

استخراج، شناسایی و بررسی فعالیت آنزیم پاپائین میوه Carica papaya از ایران

محمد آزادبخت (Ph.D.)⁺ محمدحسین طبایی (Ph.D.)^{**} هوشنگ کیوانی (Ph.D.)^{***}

چکیده

سابقه و هدف: پاپائین یک آنزیم پروتئولیتیک بوده که از شیرابه خشک و خالص شده میوه خربزه درختی (Carica papaya) از خانواده Caricaceae به دست می‌آید. در پزشکی از پاپائین به عنوان هضم کننده و برداشتن نسوج فاسد و مرده و در داروسازی به عنوان عامل پخش کننده داروها استفاده می‌شود. بیشترین مقدار مصرف پاپائین در صنایع گوشت و کالباس می‌باشد.

مواد و روش‌ها: در این تحقیق، شیرابه خام میوه‌های کاملاً رشد کرده و نارس درخت خربزه درختی از ناحیه سرباز سیستان و بلوچستان جمع‌آوری شد. برای جمع‌آوری شیرابه گیاه، با چاقو چندین برش روی میوه ایجاد کرده (عمق برش بسیار مهم است)، و پس از جمع‌آوری شیرابه سفید رنگ خارج شده، در حرارت مصنوعی (۳۰°C) خشک گردید. به منظور استخراج پاپائین ابتدا عصاره تام توسط یک ماده جاذب (خاک دیاتومه) جذب و بعد با استفاده از سیستمین هیدروکلراید، پاپائین، کیمو پاپائین و پروتئین‌ها به شکل محلول در آمده و پس از صاف کردن به وسیله باز و رساندن به pH مناسب، پروتئین رسوب داده شد. سپس با استفاده از سولفات آمونیوم، کیمو پاپائین را از پاپائین جدا نموده و در نهایت با استفاده از سدیم کلراید، پاپائین از محلول رسوب داده و خالص سازی گردید.

برای شناسایی پاپائین از روش الکتروفورز و بررسی طیف IR و مقایسه با پاپائین استاندارد استفاده شد. برای اندازه‌گیری فعالیت پاپائین استخراج شده از روش USP استفاده گردید.

یافته‌ها: در این تحقیق، ۱/۲ گرم پاپائین از ۱۰۰ گرم شیرابه به دست آمد. همچنین نتایج نشان داده است که الگوی الکتروفورز و طیف IR پاپائین استخراج شده مشابه پاپائین استاندارد است.

استنتاج: فعالیت پاپائین استخراجی برابر ۵۸۰۰ U/mg بود که در مقایسه با پاپائین استاندارد با فعالیت ۶۰۰۰ U/mg در حد قابل قبولی است.

واژه های کلیدی : پاپائین، کاریکا پاپایا، خربزه درختی، آنزیم پروتئولیتیک

* متخصص فارماکونوزی، عضو هیأت علمی (دانشیار) مرکز تحقیقات علوم دارویی و دانشگاه علوم پزشکی مازندران
+ ✉ ساری : کیلومتر ۱۸ جاده خزر آباد - دانشکده بهداشت

** متخصص فارماکونوزی، عضو هیأت علمی (دانشیار) دانشگاه علوم پزشکی مازندران
*** دکترای داروساز

☎ تاریخ دریافت : ۸۴/۱۲/۲۴ تاریخ ارجاع جهت اصلاحات : ۸۴/۴/۲۶ تاریخ تصویب : ۸۵/۳/۱۶

مقدمه

پاپائین یک آنزیم پروتئولیتیک است که از شیرابه میوه نارس گیاه خربزه درختی با نام علمی *Carica Papaya L.* از خانواده *Caricaceae* به دست می‌آید (۱). این گیاه درختی است همیشه سبز به ارتفاع ۸-۶ متر، دارای ساقه‌های اسفنجی با مرکز توخالی، با چوبی صاف و نرم است. برگ‌ها در انتهای ساقه نوک تیز قرار دارند و مستقیماً به ساقه متصل هستند. میوه‌های نارس آن سبز رنگ و به طول حدود ۳۰cm که مستقیماً به انتهای ساقه درخت چسبیده‌اند. میوه پس از رسیدن به رنگ زرد در می‌آید (۲-۳).

