

## جداسازی و شناسایی استروول-های طبیعی از گیاه اناریجه (*Pimpinella affinis*)

یعقوب صرافی<sup>\*</sup><sup>۱</sup>، حسین دهقان<sup>۲</sup>، حدیث توحدی<sup>۱</sup>

<sup>۱</sup>بابلسر- دانشگاه مازندران- دانشکده شیمی- گروه شیمی آلی

<sup>۲</sup>تهران- دانشگاه شاهد- مرکز تحقیقات گیاهان دارویی

تاریخ دریافت: ۹۶/۰۳/۰۵      تاریخ تصحیح: ۹۶/۰۸/۱۳      تاریخ پذیرش: ۹۶/۰۸/۲۷

### چکیده

در این پژوهش گیاه اناریجه (*P. affinis*) از منطقه دودانگه ساری واقع در استان مازندران جمع‌آوری و شناسایی شد. عصاره اتیل استانی برگ این گیاه توسط روش کروماتوگرافی ستونی جزء‌بندی شد و در نهایت دو استروول گیاهی به نام بتا- سیتوستروول ( $\beta$ -sitosterol) و داکستروول (daucosterol) و طیف‌سنجی جرمی (EI-MS) و طیف‌سنجی رزونانس مغناطیس هسته (NMR) شناسایی شدند. این دو ترکیب دارای جداسازی و توسط تکنیک‌های طیف‌سنجی جرمی (EI-MS) و طیف‌سنجی رزونانس مغناطیس هسته (NMR) شناسایی شدند. این دو ترکیب دارای خواص زیستی منحصر به فردی از جمله خود HIV. ضد سرطان و ضد کلسترول بالای خون می‌باشند. نتایج حاصل از این پژوهش نشان‌دهنده این است که می‌توان از گیاه اناریجه (*P. affinis*) به عنوان یکی از منابع استروول‌های گیاهی نام برد و از آنجا که این گیاه یک سیزی پرمصرف در نواحی شمالی کشورمان است، نتایج این تحقیق می‌تواند برای متخصصین علوم تغذیه مفید باشد.

**کلمات کلیدی:** اناریجه، *Pimpinella affinis*، daucosterol،  $\beta$ -sitosterol، جداسازی، شناسایی.

### ۱- مقدمه

اناریجه (*Pimpinella affinis*) گیاهی دو ساله با ارتفاع ۲۰-۱۱۰ سانتی‌متر، از خانواده چتریان (Apiaceae) و جنس *Pimpinella* می‌باشد. پراکندگی جغرافیایی این گونه در آناتولی، ایران، ترکمنستان، افغانستان، قفقاز و عراق است. در ایران در شمال، شمال غرب، مرکز، شرق و شمال شرق پراکنده است. جنس *Pimpinella* در ایران حدود ۲۳ گونه دارد [۱]. گونه‌های این جنس در مناطق مختلف اروپا، آسیا و از جمله ایران کاربردهای مختلفی دارند. برای مثال از گونه *P. anisum* به عنوان عامل خلط‌آور، ضد اسپاسم، افزایش دهنده شیر، ضد عفونی کننده، ضد نفخ و مدر در داروخانه‌ها و به عنوان افزودنی در صنایع نوشیدنی استفاده می‌شود. در فارماکوپه آلمان از *P. saxifraga* در داروهای خلط‌آور و افزایش دهنده ترشحات برونش استفاده می‌شود و در ترکیه از آن به عنوان یک داروی تسکین دهنده، خلط‌آور، ضد نفخ و مقوی نام می‌برند. گونه *P. major* در استرالیا به عنوان داروی ضد باکتری به فروش می‌رسد [۲-۴].

هدف از پژوهش حاضر، بررسی فیتوشیمیایی برگ‌های گیاه اناریجه (*Pimpinella affinis*) به عنوان یک سبزی پرمصرف در استان‌های شمالی ایران با جمعیتی بالغ بر ۸ میلیون نفر است. تحقیقات ما در منابع مختلف نشان می‌دهد که تا کنون هیچ گونه بررسی شیمیایی بر روی عصاره‌ها و ترکیبات غیرفار این گونه صورت نپذیرفته است و با وجود این که ترکیبات زیادی از اندام‌های مختلف سایر گونه‌های جنس *Pimpinella* شناسایی شده‌اند و از این گونه‌ها در صنایع مختلف غذایی و دارویی دنیا استفاده می‌شود، این گونه بومی ایران همچنان ناشناخته مانده است. از این رو نتایج این پژوهش می‌تواند دارای موارد مفیدی برای شیمیدان‌ها، محققان علوم تغذیه و همچنین داروسازان باشد.

