز استئوژنیک سلول‌های بنیادی مزانشیمی در مغز استخوان موش صحرایی

* جواد بهارا^۱ ، خدیجه نژاد شاهرخ آبادی^۲ ، مریم ناظمی^۳ ، طبیه رمضانی^۴

خلاصه:

سابقه و هدف: زعفران دارای اثرات فارماکولوژیک متعددی بوده و ویتامین D3 نیز در تمایز و عملکرد بسیاری از سلول‌ها دخالت دارد. در مطالعه حاضر اثر هم افزایی عصاره آبی زعفران و ویتامین D3 بر تمایز سلول‌های بنیادی مزانشیمی به استئوبلاست بررسی شده است.

مواد و روش‌ها: سلول‌های بنیادی مغز استخوان موش صحرایی نژاد ویستار استخراج شده و شناسایی به کمک روش ایمونوستوپشیمی انجام شد. در گروه‌های تجربی، سلول‌های بنیادی با غلظت‌های ۷۰۰، ۸۰۰ و ۱۰۰۵ میلی گرم در لیتر زعفران و نیز غلظت‌های فوق الذکر زعفران همراه با غلظت 5×10^{-7} مولار ویتامین D3 جهت القا تمایز استفاده شد. گروه کنترل هیچ گونه تیماری دریافت نکرد. تمایز سلول‌ها با سنجش فعالیت آنزیم آلkalین فسفاتاز پس از ۱۰ روز و رنگ آمیزی آلبزارین رد در روز ۲۱ پس از تیمار بررسی گردید.

نتایج: فعالیت آلkalین فسفاتاز گروه‌های دریافت کننده ویتامین D3 و زعفران در مقایسه با شاهد افزایش معنی داری داشت. همچنین، میزان فعالیت این آنزیم در گروه‌های تیمار تمام زعفران و ویتامین D3 نسبت به کاربرد هریک به تنها یافزايش داشت. رنگ آمیزی آلبزارین رد، اثرات تمایزی ویتامین D3، زعفران و تیمارهای بنیادی به سمت به استئوبلاست را نشان داد و بیشترین اثر تمایزی در گروه تجربی زعفران همراه با ویتامین D3 مشاهده شد.

نتیجه‌گیری: کاربرد تمام زعفران و ویتامین D3 دارای اثرات معنی دار در تمایز سلول‌های بنیادی مزانشیمی مغز استخوان به استئوبلاست-ها می‌باشد.

واژگان کلیدی: استئوبلاست، تمایز، زعفران، سلول بنیادی، ویتامین D3

دو ماهنامه علمی-پژوهشی فیض، دوره هجدهم، شماره ۵، آذر و دی ۱۳۹۳، صفحات ۴۱۸-۴۱۱

منبع اصلی این سلول‌ها مغز استخوان است که در مهندسی بافت نیز مورد توجه ویژه قرار گرفته است؛ به این دلیل که این سلول‌ها پس از تمایز یافتن به استئوبلاست بیشترین شباهت را به استئوبلاست‌های بافت طبیعی دارند [۱]. از طرف دیگر، استفاده مستقیم از سلول‌های بنیادی برای اهداف درمانی ممکن است با مشکلاتی از جمله رشد غیر قابل کنترل سلول‌ها مواجه شود [۲]. بنابراین، برای استفاده از سلول‌های بنیادی در اهداف درمانی روش معمول بدین صورت است که سلول‌ها را با مواد و فاکتورهای مناسب به سمت رده سلول‌های مورد نظر تمایز می‌دهند و سپس از این سلول‌های متعهد برای اهداف درمانی استفاده می‌شود [۳]. مواردی که تاکنون برای القا تمایز استئوستی استفاده شده‌اند، بیشتر محدود به فاکتورهای رشد هستند که دسترسی به آنها مشکل می‌باشد و از نظر اقتصادی استفاده از آن‌ها مقرر نمی‌باشد [۴،۵]. استخوان‌زایی یک فرایند تکوینی است که تعداد زیادی از عوامل بیرونی مثل هورمون‌ها، فاکتورهای رشد، مسیرهای پیام-رسان و فاکتورهای رونویسی در آن دخالت دارند. استئوبلاست‌ها شاخص‌های استئوکلسین، استئوپوتین، آلkalین فسفاتاز و سیالو-پروتین استخوانی را بیان می‌کنند [۶]. یکی از فاکتورهای دخیل در تمایز استخوان مشتقات ویتامین D می‌باشد. ویتامین D3 یک هورمون سکواستروئیدی است که به رسپتورهای هسته‌ای که

مقدمه

پیوند استخوان یکی از معمول‌ترین شیوه‌ها در ارتودپدی و ترمیم بافت استخوانی می‌باشد [۱]. امروز استفاده از داربست‌های طبیعی و مصنوعی که بتواند حامل سلول‌های بنیادی برای کمک به ترمیم استخوان‌های آسیب دیده باشد، در پیوندهای استخوان استفاده می‌شود [۲]. سلول‌های بنیادی در نقاط مختلفی از بدن از قبیل: مغز استخوان، خون بند ناف و اکثر بافت‌های بدن یافت می‌شوند؛ این سلول‌ها دارای دو ویژگی اصلی مهم یعنی پرتوانی و خودنوسازی می‌باشند [۳].