پاپائین پودری سفید یا سفید مایل به زرد دارای وزن مولکولی ۲۳/۰۰۰ که از ۲۱۲ اسید آمینه تشکیل شده و اسیدهای آمینه به وسیله سه پل دی‌سولفیدی در سه محل به هم متصل شده و یک گروه سولفیدریل آزاد نیز دارد. پاپائین در آب و گلیسرین محلول بوده و قدرت تجزیه پروتئین آن بسیار بیش‌تر از پپسین است. ۱/۱ قسمت از این آنزیم توانایی حل کردن ۲۰۰-۱۰۰ قسمت از فیبرین لخته شده را دارد (۴-۶).

از پاپائین به عنوان هضم‌کننده پروتئین‌ها استفاده می‌شود چون فعالیتی شبیه به پپسین دارد. همچنین از آن برای جدا کردن قسمت Fab از Fc ایمنوگلوبولین‌ها استفاده می‌شود (۷-۸). محلول موضعی پاپائین (۱۰ درصد) برای درمان ضایعات پوستی مثل دمل‌های چرکی و دراز بین بردن پروتئین‌های رسوب کرده روی لنزهای چشمی بکار برده می‌شود. پاپائین در صنایع گوشت و کالباس استفاده وسیعی دارد. همچنین در صنایع دباغی برای تمیز کردن ابریشم و پشم قبل از خشک کردن و برای جدا کردن موها از چرم قبل از دباغی استفاده می‌شود (۹-۱۰). برای تهیه پاپائین از میوه خربزه درختی، شیارهایی در چهار سمت میوه کاملاً رشد یافته ولی نارس ایجاد می‌شود. شیرابه چند ثانیه به راحتی جاری می‌شود ولی

بزودی به صورت توده سفیدی در می‌آید. توده سفید در معرض آفتاب و یا حرارت مصنوعی خشک می‌گردد (حرارت مصنوعی، پاپائین خام با درجه بهتری بدست می‌دهد). جهت استخراج و خالص‌سازی پاپائین از روش‌های مختلفی استفاده شده است که از جمله آنها حل کردن پاپائین خام در آب و رسوب دادن با الکل، حل کردن در محلول‌های اسیدهای آمینه و رسوب دادن با املاح مختلف می‌باشد (۱۱).

پاپائین خام دارای چندین آنزیم می‌باشد ولی مهم‌ترین آنها آنزیم‌های پروتئولیتیک (پروتیناز) شامل پاپائین، کیموپاپائین A و B، پروتیناز A و B، پاپایا پتیداز A می‌باشد. در پاپائین خام علاوه بر آنزیم‌های پروتئولیتیک، آنزیم‌های دیگری از جمله گلیکوزیدازها، پکتین استرازها، لیپازها و فسفاتازها نیز وجود دارند (۸،۴،۱).

از پاپائین خام، پاپائین خالص و کیمو پاپائین استخراج می‌گردد. از کیمو پاپائین جهت درمان فتق دیسک مهره‌ای کمبری استفاده می‌گردد (۴).

هدف این تحقیق استخراج پاپائین از شیره میوه نارس گیاه خربزه درختی ایرانی، همچنین شناسایی فعالیت پروتئولیتیک آن بوده است.

مواد و روش‌ها

خاک دیاتومه (Art. 2693)، سیستین هیدروکلراید (Art. 2839) آمونیوم سولفات (Art. 1216)، سدیم فسفات دی‌بازیک، EDTA، تری کلرواستیک اسید، سیتریک اسید، کازئین سدیم کلراید، پاپائین استاندارد و تیروزین همگی از نوع مرک تهیه شده است. دستگاه شامل: IR مدل Bruker X-100، الکتروفورز (ژل الکتروفورز مدل Beckman) و از نوع پلی‌اکریلامید/SDS، اسپکتروفتومتر مدل Cecil 2000

تهیه نمونه: در این تحقیق، با مراجعه به منطقه سرباز از شهرستان چاه بهار در استان سیستان و بلوچستان، روی میوه نارس درخت خربزه درختی، با یک چاقو در چند سمت با عمق معین برش داده و شیرابه در شیشه‌ها جمع‌آوری گردید و در حرارت مصنوعی (30°C) خشک شد. نام علمی گیاه با توجه به نمونه هرباریومی و توسط بخش گیاه‌شناسی دانشکده علوم شیراز تایید گردید.