در این پژوهش به بررسی فیتوشیمیایی عصاره اتیل‌استاتی گیاه اناریجه به کمک روش‌های کروماتوگرافی ستونی<sup>۱</sup> و لایه نازک<sup>۲</sup> پرداخته شد و دو استرول گیاهی به نام‌های بتا-سیتوسترون<sup>۳</sup> و داکسترون<sup>۴</sup> جداسازی و توسط تکنیک‌های طیف-سنجدی<sup>۵</sup> و طیف‌سنجدی رزونانس مغناطیسی هسته<sup>۶</sup> شناسایی شدند. بتا-سیتوسترون یک استرول گیاهی و از دسته‌ی تریترپن‌های ۲۹ کربنه می‌باشد. این ترکیب مشتق اتیله شده‌ی کلسترول در موقعیت C-24 است. خواص ضد دیابتی، ضد سرطان روده بزرگ و سینه، آنتی‌اکسیدانی، ضدالتهابی و تباری آن به اثبات رسیده است. همچنین این ترکیب در درمان بزرگی پروستات بسیار موثر است و موجب افزایش عملکرد سلول‌های T و عملکرد بهتر سیستم ایمنی می‌شود. مطالعه بر روی میکروزوم‌های کبدی نشان داد که بتا-سیتوسترون مانع از جذب کلسترول می‌شود و از عوارضی مانند سخت شدن رگ‌های خونی و سکته‌های مغزی جلوگیری می‌کند [۵]. داکسترون مشتق قنده بتا-سیتوسترون می‌باشد. این ترکیب با مهار آنزیم‌های گلوكوزیدازی خواص ضد دیابتی منحصر به فردی از خود نشان می‌دهد و همچنین در درمان چند مرحله‌ای HIV با ثابت نگه داشتن میزان لنفوسيت‌های CD4 و تعديل سیستم ایمنی نقش مهمی را ایفا می‌کند [۶].

## ۲-بخش تجربی

### ۲-۱-مواد شیمیایی و معرفه‌های مورد استفاده

در این پژوهش از حلال‌های نرمال هگزان، دی‌کلرومتان، کلروفرم، اتیل‌استات و متانول (تهیه شده از شرکت Merck)، محلول<sup>۳</sup> درصد معرف مولیبداتوفسفیریک‌اسیدهیدرات<sup>۷</sup> در اتانول (ساخت شرکت Sigma-Aldrich)، سیلیکاژل با مش ۷۰-۲۳۰ (تهیه شده از شرکت Merck) و TLC سیلیکاژل 60F<sub>254</sub> (تهیه شده از شرکت Merck) استفاده شد.

<sup>1</sup> Column chromatography

<sup>2</sup> Thin layer chromatography

<sup>3</sup>  $\beta$ -sitosterol

<sup>4</sup> Daucosterol

<sup>5</sup> EI-MS

<sup>6</sup> NMR

<sup>7</sup> Phosphomolybdic acid hydrate

**۲-۲- دستگاه‌ها**

شناسایی ترکیبات به کمک دستگاه‌های تعیین نقطه ذوب (Electrothermal IA9000)، رزونانس مغناطیسی هسته EI-<sup>13</sup>C (Avance III ۴۰۰/۶۱) و دستگاه الکترویونیزاسیون-طیف‌سنج جرمی یا MS (Agilent 5975C) انجام شد.

**۳-۲- جمع‌آوری و آماده سازی گیاه**

برگ‌های تازه گیاه *Pimpinella affinis* در فروردین ماه سال ۱۳۹۱ از منطقه دودانگه ساری (استان مازندران) جمع‌آوری شد. سپس توسط بخش گیاه‌شناسی باغ گیاه‌شناسی نوشهر با شماره هرباریومی ۳۱۴۸ مورد تأیید قرار گرفت. پس از شستشو، گیاه توسط جریان هوای خشک در دمای ۲۵ درجه سانتی گراد و به دور از نور خورشید خشک و جهت انجام فرایند عصاره‌گیری به صورت پودر درآورده شد.

**۴-۲- عصاره گیری**

در این پژوهش از روش غوطه‌ورسازی<sup>۱</sup> جهت به دست آوردن عصاره‌ی اتیل استاتی استفاده شد. بر این اساس جهت حذف ترکیبات روغنی و صمغی، ابتدا به ۲/۵ کیلوگرم از برگ گیاه خشک شده ۲۰ لیتر حلال نرمال هگزان اضافه شد و به مدت ۴۸ ساعت در دمای محیط نگهداری شد. پس از جدا کردن حلال هگزان از گیاه توسط کاغذ صافی، باقی‌مانده گیاه توسط جریان هوای خشک در دمای ۲۵ درجه سانتی گراد و به دور از نور خورشید خشک شد. در مرحله دوم جهت استحصال عصاره اتیل استاتی، ۲۰ لیتر حلال اتیل استات به گیاه اضافه گردید. پس از ۴۸ ساعت خیساندن، نمونه صاف و توسط تبخیر کننده دوار تحت فشار ۲۴۰ میلی‌بار تغليظ شد. عملیات عصاره‌گیری در این مرحله نیز ۳ بار تکرار شد. در پایان این مرحله ۴۰ گرم عصاره اتیل استاتی (وزنی/ وزنی٪ ۱/۶) به دست آمد [۷-۹].