^۱ دانشیار، مرکز تحقیقات بیولوژی کاربردی تکوین جانوری، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد مشهد

^۲ استادیار، گروه زیست شناسی، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد مشهد

^۳ دانشجوی کارشناسی ارشد زیست شناسی سلولی تکوینی جانوری، گروه زیست شناسی، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد مشهد

^۴ دانشجوی دکترای تخصصی زیست شناسی تکوین جانوری، گروه زیست شناسی، دانشکده علوم زیستی، دانشگاه خوارزمی

* لشانی نویسنده مسئول؛

مشهد خیابان راهنمایی ۲۴، مرکز تحقیقات بیولوژی کاربردی تکوین جانوری دانشگاه آزاد اسلامی مشهد

تلفن: ۰۵۱۱۸۴۳۷۰۹۲

پست الکترونیک: baharara@yahoo.com

تاریخ پذیرش نهایی: ۹۳/۶/۱۵

تاریخ دریافت: ۹۲/۱۰/۱۴

شد. برای تهیه غلظت‌های مورد نیاز، پودر حاصل از عصاره‌گیری کلاله‌های زعفران توزین شده و در محیط کشت (Sigma, UK) D3 MEM حل گردید.

استخراج و کشت سلول‌های بنیادی مزانشیمی از مغز استخوان: موش‌های صحرایی نر نژاد ویستار با سن ۸-۶ هفته از موسسه سرم سازی رازی مشهد با محدوده وزنی ۱۲۰-۱۸۰ گرم خریداری گردید و در اتاق حیوانات در شرایط استاندارد ۱۲ ساعت نور، ۱۲ ساعت تاریکی و دمای 22 ± 2 درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند. حیوانات به مقدار کافی آب و غذا در دسترس داشتند. در ضمن در كلیه مراحل تحقیق، مقررات در مورد کار با حیوانات آزمایشگاهی رعایت شد. ابتدا موش‌ها با کلروفرم کشته شدند و در شرایط کاملاً استریل استخوان ران و درشت نی آنها جدا گردید و دو سر این استخوان‌ها با کمک قیچی تیز بریده شد و مغز استخوان از داخل کاتال استخوانی با روش Flushing و به کمک سرنگ حاوی محیط کشت D3 MEM خارج در ۲۵۰۰ دور در دقیقه سانتریفیوژ شده و رسوب سلولی در فلاسک‌های کشت سلولی قرارداده شده و از محیط کشت D3 MEM همراه با ۱۰ درصد سرم جنین گاوی (Sigma, UK) و ۱ درصد آنتی‌بیوتیک پنی‌سیلین-استرپتومایسین استفاده شد. محیط کشت سلول‌ها هر دو روز یکبار تعویض شده و هنگامی که تراکم سلولی به اندازه مطلوب رسید پاساژ سلولی انجام شد [۵].

شناسایی سلول‌های بنیادی به وسیله آنتی‌ژن‌های سطحی: بدین منظور از روش ایمونوستیوشیمی و آنتی‌بادی بر علیه مارکر سطحی CD44 (Abcam, Germany) استفاده گردید. بدین ترتیب که سلول‌های خالص شده در پارافرم‌آلدئید ۴ درصد ثابت گردید و با آنتی‌بادی اولیه بر علیه CD44 موس صحرایی IgG ایزوتاپ به مدت ۴ ساعت تیمار شد. سپس، سلول‌ها با کمک فسفات بافر سالین شتیشو داده شدند و سپس در معرض آنتی‌بادی ثانویه بر ضد موس صحرایی (Abcam, Germany) نشان‌دار با ماده فلورورسنس FITC (Sigma, UK) قرار گرفتند. در انتها بعد از گذشت ۱ ساعت سلول‌ها سه بار شتیشو داده شدند و سپس رنگ آمیزی با DAPI به مدت ۵ دقیقه انجام گرفت و بعد از انجام مراحل شتیشو نتیجه با میکروسکوپ فلورورسنس LaboMed, (Korea) آنالیز شد. گروه کنترل منفی که آنتی‌بادی اولیه و یا ثانویه را دریافت نکرده بودند، نیز لحاظ گردید.

تیمار سلول‌ها با ویتامین D3، زعفران و این دو ماده به صورت همزمان برای القاء تمايز: سلول‌های بنیادی مزانشیمی (5×10^3) در پلیت ۲۴ خانه کشت داده شدند. در ابتدا سلول‌های کشت داده شده با غلظت‌های زعفران (۴۰۰، ۷۰۰ و 800 میلی گرم