استخراج پاپائین: برای استخراج پاپائین از روش کیم و اسمیت (۱۹۵۴) با کمی اصلاحات استفاده گردید (۱۲). جهت استخراج، ابتدا ۱۰۰ گرم شیر خشک شده با ۵۵ گرم خاک دیاتومه و ۹۰ گرم شن شسته شده در یک هاون مخلوط کرده و پس از اضافه کردن ۱۵۰ میلی‌لیتر محلول سیستین هیدروکلراید ۰/۰۴ مولار (در سود ۰/۰۵۴ مولار)، مخلوط تکان داده شد. سوسپانسیون را مدتی ساکن قرار داده و پس از جدا کردن محلول رویی، به محلول و رسوب مجدداً محلول سیستین اضافه شد طوری که حجم کل استخراج به یک لیتر رسید. محلول با فیلتر واتمن^۲ و با استفاده از قیف بوختر^۳ و یک فشار مکش ملایم صاف گردید. محلول صاف شده به رنگ سبز روشن با pH ۵/۵ است (فراکسیون ۱). محلول صاف شده با سود نرمال به آهستگی به pH ۹ رسانده شد (سود باعث رسوب پروتئین‌ها می‌گردد). رسوب حاصل با سانتریفوژ با دور ۲۶۰۰rpm و به مدت یک ساعت جدا شد. به مایع صاف شده (فراکسیون ۲) به آرامی آمونیوم سولفات اضافه گردید تا پاپائین رسوب کرده و کیموپاپائین به شکل محلول باقی ماند. رسوب (فراکسیون ۳) توسط سانتریفوژ با دور ۲۵۰۰rpm به مدت یک ساعت جدا گردید. فراکسیون ۳ دوباره با ۴۰۰cc محلول آمونیوم سولفات شسته شده و رسوب مثل مرحله قبل با سانتریفوژ جدا شد. رسوب حاصل در ۳۵۰cc محلول ۰/۰۲ مولار سیستین هیدروکلراید (ایجاد

۷/۵ - pH ۷) حل شده و ۴۰ گرم سدیم کلراید به آن اضافه گردید. پاپائین به صورت دانه‌های سفید رنگ رسوب می‌کند. این سوسپانسیون به مدت یکساعت در دمای 4°C قرار داده شد. و سپس با دور ۲۵۰۰rpm به مدت یک ساعت سانتریفوژ شد. رسوب در ۲۵۰ml محلول سیستین هیدروکلراید ۰/۰۲ مولار (pH ۶/۵) حل شده و به مدت ۳۰ دقیقه در دمای اطاق قرار داده شد. کریستال‌های درخشان پاپائین در این مدت ظاهر شد که توسط سانتریفوژ با دور ۲۵۰۰rpm جدا گردید.

شناسایی پاپائین: برای شناسایی پاپائین از الکتروفورز سلولز استات، ژل الکتروفورز، و تهیه طیف IR و مقایسه آنها با پاپائین استاندارد استفاده گردید.

تعیین فعالیت پاپائین استخراجی: برای بررسی فعالیت پاپائین از روش USP استفاده گردید. در این روش از کازئین به عنوان سوبسترا استفاده می‌شود. با اثر مقادیر مختلف و استاندارد پاپائین بر روی کازئین، تیروزین آزاد شده و با تری کلرواستیک اسید ایجاد کمپلکس رنگی می‌نماید. جذب کمپلکس رنگی مذکور در طول موج ۲۸۰nm اندازه‌گیری شده و نمودار بیر-لامبرت رسم می‌شود. با انجام روش فوق روی پاپائین استخراج شده و استفاده از نمودار مذکور، میزان فعالیت پاپائین استخراجی تعیین گردید (۵).

یافته‌ها

در این تحقیق ۱/۲ گرم پاپائین از ۱۰۰ گرم شیرابه به دست آمد.

شناسایی پاپائین

برای شناسایی پاپائین استخراج شده از دو نوع الکتروفورز و همچنین مقایسه طیف IR پاپائین استخراج شده و پاپائین استاندارد استفاده شد.

در الکتروفورز، از دو الکتروفورز سلولز استات و ژل الکتروفورز استفاده گردید. الگوی به دست آمده از پاپائین استخراج شده و پاپائین استاندارد، دقیقاً تائیدی بر پاپائین استخراجی بود. ژل الکتروفورز برای پروتئین‌ها نسبت به الکتروفورز سلولز استات دارای مزایای بیش‌تری است زیرا به راحتی تهیه می‌شود، ضمناً شفاف بوده و می‌توان تحت اشعه UV ماکزیمم جذب آن را مطالعه نمود و همچنین دوباره حل کردن آن بهتر انجام می‌گیرد. شرایط الکتروفورز در جدول شماره ۱ ارائه شده است.