**۵-۲- جزء‌بندی جداسازی ترکیبات عصاره اتیل استاتی**

۴۰ گرم از عصاره اتیل استاتی گیاه اناریچه (*P. affinis*) به یک ستون کروماتوگرافی با طول ۷۰ و قطر ۵ سانتی متر (حاوی ۸۵۰ گرم سیلیکاژل با مش ۷۰-۲۳۰) انتقال داده شد. سیستم حلالی مناسب با آزمودن سیستم‌های حلالی مختلف (ترکیب درصدهای مختلف هگزان: کلروفرم، هگزان: دی کلرومتان، هگزان: اتیل استات، دی کلرومتان: کلروفرم، دی کلرومتان: اتیل استات، دی کلرومتان: متانول، کلروفرم: اتیل استات، کلروفرم: متانول، اتیل استات: متانول) توسط تکنیک TLC جهت رسیدن به بهترین تفکیک ترکیبات عصاره اتیل استاتی تعیین شد. در نهایت با انتخاب سیستم حلالی هگزان: اتیل استات (۱:۲)، ستون به روش گرادیانی (با تغییر مستمر ترکیب درصد حلال شستشو) شسته شد. تجربه نشان داده است که شستشوی ستون کروماتوگرافی توسط سیستم حلالی ای با قطبیت کمتر از سیستم حلالی TLC سبب تفکیک بهتر ترکیبات آن خواهد شد. لذا

<sup>۱</sup> Maceration

سنتشیو ستون با هگزان ۱۰۰ درصد شروع شد. حلال در اثر جاذبه از ستون خارج شد و دبی آن توسط یک شیر تلفون تنظیم شد (mL/min ۷). به طور متوسط با هر ۱ لیتر شستشو ۵ درصد به نسبت اتیل استات اضافه می‌شد و افزایش درصد اتیل استات تا رسیدن به اتیل استات ۱۰۰ درصد ادامه داشت. سرانجام برای خروج کامل باقیمانده عصاره در ستون از حلال متابول استفاده شد. به طور متوسط هر ۱۳۵ میلی لیتر به عنوان یک جزء جدا شد. پس از شستشو کامل ۱۴۹ جزء به دست آمد که با مقایسه آن‌ها توسط کروماتوگرافی لایه نازک (TLC) و ادغام اجزاء مشابه، در نهایت ۲۹ جزء اصلی حاصل شد [۹]. در مجموع ستون توسط ۲۰ لیتر حلال شستشو داده شد. به طور کلی در طول جزء‌بندی عصاره اتیل استاتی ۱۳ لیتر حلال مصرف شد. جدول ۱ نسبت حلال‌های مورد استفاده جهت شستشو و جزء‌های به دست آمده از ستون اول

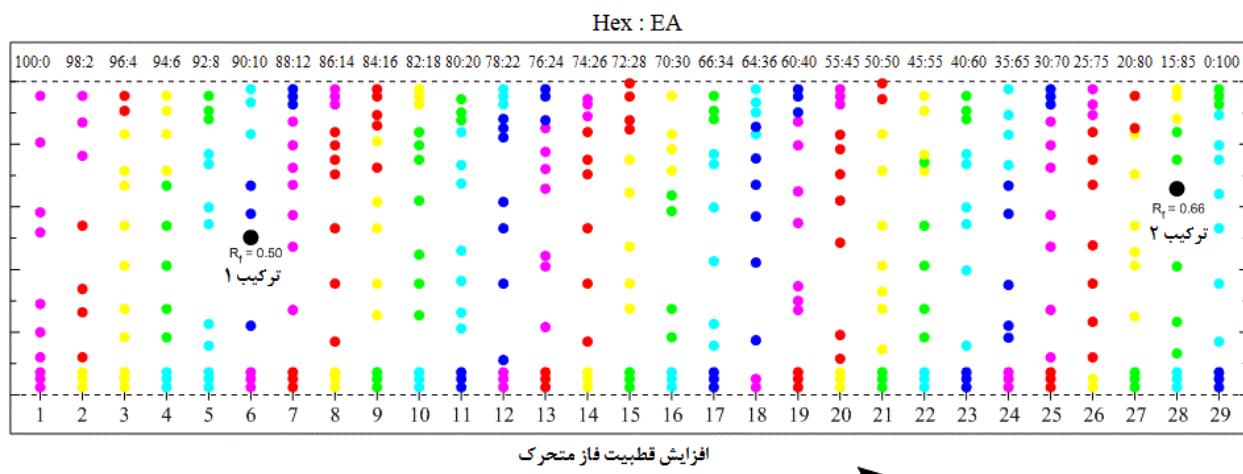
جدول ۱. نسبت حلال‌های مورد استفاده جهت شستشو و جزء‌های به دست آمده از ستون اول