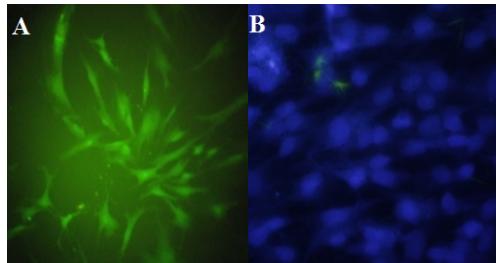
گیرنده D3 نامیده می‌شود، اتصال پیدا می‌کند. این ویتامین در مجموع نقش شناخته شده‌ای در هوموستازی اسکلتی و معدنی دارد و می‌تواند تمايز و رشد و عملکرد طیف گسترده‌ای از سلول‌ها را کنترل کند [۹]. زعفران (*Crocus sativus*) گیاهی کوچک از خانواده زنبق می‌باشد [۱۰]. گیاه زعفران دارای اثرات فارماکولوژیک متعددی می‌باشد؛ به طوری که پژوهش‌ها نشان داده‌اند که زعفران و مواد موثر آن دارای اثرات ضد تومور، آنتی-اکسیدان، آنتی ژنتوتکسیک، حفاظت سلولی، ضد درد و التهاب، ضد تشنج، ضد افسردگی و کاهنده علائم محرومیت از اوپیوئید می‌باشد [۱۰]. طعم تلخ زعفران ناشی از ماده‌ای به نام پیکرو-کروسین است که تحت تجزیه آنزیمی، به آلدیدی معطر به نام سافرانال تبدیل می‌شود [۳]. کاروتونوئیدهای دیگری مانند بتا-کاروتون، لیکوبین و زآگزاتین و ویتامین‌ها به خصوص ریوفلاوین و تیامین در زعفران یافت می‌شود؛ در حالی که کروسین، کروستین و سافرانال مواد موثره اصلی زعفران هستند که اجزایی کاروتونوئیدی می‌باشند [۱۱، ۱۰]. شواهدی وجود دراد که نشان می‌دهد کاروتونوئیدها و انواع مواد مشتق از آنها قادر به متأثر ساختن انواع سلول‌های بنیادی و سلطانی می‌باشند و می‌تواند تمايز را در آنها القا کنند [۱۲] و با توجه به اینکه عصاره زعفران سه فرآیند متابولیکی مهم یعنی ساخت RNA و DNA و پروتئین را در سلول‌های سلطانی متوقف و مهار می‌کند، می‌توان انتظار داشت که در سلول‌های مزانشیمی مغز استخوان با مهار تکثیر سلولی باعث بروز تمايز شود [۱۴، ۱۳]. از آنجا که اثرات القا کننده تمايز ویتامین D3 نیز اثبات شده است و هم‌چنین با توجه به ضرورت مطالعه در مورد عوامل موثر در القا تمايز سلول‌های بنیادی، در پژوهش حاضر با کاربرد توم زعفران (بعد عنوان یک فرأورده طبیعی) و ویتامین D3، اثر هم‌افزایی آنها در تمايز سلول‌های بنیادی مزانشیمی مغز استخوان موش‌های صحرایی به سمت استئو-blast بررسی شده است.

مواد و روش‌ها

این مطالعه تجربی آزمایشگاهی در سال ۱۳۹۲ در مرکز تحقیقات بیولوژی کاربردی تکوین جانوری دانشگاه آزاد اسلامی مشهد به شرح ذیل انجام گردید.

تهیه عصاره آبی زعفران: زعفران از موسسه نوین زعفران خراسان رضوی تهیه گردید. سه گرم از کلاله‌های خشک زعفران (*Crocus sativus L.*) کاملاً سایده شد و عصاره گیری با استفاده از دستگاه سوکسله و آب مقطر انجام گردید و سپس برای خشک کردن عصاره زعفران از دستگاه انجامداد در خلاء استفاده

این مارکرها بر سطح سلول با رنگ سبز در اثر آنتی بادی ثانویه در شکل A مشاهده می‌شود و در نتیجه بنیادی بودن سلول‌ها توسط این روش تایید شد. همچنین، وجود سلول با رنگ آمیزی هسته‌های آن‌ها با رنگ DAPI در نمونه‌هایی که این‌منو سیتوشیمی انجام گرفت تایید شد (شکل B).



شکل شماره ۱- A: مشاهده رنگ سبز فلورسنت در اطراف سلول‌های بنیادی به علت وجود آنتی ژن CD44 بر سطح سلول‌ها. B: رنگ آمیزی DAPI. $10\times$.

با بررسی‌های گیفی از میزان رنگ پذیری ماتریکس و قرمز شدن آن‌ها می‌توان به میزان تمايز پی برد [۵]. بررسی نمونه‌های رنگ‌آمیزی شده با آلیزارین رد نشان داد که ویتامین D3 منجر به القای تمايز به سمت استئوپلاست‌ها در سلول‌های بنیادی مزا- نشیمی شده است و بیشترین اثر تمايز در دور 5×10^{-7} مولار نسبت به گروه کنترل مشاهده گردید (شکل شماره ۲، B). سلول‌های بنیادی مزانشیمی همچنین تحت تیمار با عصاره زعفران تمايز استئوپلاستی نشان داده و این اثر در حضور دوز ۸۰۰ میلی گرم در لیتر زعفران حداقل بود (شکل شماره ۲، C). بیشترین میزان رنگ پذیری ماتریکس خارج سلولی با رنگ آلیزارین رد مشاهده گردید. در مرحله بعد غلظت‌های مختلف زعفران و بیشترین غلظت ویتامین D3 که مطابق با نتایج بررسی آن به تنهایی بیشترین اثرات تمايزی را داشت، به صورت هم‌زمان برای القای تمايز در سلول‌های بنیادی مزانشیمی استفاده گردید. بررسی نمونه‌های رنگ آمیزی شده با آلیزارین رد در گروه‌های تیمار شده با عصاره‌های زعفران همراه با غلظت 5×10^{-7} مولار ویتامین D3 نشان داد که کاربرد غلظت ۸۰۰ میلی گرم در لیتر زعفران و 5×10^{-7} مولار ویتامین D3 به صورت توان حداکثر اثر تمايزی در مقایسه با کاربرد هر یک از موارد به تنهایی را دارد (شکل شماره ۲، D).

در لیتر) تیمار گردیدند. این غلظت‌ها بر اساس غلظت‌های غیر سمعی گزارش شده در گزارش‌ها قبلی گروه حاضر انتخاب شدند [۵]. همچنین، غلظت‌های مختلف ویتامین D3 (10^{-7} ، 5×10^{-7} و 10^{-6} مولار) نیز که براساس گزارشات قبلی انتخاب شده بودند [۱۳] نیز برای بررسی اثرات تمايزی به سلول‌ها اضافه شدند. سپس، بر اساس نتایج حاصل از تیمار سلول‌ها با هر یک از موارد زعفران و ویتامین D3 به تنهایی تیمار این سلول‌ها به صورت هم‌زمان با غلظت‌های 6×10^{-6} ، 8×10^{-6} میلی گرم در لیتر زعفران همراه با غلظت ثابت 5×10^{-7} مولار ویتامین D3 به صورت سینزیست انجام گرفت. گروه تیمار هیچ گونه تیماری را دریافت نمود. در طی مدت تیمار تغییرات مورفو‌لوجیکی سلول‌ها با میکروسکوپ معکوس (INV, Italy) کنترل گردید و پس از طی شدن زمان مورد نظر آزمون‌های آلیزارین رد و آلکالین فسفاتاز انجام شد.

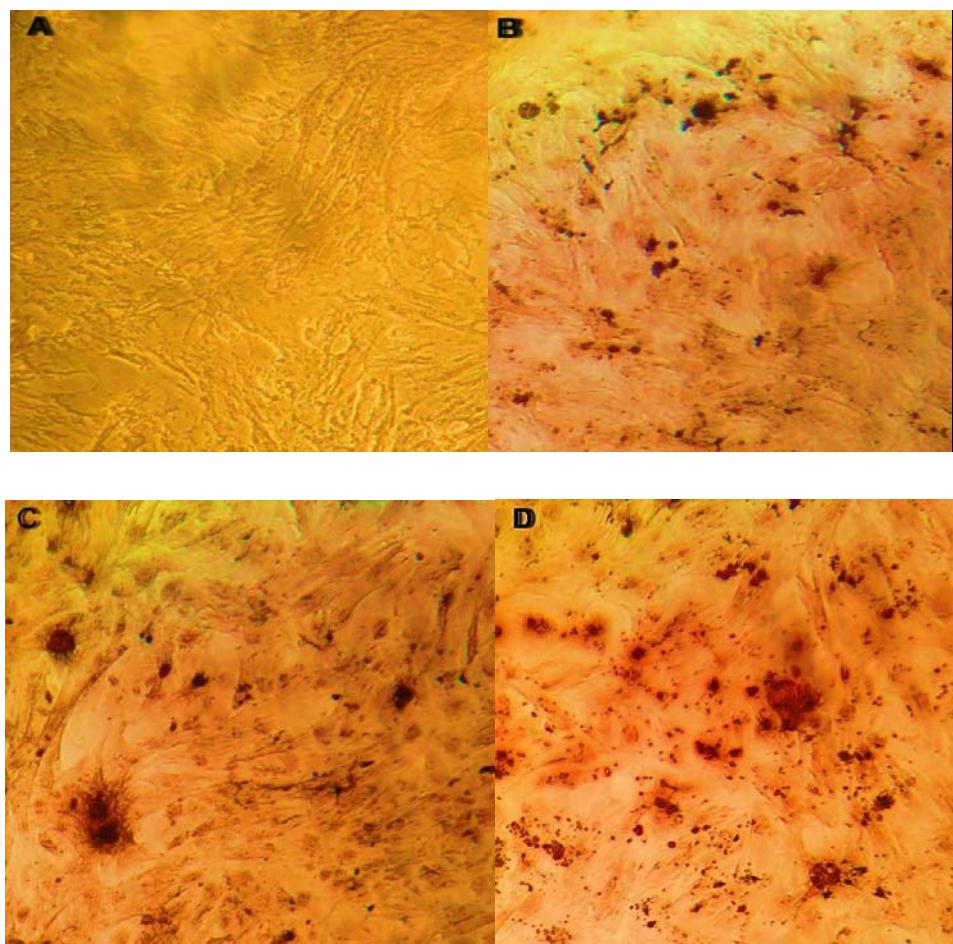
رنگ آمیزی با آلیزارین رد: پس از گذشت ۲۱ روز از تیمار، سلول‌ها چندین بار توسط بافر فسفات سالین شستشو داده شده و با پارا فرمالدئید ۴ درصد ثبت شدند. سپس، توسط رنگ آلیزارین رد (Merck, Germany) به مدت ۱۵ دقیقه رنگ آمیزی شدند. برای مطالعات کمی رسوب رنگ آلیزارین رد به وسیله اسید استیک ۱ درصد حل شده و جذب نوری در ۴۰۵nm به وسیله دستگاه اسپکتروفوتومتر (Epoch, USA) بررسی شد [۱۳].

بررسی میزان فعالیت آلکالین فسفاتاز: پس از گذشت ۱۰ روز از تیمار، سلول‌ها چند بار با PBS شستشو داده شد و توسط بافر لیزر کننده NP40 لیز شده و محلول فوق در ۱۲۰۰۰ دور در دقیقه سانتریفیوژ شد. سوپراناتانت جدا شده و با استفاده از کیت آلکالین فسفاتاز (Pars Azmoon, Iran) فعالیت آلکالین فسفاتازی در طول موج ۴۰۵nm با روش رنگ سنگی با استفاده از اسپکتروفوتومتر (Epoch, USA) مورد آزمایش قرار گرفت [۱۴].

داده‌های کمی حاصل توسط نرم افزار SPSS با استفاده از آنالیز آزمون‌های واریانس یک عاملی و پس آزمون دانکن در سطح معنی‌داری $P<0.05$ آنالیز گردید و نمودارها با استفاده از نرم افزار Excel ترسیم شدند.