جزء نهایی (هگزان: اتیل استات)	شماره جزء اولیه (هگزان: اتیل استات)	جزء نهایی شماره جزء اولیه	درصد حلال شستشو	درصد حلال شستشو (هگزان: اتیل استات)	جزء نهایی
۶۵-۳۵	۵۹-۶۲	F۱۹	۰-۱۰۰	۱	F۱
۶۵-۳۵	۶۳-۷۰	F۲۰	۹۵-۵	۲-۵	
۶۵-۳۵	۶۷	F۲۱	۹۵-۵	۶-۹	F۲
۶۵-۳۵	۶۸	F۲۲	۹۵-۵	۱۰-۱۲	F۳
۶۰-۴۰	۶۹	F۲۳	۹۵-۵	۱۳-۱۵	F۴
۷۰-۳۰	۷۰-۷۱	F۲۴	۹۰-۱۰	۱۶	F۵
۶۵-۳۵	۷۲-۸۵		۹۰-۱۰	۱۷	F۶
۶۰-۴۰	۸۶-۸۷		۹۰-۱۰	۱۸-۱۹	F۷
۵۵-۴۵	۸۸-۹۲		۹۰-۱۰	۲۰	F۸
۵۵-۴۵	۹۲-۱۰۴	F۲۵	۹۰-۱۰	۲۱	F۹
۵۰-۵۰	۱۰۵-۱۱۲		۹۰-۱۰	۲۲	F۱۰
۵۰-۵۰	۱۱۳-۱۱۷	F۲۶	۹۰-۱۰	۲۳	F۱۱
۴۵-۵۵	۱۱۸-۱۲۱		۹۰-۱۰	۲۴	F۱۲
۴۰-۶۰	۱۲۲		۹۰-۱۰	۲۵-۲۶	F۱۳
۴۰-۶۰	۱۲۳-۱۲۷	F۲۷	۹۰-۱۰	۲۷-۲۸	F۱۴
۳۵-۶۵	۱۲۸-۱۳۲		۸۵-۱۵	۲۹-۳۵	
۳۰-۷۰	۱۳۳	F۲۸	۸۵-۱۵	۳۶-۳۷	F۱۵
۲۵-۷۵	۱۳۴-۱۳۵		۸۰-۲۰	۳۸-۴۰	
۲۵-۷۵	۱۳۶-۱۳۸	F۲۹	۸۰-۲۰	۴۱-۴۲	F۱۶
۲۰-۸۰	۱۳۹-۱۴۱		۸۰-۲۰	۴۳-۴۵	F۱۷
۱۰-۹۰	۱۴۲-۱۴۴		۷۵-۲۵	۴۶-۵۳	
۰-۱۰۰	۱۴۵-۱۴۷		۷۰-۳۰	۵۴-۵۵	
متانول	۱۴۸-۱۴۹		۷۰-۳۰	۵۶-۵۸	F۱۸

از میان ۲۹ جزء به دست آمده از عصاره‌ی اتیل استاتی، جزء ۶ به دلیل تفکیک بهتر ترکیبات آن در TLC (دارای ۶ جزء با R<sub>f</sub> های ۰,۲۴، ۰,۰۵، ۰,۰۶، ۰,۰۷ و ۰,۰۹۷) و همچنین وجود رسوب بسیار جزئی در آن، برای جداسازی مجدد انتخاب شد. مقدار ۰,۰۵ گرم از جزء ۱۷ به یک ستون کروماتوگرافی با طول ۵۰ و قطر ۲ سانتی متر (حاوی ۳۰ گرم سیلیکاژل با مش ۷۰-۲۳۰) انتقال داده شد و توسط سیستم حلالی هگزان: کلروفرم به روش گرادیانی (با تغییر مستمر ترکیب درصد حلال شستشو) شسته شد. جهت تفکیک مطلوب تر ترکیبات، سشتسوی ستون با هگزان ۱۰۰ درصد شروع شد. حلال در اثر جاذبه از ستون خارج شد و دبی آن توسط یک شیر تفلون تنظیم شد (۵ mL/min). به طور متوسط با هر ۲۰۰ میلی لیتر شستشو ۵ درصد به نسبت کلروفرم اضافه شد و افزایش درصد کلروفرم تا رسیدن به کلروفرم ۱۰۰ درصد ادامه پیدا کرد. به طور متوسط هر ۱۰۰ میلی لیتر به عنوان یک جزء جدا شد. پس از شستشوی کامل ۲۲ جزء به دست آمد که با مقایسه آن‌ها توسط کروماتوگرافی لایه نازک (TLC) و ادغام اجزاء مشابه، در نهایت ۷ جزء اصلی حاصل شد. در مجموع ستون توسط ۲,۲ لیتر حلال شستشو داده شد. جدول ۱ نسبت حلال‌های بکارگرفته شده برای شستشوی ستون و شماره اجزاء حاصله را نشان می‌دهد. همچنین شکل ۱ موقعیت ترکیبات بر روی صفحات TLC را نشان می‌دهد. با توجه به این شکل با افزایش شماره جزء‌های به دست آمده، قطبیت ترکیبات آن‌ها بیشتر شده و بنابراین جهت جداسازی مطلوب، قطبیت و ترکیب درصد فاز متحرك برای هر جزء تغییر می‌کند.