نتایج

سلول‌ها پس از انجام این‌نو سیتوشیمی توسط میکروسکوپ فلورسنت بررسی شدند. وجود آنتی ژن CD44 و تجمع



شکل شماره ۲- نتایج رنگ آمیزی الیزارین رد برای دوزهای مختلف ویتامین D3، زعفران و هم افزایی آنها. رسوب رنگ الیزارین رد و رنگ قرمز نشانه تمايز سلول های بنیادی به اوستئوبلاست می باشد. A: کنترل، B: دوز $800 \text{ میکرو گرم بر میلی لیتر}$ ، C: غلظت دوز $5 \times 10^{-7} \text{ مولار ویتامین D3 به تنهایی}$ و D: دوز $5 \times 10^{-7} \text{ مولار ویتامین D3 و زعفران به صورت توان بزرگنمایی}$ ($10 \times 10 \text{ X}$).).

فسفاتاز نشان داد که میزان فعالیت این آنزیم در گروههای تجربی مربوط به ویتامین D3 با غلظت های 10^{-7} و 5×10^{-6} مولار افزایش دارد؛ بدنهای که بیشترین فعالیت آلکالین فسفاتازی در غلظت 5×10^{-7} مول با سطح معنی داری ($P < 0.001$) نسبت به گروه کنترل تعیین شد (نمودار ۱B). بررسی کمی فعالیت آلکالین فسفاتازی نشان داد که میزان فعالیت این آنزیم در گروههای تیماری کاربرد توان هریک از غلظت های 600 ، 800 ، 700 ، 800 میکرو گرم در لیتر همراه با غلظت 5×10^{-7} مولار ویتامین D3 افزایش معنی دار دارد ($P < 0.001$). بیشترین میزان فعالیت آلکالین فسفاتازی در گروه تیماری غلظت 800 میلی گرم در لیتر زعفران همراه با دوز 5×10^{-7} مولار ویتامین D3 مشاهده شد ($P < 0.001$). نمودار ۱C).

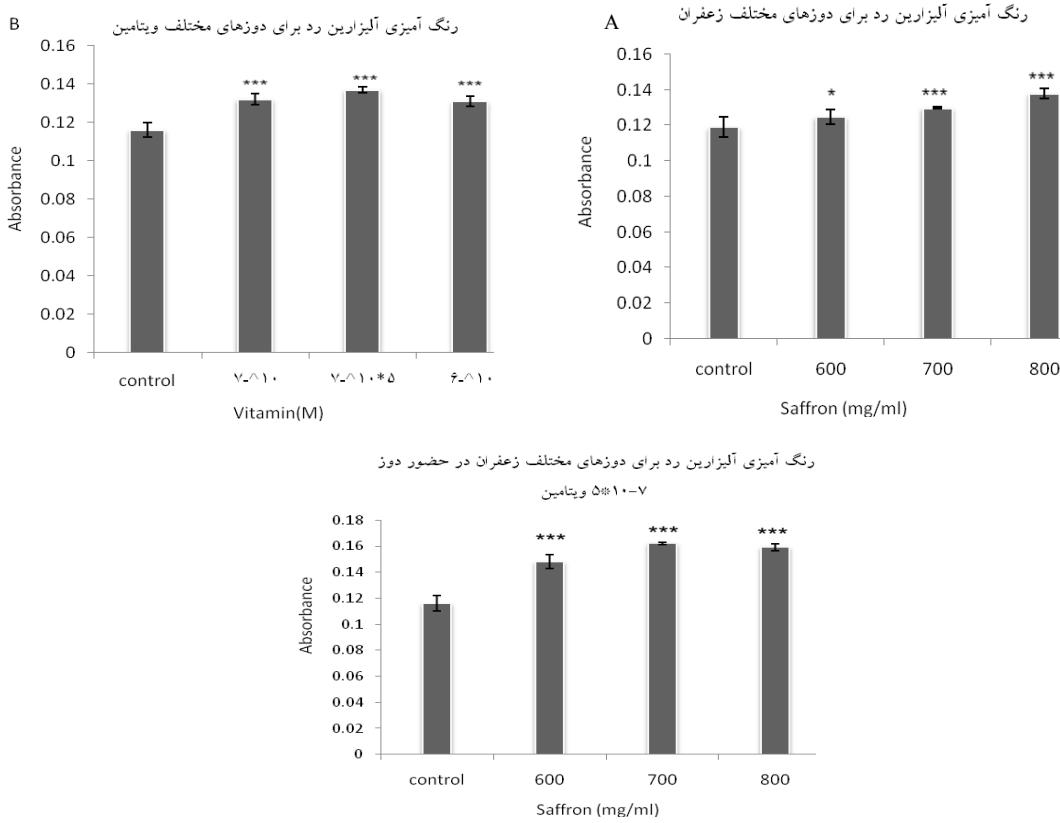
بحث

زعفران به طور سنتی به عنوان یک رنگ یا طعم دهنده استفاده می شود، اما تحقیقات اخیر توان بالقوه این ماده را در

بررسی کمی رسوب آلیزارین رد از طریق تعیین جذب نوری توسط اسپکتروفوتومتر نشان داد که میزان جذب در گروه تیماری ویتامین D3 با غلظت 5×10^{-7} مولار نسبت به شاهد در مقایسه با دوزهای دیگر افزایش معنی دار دارد ($P < 0.001$). هم چنین، بررسی در گروههای تیماری با دوزهای مختلف زعفران نشان داد که گروه تجربی 800 میلی گرم بر لیتر بیشترین جذب را در مقایسه با شاهد دارد ($P < 0.001$). به علاوه، در گروههای تجربی کاربرد توان غلظت های سه گانه زعفران همراه با غلظت 800 مولار ویتامین D3 بیشترین جذب نوری در گروه 800×10^{-7} مولار ویتامین D3 مشاهده شد ($P < 0.001$). بررسی نتایج کمی فعالیت آلکالین فسفاتاز نشان داد که میزان فعالیت این آنزیم در گروههای تیماری زعفران با غلظت های 600 ، 700 و 800 میلی گرم در لیتر در مقایسه با گروه شاهد افزایش معنی دار دارد ($P < 0.001$) و بیشترین فعالیت مشاهده شده آلکالین فسفاتازی در گروه تیمار با 800 میلی گرم در لیتر رخ داد (نمودار ۱A). بررسی کمی فعالیت آلکالین

کروسین، پیکروکروسین و سافرانال دارای اثرات ویژه هستند [۱۵].

ارتقاء سلامت نشان داده است و ترکیبات مهم زعفران نظیر



نمودار شماره ۱- بررسی میزان فعالیت آنزیم آلkalین فسفاتاز در دوزهای مختلف زعفران (A) ویتامین D3 (B)، و دوزهای هم‌افزایی زعفران و ***P<۰/۰۰۱، **P<۰/۰۱، .(C) D3 ویتامین

سلول‌های بنیادی مزانشیمی مغز استخوان، از این سلول‌ها به‌منظور بررسی قدرت تمایزی زعفران و ویتامین D3 استفاده شد. موش‌های صحرابی استفاده شده در محدوده سن تقریبی ۴ تا ۶ هفته قرار داشتند. طبق گزارشات قبلی در این سن تعداد سلول‌های بنیادی به‌دست آمده از حیوان بیشتر بود و قابلیت گسترش سلول‌ها بیشتر می‌باشد [۱۹]. سلول‌های مزانشیمی جدا شده بر اثر خاصیت چسبندگی خود به کف فلاسک چسبیده و سلول‌های خون ساز با تعویض محیط حذف شدند. این سلول‌ها به صورت خالص پس از ۳ پاساژ ظاهری دوکی شکل و کشیده داشتند. این نتایج مشابه نتایج به‌دست آمده در بسیاری از تحقیقات از جمله مطالعه Amani و همکاران بود [۲۰]. نتایج حاصل از این‌نویتوشیمی نشان داد که سلول‌های مزانشیمی جدا شده داری مارکر سطحی CD44 می‌باشند. این مارکر یکی از شاخص‌های بنیادی بودن سلول‌ها می‌باشد. این بررسی اثرات تمایز استنوژنیکی به کارگیری توام عصاره زعفران و ویتامین D3 از رنگ آمیزی آلیزارین رد و سنجش آلkalین فسفاتاز استفاده شد. میزان فعالیت آلkalین فضا-

ترکیب بیولوژیکی ویتامین D3 نوعی هورمون سکوستروئید می‌باشد که در تنظیم بافت استخوان و متابولیسم کلسیم-فسفات دخالت دارد [۱۷، ۱۶]. از جهت دیگر با توجه به ضررورت شناسایی عوامل مؤثر بر القاء تمایز سلولی‌های بنیادی به سمت رده‌های مختلف بافت‌های استخوانی با اهداف درمانی از جمله درمان شکستگی‌ها لزوم توجه به مواد طبیعی که بتوانند تمایز را در سلول‌های بنیادی القا کنند، کاملاً ضروری به نظر می‌رسد. هدف این مطالعه استفاده از زعفران (به عنوان عاملی طبیعی) و به صورت هم‌افزایی با ویتامین D3 (که به صورت آماده و تجاری مصرف درمانی دارند) به‌منظور افزایش القای تمایز در سلول‌های استرومایی استخراج شده از مغز استخوان موش صحرابی بود. اگر چه سلول‌های بنیادی مزانشیمی از متابعی متنوعی نظیر خون نوزادان، خون بند ناف و مایع آمینوبوتیک نیز قابل جداسازی هستند، اما در دسترس ترین منبعی که برای استفاده از این سلول‌ها پیشنهاد می‌شود، مغز استخوان است [۱۸]. بنابراین، در مطالعه حاضر نیز به علت قابلیت دسترسی آسان، روش ساده جداسازی و کشت

مزانشیمی بینادی که توانایی ورود به فاز تقسیم را از دست می-دهند، وارد فاز تمايزی شوند و این موضوع با نتایج این مطالعه مبنی بر اثر تمايزی زعفران هم سو می باشد. نتایج این تحقیق نشان داد که عصاره آبی زعفران می تواند منجر به افزایش تمايز سلول های بینادی به استئوپلاست شود. در این راستا Mahmoud و همکاران از عصاره اتانولی گیاه باریجه برای تمايز سلول های بینادی به سمت استئوپلاست استفاده نمودند. یافته های حاصل از مطالعات این گروه نشان داد که عصاره اتانولی گیاه باریجه دارای اثرات مثبت بر روند تکثیر و تمايز سلول های بینادی مشتق شده از مغز استخوان انسان می باشد. در واقع این محققین با استفاده از فرآورده های طبیعی گیاهی توانستند تمايز را در سلول های مژانشیمی القا نمایند و نتایج تجربه ما نیز با نتایج حاصل از پژوهش های آنان سازگار و هم سو می باشد: زیرا زعفران نیز گیاهی دارویی است که درای اثرات مثبت در حفظ سلول ها می باشد [۱۶]. Wei و همکاران اثرات تمايزی Catechin (پلی فنول استخراج شده از چای سبز) را بر روند تمايز سلول های مژانشیمی مشتق شده از مغز استخوان انسان به استئوپلاست ها را بررسی نمودند؛ گزارشات این گروه نشان می دهد که این پلی فنول توانایی افزایش فعالیت آلکالاین فسفاتاز را در گروه سلولی تیمار شده را دارد. بنابراین، می توان عنوان نمود که از جمله ترکیبات طبیعی که توانایی القای تمايز را در سلول های مژانشیمی دارند، فتل ها می باشند که در گیاهان از جمله زعفران به وفور یافت می شود [۲۵].