جدول ۲. نسبت حلال‌های مورد استفاده جهت شستشو و جزء‌های به دست آمده از ستون دوم

درصد حلال شستشو (هگزان-کلروفرم)	شماره جزء اولیه	جزء نهایی	درصد حلال شستشو (هگزان-کلروفرم)	شماره جزء اولیه	جزء نهایی
۵۵-۴۵	۱۲	F۵	۳۰-۷۰	۲-۱	F۱
۶۰-۴۰	۱۴-۱۳		۳۵-۶۵	۳	F۲
۶۵-۳۵	۱۵	F۶	۳۵-۶۵	۴	F۳
۷۰-۳۰	۱۶		۴۰-۶۰	۶-۵	
۷۵-۲۵	۱۸-۱۷		۴۵-۵۵	۸-۷	
۸۰-۲۰	۲۰-۱۹	F۷	۵۰-۵۰	۱۰-۹	F۴
۸۵-۱۵	۲۲-۲۰		۵۵-۴۵	۱۱	



شکل ۱. موقعیت ترکیبات ۲۹ جزء به دست آمده از ستون اول بر روی صفحات TLC

در نهایت ترکیب ۱ به صورت رسوبی سفید رنگ از جزء ۲ ستون کروماتوگرافی دوم خالص و جهت شناسایی توسط تکنیک NMR آماده شد. این ترکیب فاقد جذب در طول موج‌های ۲۵۴ و ۳۶۶ نانومتر بود و با معرف مولیبداتوفسفیریک اسید لکه‌ای سرمه‌ای رنگ ایجاد کرد. این ترکیب دارای نقطه ذوب ۱۳۳-۱۳۶ درجه سانتی‌گراد بود و طیف جرمی آن نشان‌دهنده جرم مولکولی ۴۱۴/۴ می‌باشد. طیف NMR (کربن و پروتون) این ترکیب در حلal  $\text{CDCl}_3$  گرفته شد.

ترکیب ۲ توسط شستشو به وسیله حلال‌های مختلف، به صورت رسوبی سفید رنگ از جزء ۲۸ ستون کروماتوگرافی اول خالص و جهت شناسایی توسط تکنیک NMR آماده شد. این ترکیب فاقد جذب در طول موج‌های ۲۵۴ و ۳۶۶ نانومتر بود و وجود آن توسط معرف مولیبداتوفسفیریک اسید تعیین شد. این ترکیب دارای نقطه ذوب ۲۸۵-۲۸۷ درجه سانتی‌گراد بود و طیف جرمی آن نشان‌دهنده جرم مولکولی ۵۷۶/۵ می‌باشد. طیف NMR (کربن و پروتون) این ترکیب در حلal DMSO-d<sub>6</sub> گرفته شد.