نتیجه گیری

نتایج مطالعه بیان گر آن است که زعفران و ویتامین D3 هر کدام به تنهایی می توانند منجر به القای تمايز استئوپلاستیک در سلول های بینادی مشتق شده از مغز استخوان موش صحرایی گردند؛ لیکن کاربرد توام آنها باعث اثر سینزیزیک افزایش معنی دار تمايز سلول های بینادی مژانشیمی مغز استخوان به استئوپلاست ها می شود.

تشکر و قدردانی

از همکاران مرکز تحقیقات بیولوژی کاربردی تکوین جانوری دانشگاه آزاد اسلامی واحد مشهد صمیمانه سپاسگزاری می شود.

References:

- [1] Veshkini A, Marjani M, SelkGhaffari M, Moridpour R, An Y. Radiological Evaluation of Rabbit Femoral Defect Healing in Caspian SEASHELL Pellets. *J Mazandaran Univ Med Sci* 2007; 17(61): 105-13. [in Persian]

تازی سلول ها ۷-۱۰ روز پس از تیمار افزایش می یابد که این موضوع به عنوان شاخص اولیه جهت تمايز سلول های بینادی به اوستوپلاست مورد استفاده قرار می گیرد. میزان جذب نوری شاخصی از جذب رنگ الیزارین رد و جذب رنگ نشانه میزان معدنی شدن ماتریکس سلولی است. استفاده از این دو روش در مطالعات تمايزی به سمت بافت استئوپلاستیک متداول است و محققان دیگر نیز برای تأیید تمايز به استوپلیت ها از این دو روش استفاده نموده اند [۲۰، ۲۲]. ارزیابی نتایج حاصل از رنگ آمیزی با الیزارین رد به صورت کیفی و کمی نشان داد که قدرت تمايز دهی ویتامین D3 و زعفران به صورت توام بیشتر از کاربرد هر یک به تنهایی است. در تجربه حاضر بیشترین میزان تمايز در نمونه های تحت تیمار با ویتامین D3 در دوز 5×10^{-7} مولار مشاهده شد. در گروه های هم افزایی بیشترین تاثیرگذاری در هم افزایی 5×10^{-7} مولار ویتامین D3 و 800 میلی گرم در لیتر مشاهده گردید؛ در این رابطه آشتیانی و همکاران طی تحقیقی نشان دادند که ماده گیاهی سیل مارین دارای توانایی حفاظت سلولی و حفظ تکثیر و زیست پذیری سلول ها می باشد [۲۳]. بنابراین، گیاهان می توانند زمینه امید بخش جهت استفاده در اهداف درمانی با واسطه سلول های بینادی باشند. گزارشاتی نیز وجود دارد که نشان می دهد کروسوین، کروستین و مشتقات آنها، رشد برخی از سلول های سرطانی بد خیم را در محیط کشت مهار می کنند و به عنوان مثال رشد سلول های سرطانی K562 و HL60 به طور واضحی توسط کروسوین، کروستین و دی متیل کروستین مهار شده است [۲۴]. در برخی تجربیات دیگر اثر مهاری مواد فوق الذکر روی سلول های سرطان سینه به صورت واپسی به دوز مشاهده شده است [۲۴، ۲۵]. بنابراین می توان نتیجه گیری کرد که عصاره زعفران دارای اثرات مهاری بر تکثیر سلولی است و در سلول های بینادی وقتی که در آنها تقسیم مهار می شود، وارد فاز تمايزی می شوند [۲۵]. البته در این مورد باید توجه داشت ماده موردنظر در غلظت های کشنده استفاده نگردد، زیرا مهار تکثیر در این غلظت ها مرگ سلولی را نیز به دنبال دارد. بنابراین، در این مطالعه با استفاده از نتایج مطالعات قبلی گروه ما غلظتی از زعفران استفاده گردید که مرگ سلولی را به دنبال نداشته باشد و با مهار تکثیر سلول فرست شروع روندهای تمايزی را در اختیار سلول قرار دهد. بدین ترتیب، می توان انتظار داشت سلول هایی

- [2] Hosseinkhani H, Hosseinkhani M, Tian F, Kobayashi H, Tabata Y. Osteogenic differentiation of mesenchymal stem cells in self-assembled peptide-amphiphile nanofibers. *Biomaterial* 2006; 27(22): 4079-86.