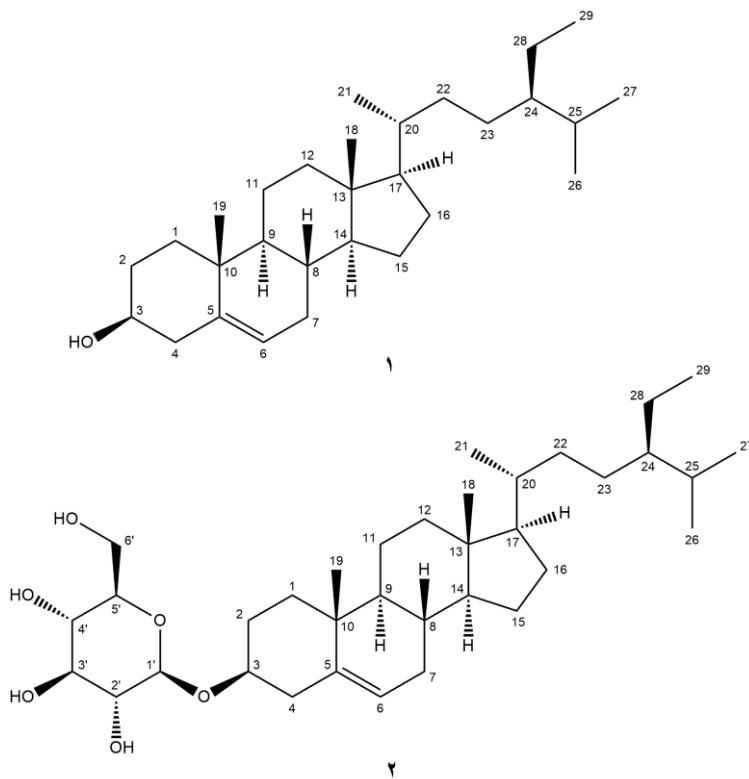
### ۳-نتایج و بحث

عصاره اتیل استاتی برگ گیاه اناریجه (*P. affinis*) توسط روش خیساندن با بهره وزنی/وزنی ۱/۶ درصد به دست آمد و اجزای آن به کمک روش‌های کروماتوگرافی ستونی و لایه نازک تفکیک شد و در نهایت دو ترکیب ۱ و ۲ به ترتیب از جزء‌های ۱۷ و ۲۸ به دست آمدند.

ترکیب ۱ به صورت رسوبی سفید رنگ از جزء ۱۷ عصاره اتیل استاتی خالص شد و به خوبی در کلروفرم قابل حل می‌باشد. این ترکیب فاقد جذب در طول موج‌های ۲۵۴ و ۳۶۶ می‌باشد و با معرف مولیبداتوفسفیریک اسید لکه‌ای سورمه‌ای رنگ ایجاد می‌کند. این ترکیب دارای نقطه ذوب ۱۳۳-۱۳۶ درجه سانتی‌گراد می‌باشد. طیف جرمی این ترکیب جرم مولکولی ۴۱۴/۴ را نشان می‌دهد. نتایج حاصل از آنالیز طیف‌های  $^1\text{HNMR}$  و  $^{13}\text{CNMR}$  این ترکیب (در حلal  $\text{CDCl}_3$ ) حاکی از وجود یک استرول گیاهی به نام بتا-سیتوسترونول (شکل ۲) است که با گزارش‌های موجود در منابع کاملاً مطابق است [۱۰]. در طیف  $^1\text{HNMR}$

سیگنال یک پروتون اولفینی به صورت یکتایی و پهن در  $5/36$  ppm و یک چندتایی در  $3/54$  ppm مشخص هستند. تعدادی گروه مตیل در فاصله  $0/7$  ppm تا  $1/1$  ppm دیده می‌شود که دو تای آن‌ها یکتایی و بقیه دوتایی یا سه‌تایی هستند. در طیف  $^{13}\text{CNMR}$  ۲۹ سیگنال وجود دارد. سیگنال‌های متعلق به یک پیوند دوگانه‌ی سه استخلافی در  $121/7$  ppm و  $140/7$  ppm وجود دارد. یک سیگنال در  $71/8$  ppm دال بر حضور یک کربن متصل به اکسیژن است. سایر سیگنال‌ها به همراه کربن مربوط به آن‌ها در جدول ۱ مشخص شده‌اند. این ترکیب دارای نقطه ذوب  $133-136$  درجه سانتی‌گراد بود و طیف جرمی آن نشان‌دهنده جرم مولکولی  $414/4$  است که مطابق با طیف جرمی بتا-سیتوسترون می‌باشد. در نهایت با مقایسه فاکتور بازداری ( $R_f$ ) ترکیب ۱ با نمونه استاندارد بتا-سیتوسترون به روش کروماتوگرافی لایه نازک (با سه فاز ساکن متفاوت هگزان: دی کلرومتان  $1:2$  با  $1:50$ ،  $R_f=0/41$  و هگزان:  $R_f=0/40$ ) ساختار این ترکیب اثبات شد.

ترکیب ۲ به صورت رسوب سفید رنگ از جزء  $28$  به دست آمد. این ترکیب در حل DMSO و مخلوط کلروفرم: متانول قابل حل است. این ترکیب فاقد جذب در طول موج‌های  $254$  و  $366$  نانومتر می‌باشد و وجود آن توسط معرف مولیبداتوفسفیریک اسید تایید شد. نقطه ذوب آن  $285-287$  درجه سانتی‌گراد است. طیف جرمی این ترکیب جرم مولکولی  $576/5$  را نشان می‌دهد. نتایج حاصل از آنالیز طیف‌های  $^1\text{HNMR}$  و  $^{13}\text{CNMR}$  این ترکیب (در حل DMSO-d<sub>6</sub>) حاکی از وجود یک استرون  $^1\text{HNMR}$  قندی به نام داکسترون است که با گزارش‌های موجود در منابع کاملاً مطابق است (شکل ۲) [۱۱، ۱۲]. در طیف  $^1\text{HNMR}$  پیک مربوط به پروتون اولفینی C6-H در میدان پایین تر و در موقعیت  $3/46$  ppm دیده می‌شود. پروتون آنومری C1'-H نیز به شکل یک سیگنال دوتایی در موقعیت  $4/22$  ppm مشاهده می‌گردد. سایر پروتون‌های بخش قندی و پروتون C3-H به دلیل اتصال به اکسیژن در ناحیه  $2/8-3/7$  ppm ظاهر شدند. در طیف  $^{13}\text{CNMR}$  ۳۵ سیگنال وجود دارد که دو سیگنال مربوط به کربن‌های اولفینی ( $121/7$  و  $140/9$  ppm) در میدان پایین دیده می‌شوند. سیگنال مربوط به کربن آنومری در  $10/1$  ppm و سیگنال سایر کربن‌های قندی بین  $4/5$  تا  $5/6$  ppm ظاهر گردیدند. سایر سیگنال‌ها بین  $6/6$  و  $1/1$  ppm مشاهده شدند که مشخصات تمامی آن‌ها در جدول ۳ موجود است. این ترکیب دارای نقطه ذوب  $285-287$  درجه سانتی‌گراد بود و طیف جرمی آن نشان‌دهنده جرم مولکولی  $576/5$  می‌باشد. در نهایت با مقایسه فاکتور بازداری ( $R_f$ ) ترکیب ۲ با نمونه استاندارد داکسترون به روش کروماتوگرافی لایه نازک (با سه فاز ساکن متفاوت کلروفرم: متانول  $1:2$  به همراه یک قطره فرمیک اسید ( $R_f=0/66$ ،  $R_f=0/43$ ) و اتيل استات: متانول  $1:6$  ( $R_f=0/3$ )) ساختار این ترکیب اثبات شد.

شکل ۲. ساختار استروول‌های استخراج شده از عصاره اتیل استاتانی برگ اناریجه (*P. affinis*)

جدول ۳ داده‌های طیف سنجی  $^1\text{H}$ NMR و  $^{13}\text{C}$ NMR دو ترکیب بتا-سیتوستروول (در  $\text{CDCl}_3$ ) و داکستروول (در  $\text{DMSO-d}_6$ ) را نشان می‌دهد.

جدول ۳. داده‌های طیف سنجی  $^1\text{H}$ NMR و  $^{13}\text{C}$ NMR ترکیب ۱ و ۲

موقعیت	جابجایی شیمیایی پروتون (J)	جابجایی شیمیایی کربن	جابجایی شیمیایی پروتون (J)	ترکیب ۱ (بتا-سیتوستروول)	ترکیب ۲ (داکستروول)
۱	۱/۸۴ و ۰/۹۸	۳۷/۲	-	۳۷/۳	۱/۰/۹۹ و ۰/۹۹
۲	۲/۲۸ و ۱/۶۸	۳۱/۶	-	۲/۹/۷	۲/۱۴ و ۱/۷۸
۳	۳/۵۴	۷۱/۸	-	۷/۷/۲	۳/۴۶
۴	۲/۲۴ و ۲/۰۴	۴۲/۳	-	۳۸/۸	۲/۶۰ و ۲/۳۷
۵	-	۱۴۰/۷	-	۱۴۰/۹	-
۶	۵/۳۶	۱۲۱/۷	-	۱۲۱/۷	۵/۳۳
۷	۱/۹۰ و ۱/۵۱	۳۱/۹	-	۳۱/۸	۱/۹۰ و ۱/۵۴
۸	۱/۲۷	۳۱/۹	-	۳۱/۹	۱/۳۸
۹	۰/۹۳	۵۰/۱	-	۵۰/۰	۰/۹۰
۱۰	-	۳۶/۵	-	۳۶/۷	-
۱۱	۱/۴۶	۲۱/۱	-	۲۱/۰	۱/۴۶
۱۲	۲/۰۱ و ۱/۱۳	۳۹/۸	-	۴۰/۰	۲/۱۲ و ۱/۱۴
۱۳	-	۴۲/۳	-	۴۲/۳	-
۱۴	۰/۹۶	۵۶/۸	-	۵۶/۶	۰/۹۰
۱۵	۱/۳۰	۲۴/۳	-	۲۴/۳	۱/۳۳