- [3] Kadivar M, Piryaei F, Ramezani M. Isolation, Culture and Differentiation of Chicken Bone Marrow Mesenchymal Stem Cells. *Armaghanedanesh* 2010; 14(4): 1-11. [in Persian]
- [4] Nuttelman CR, Tripodi MC, Anseth KS. In vitro osteogenic differentiation of human mesenchymal stem cells photoencapsulated in PEG hydrogels. *J Biomed Mater Res A* 2004; 68(4): 773-82.
- [5] Ramezani T, Baharara J, Saghiri N. Osteogenic Differentiation Effect of Saffron Aqueous Extract (*Crocus sativus L.*) on Rat Bone Marrow-Derived Mesenchymal Stem Cells. *J BUMS* 2013; in press.
- [6] Tarfie G, Mahmoodinia-Maymand M, Noruzinia M. The effect of differentiation inducing factors on osteoblastogenesis from mesenchymal stem cells. *Genetics in the 3rd Millennium*, 2010; 7(4): 1864-70.
- [7] Nemati Sh, Zare Mehrjerdi N, Baharvand H. Differentiation of human bone marrow mesenchymal stem cells to neural-like cells in vitro. *Tehran Univ Med J* 2009; 67(8): 527-34.
- [8] Fadaei R, Amirizadeh N, Nikougoftar M, Habibi-Roudkenar M. Effect of human hematopoietic stem cells on differentiation of mesenchymal stem cells to osteoblast cells. *Sci J Iran Blood Transfus Organ* 2012; 9(3): 226-38. [in Persian]
- [9] Piemonti L, Monti P, Sironi M, Fraticelli P, Eugenio Leone B, et al. Vitamin D3 Affects Differentiation, Maturation, and Function of Human, Monocyte-Derived Dendritic Cells. *J Immunol* 2012; 28: 4443-51.
- [10] Kianbakht S. A systematic Review on Farmacology of Saffron and its active Constituents. *J Med Plants* 2008; 28(4): 1-23, 28.
- [11] Nikawa T, Schulz W, Vandenbrink CM, Hanusch M, Vandersaag P, Stahl W, et al. Efficacy of All-trans-β-Carotene, Canthaxanthin, and All-trans, 9-cis-, and 4-Oxoretinoic Acids in Inducing Differentiation of an F9 Embryonal Carcinoma RAR β -lacZ Reporter Cell Line. *Arch Biochem Biophys* 1995; 316(2): 665-72.
- [12] Gudas LJ, Wagner JA. Retinoids regulate stem cell differentiation. *J Cell Physiol* 2011; 226(2): 322-30.
- [13] Song I, Kim BS, Kim CS, Im GI. Effects of BMP-2 and vitamin D3 on the osteogenic differentiation of adipose stem cells. *Biochem Biophys Res Commun* 2011; 408: 126-31.
- [14] Mahmody Z, Solimani M, Saedy A, Iranshohi M. The effect of ethanol extracts of Galbanum on osteogenic proliferation and differentiation human mesenchymal stem cells. *J Med Plants* 2013; 12(2): 1-8.
- [15] Melnic J, Wang S, Marcone M. Chemical and biological properties of the world's most expensive spice:Saffron. *Food Res Int* 2010; 43(8): 981-1989.
- [16] Ghadrdoosta B, Vafaeia A, Rashidy-oura A, Hajisoltania R, Bandegib A, Motamedic F, Haghighe S, Samenid H, Pahlvan S. Protective effects of saffron extract and its active constituent crocin against oxidative stress and spatial learning and memory deficits induced by chronic stress in rats. *European Journal of Pharmacology* 2011; 667(3) : 30 222-229.
- [17] Penna G, Adorini L. a,25-Dihydroxyvitamin D3 Inhibits Differentiation, Maturation, Activation, and Survival of Dendritic Cells Leading to Impaired Alloreactive T Cell Activation. *J Immunol* 2000; 164(5): 2405-11.
- [18] Baghban-Eslaminejad M, Salami F, Soleimani M, Abnoosi M. Study of BIO (6-Bromoindirubin - 3'-Oxim) Effect on Growth and Bone Differentiation of Rat Marrow-Derived Mesenchymal Stem Cells. *J Hamedan Univ* 2008; 9(3): 5-13. [in Persian]
- [19] Khoshchehreh R, Ebrahimi M, Baghban-EslamiNejad M, Aghdami N, Baharvand H. In-vitro Potential of Human Bone Marrow and Umbilical Cord Vein Mesenchymal Stem Cells to Differentiate into Insulin Producing Cells. *Iran J Endocrinol Metabolism* 2011; 13(4): 384-97.
- [20] Amani M, Amirizadeh N, Soleimani M, Malekan H, Habibi Roudkenar M, Bashtar M. Effect of growth factors of platelet gel on proliferation and differentiation of mesenchymal stem cells. *Sci J Iran Blood Transfus Organ* 2009; 6(2): 71-83. [in Persian]
- [21] Gronthos S, Zannettino AC, Hay SJ, Shi S, Graves SE, Kortesidis A, et al. Molecular and cellular characterization of highly purified stromal stems derived from human bone marrow. *J Cell Sci* 2003; 116 (Pt 9): 1827-35.
- [22] Trompeter H, Dreesen J, Hermann E, Iwaniuk K. MicroRNAs miR-26a, miR-26b, and miR-29b accelerate osteogenic differentiation of unrestricted somatic stem cells from human cord blood. *BMC Genomics* 2013; 14: 24-32.
- [23] Ashtiani H, Allameh A, Hamied poor N, Rastegar H. Accelerating growth and proliferation of mesenchymal stem cells derived from human samples in the presence Sylmarn. *J Med Plants* 2011; 9(2): 1-9.
- [24] Abdullaev FI. Cancer chemopreventive andtumoricidal properties of saffron (*Crocus sativus L.*). *Exp Biol Med (Maywood)* 2002; 227(1): 20-5.
- [25] Rahaiee S, Moini S, Hashemi S, Shojaosadati M. Evaluation of antioxidant activities of bioactive compounds and various extracts obtained from saffron (*Crocus sativus L.*): a review. *J Food Sci Technol* 2014; in press.