موقعیت	جابجایی شیمیایی پروتون (J)	جابجایی شیمیایی کربن	جابجایی شیمیایی پروتون (J)	ترکیب ۱ (بتا- سیتوسترون)	ترکیب ۲ (داکسترول)
۲۸/۳	۱/۸۱ و ۱/۲۲	۲۸/۲	۱/۷۰ و ۱/۲۳	۱۶	
۵۵/۹	۱/۱۰	۵۶/۰	۱/۱۷	۱۷	
۱۲/۱	۰/۶۵ یکتایی	۱۱/۹	۰/۶۹ یکتایی	۱۸	
۱۹/۶	۰/۹۶ یکتایی	۱۹/۴	۰/۹۲ یکتایی	۱۹	
۳۶/۰	۱/۴۱	۳۶/۱	۱/۴۵	۲۰	
۱۹/۱	(۶/۴) دوتایی	۱۸/۸	(۶/۸) دوتایی	۲۱	
۳۳/۸	۱/۵۰ و ۱/۱۶	۳۳/۹	۱/۵۴ و ۱/۱۷	۲۲	
۲۵/۹	۱/۲۶	۲۶/۰	۱/۲۸	۲۳	
۴۵/۶	۱/۰۲	۴۵/۸	۱/۰۵	۲۴	
۲۹/۲	۱/۶۳	۲۹/۱	۱/۶۷	۲۵	
۲۰/۲	(۶/۱) دوتایی	۱۹/۸	(۶/۸) دوتایی	۲۶	
۱۹/۴	(۶/۴) دوتایی	۱۹/۰	(۶/۸) دوتایی	۲۷	
۲۳/۰	۱/۵۲ و ۱/۰۵	۲۳/۰	۱/۵۸ و ۱/۱۰	۲۸	
۱۲/۲	۰/۸۰	۱۲/۰	۰/۸۸	۲۹	
۱۰۱/۳	(۸/۰) دوتایی ۴/۲۲	-	-	۱'	
۷۳/۹	۳/۰۴	-	-	۲'	
۷۷/۴	۳/۱۱	-	-	۳'	
۷۰/۵	۳/۰۶	-	-	۴'	
۷۷/۲	۲/۹۰	-	-	۵'	
۶۱/۵	۳/۶۳ دودوتایی (۱۰/۰ و ۵/۲) و ۳/۴۱	-	-	۶'	

#### ۴-نتیجه‌گیری

دو ترکیب طبیعی با نام‌های بتا- سیتوسترون و داکسترول که دارای خواص بیولوژیکی منحصر به فردی می‌باشند از عصاره اتیل استاتی گیاه اناریجه (p. affinis) خالص سازی و شناسایی شدند.

نتایج حاصل از این پژوهش نشان‌دهنده این است که می‌توان از گیاه اناریجه (p. affinis) به عنوان یکی از منابع استرون‌های گیاهی نام برده و از آنجا که این گیاه یک سبزی پرمصرف در نواحی شمالی کشورمان است، نتایج این تحقیق می‌تواند برای متخصصین علوم تغذیه مفید باشد.

#### ۵-مراجع

- [1] V. Mozaffarian, Identification of Medicinal and Aromatic Plants of Iran, Farhang Moaser, Iran, 2012.
- [2] N. Tabanca, E. Bedir, D. Ferreira, D. Slade, D.E. Wedge, M.R. Jacob, S.I. Khan, N. Kirimer, K. Husnu Can Baser, I.A. Khan, *Chem. Biodivers.*, **2** (2005) 221.
- [3] H. Kermanshahi, Hashemi Kamangar, S. Arami, Mirsalehian, M. Kamalinegad, Karimi, F. Jabalameli, *J. Babol Uni. Med. Sci.*, **13** (2011) 21.

- 
- [4] W. Kisiel, Z. Janeczko, M. Zgud-Walaszek, *Phytochemistry*, **49** (1998) 2031.
  - [5] A. Sen, P. Dhavan, K.K. Shukla, S. Singh, G. Tejovathi, *Sci. Sec. J. Biotech.*, **1** (2013) 9.
  - [6] Z. Sheng, H. Dai, S. Pan, H. Wang, Y. Hu, W. Ma, *Molecules*, **19** (2014) 10563.
  - [7] H. Dehghan, Y. Sarrafi, P. Salehi, *J. Food Drug. Anal.*, **24** (2016) 179.
  - [8] Čanadanović- Brunet, M. Jasna, M.D. Sonja, S.Ć. Gordana, T.T. Vesna, I.M. Anamarija, M.Ć. Vladimir, *Int. J. Food Sci. Tech.*, **41** (2006) 667.
  - [9] M. Moridi Farimani, M.B. Bahadori, S. Taheri, S.N. Ebrahimi, S. Zimmermann, R. Brun, G. Amin, M. Hamburger, *J. Nat. prod.*, **74** (2011) 2200.
  - [10] U.U. Pateh, A.K. Haruna, M. Garba, I. Iliya, I.M. Sule, M.S. Abubakar, A.A. Ambi, Niger. *J. Pharm. Sci.*, **8** (2009) 19.
  - [11] V.U. Ahmad, A. Basha, Spectroscopic Data of Steroid Glycosides: *Springer Science & Business Media*, **5** (2010).
  - [12] A. Paulo, M.L. Jimeno, E.T. Gomes, P.J. Houghton, *Phytochemistry*, **53** (2000) 417.