نمودار شماره ۲: طیف IR پاپائین استخراجی

تعیین فعالیت پاپائین استخراج شده:

به علت غلظت کم آنزیم‌ها، اندازه‌گیری با روش‌های شیمیایی مانند آنچه در اندازه‌گیری غلظت پروتئین‌ها به کار می‌رود، کم‌تر امکان‌پذیر می‌باشد. لذا میزان آنزیم‌ها را با واحد قراردادی مشخص می‌نمایند. یک واحد بین‌المللی (IU) مقدار آنزیمی است که بتواند در مدت زمان یک دقیقه واکنش یک میکرومول سوبسترا را کاتالیز نماید. طبق تعریف USP، فعالیت آنزیم پاپائین، فعالیتی است که معادل ۱ میکروگرم تیروزین را از سوبسترای کازئین در شرایط معین آزاد کند.

در اندازه‌گیری فعالیت پاپائین، سیستمین باعث احیا شدن باندهای دی‌سولفیدی به گروه آزاد سولفیدریل می‌شود و به‌عنوان عامل فعال‌کننده عمل می‌کند. هنگامی که سیستمین بدون EDTA به کار برده می‌شود، فعالیت پاپائین کم‌تر از موقعی است که هر دو با هم به کار برده می‌شوند. با اثر پاپائین بر روی کازئین، اسید آمینه تیروزین آزاد می‌گردد که این اسید آمینه با تری‌کلرو استیک اسید ایجاد کمپلکس رنگی می‌کند. میزان جذب این کمپلکس در طول موج ۲۸۰ nm به وسیله دستگاه اسپکتروفتومتر اندازه‌گیری شد. جدول ۲ غلظت و میزان جذب استانداردها (پاپائین) و نمونه پاپائین استخراجی را نشان می‌دهد.

جدول شماره ۱: شرایط الکتروفورز برای پاپائین

شرایط	بافر	جریان (mA)	ولتاژ (V)	زمان (H)	نوع
ژل الکتروفورز	استات pH = ۴ و نیروی یونی (μ = ۰/۱)	۱۰	۲۰۰	۲/۵	
الکتروفورز سلولز استات	استات pH = ۴ و نیروی یونی (μ = ۰/۱)	۲	۲۲۰	۴	

نمودار شماره ۱ و ۲ به ترتیب طیف IR پاپائین استاندارد و پاپائین استخراج شده را نشان می‌دهد. همان‌طوری که در این دو تصویر ملاحظه می‌شود، پیک‌های IR مربوط به پاپائین استاندارد و پاپائین استخراجی دقیقاً مشابه هم است.

نمودار شماره ۱: طیف IR پاپائین استاندارد

جدول شماره ۲: غلظت و میزان جذب استانداردها (پاپائین) و نمونه

نمونه	S ₁	S ₂	S ₃	پاپائین استخراجی
غلظت	۰/۰۲	۰/۰۳	۰/۰۴۰	۰/۰۲۹
میزان جذب	۰/۰۵	۰/۰۷۵	۰/۱۰۰	۰/۰۷۴

با استفاده از مقادیر جذب و غلظت مربوط به استانداردهای پاپائین، نمودار بیر-لامبرت رسم گردید و با توجه به میزان جذب، فعالیت پاپائین استخراج شده با استفاده از فرمول زیر به دست آمد:

$$\text{فعالیت پاپائین استخراجی (U/mg)} = \frac{A_2}{A_1} * 6000$$

A₁ و A₂ به ترتیب میزان جذب محلول آبکی پاپائین استاندارد و استخراجی است که در دستگاه اسپکتروفتومتر قرائت گردید، عدد ۶۰۰۰ میزان فعالیت پاپائین استاندارد براساس U/mg است. طبق فرمول میزان فعالیت پاپائین استخراجی برابر است با:

$$\frac{0.29}{0.30} * 6000 = 5800 \text{ U/mg}$$

لذا میزان فعالیت نمونه پاپائین استخراجی، ۵۸۰۰ واحد در هر میلی گرم می باشد.

بحث

پاپائین و کیموپاپائین دو آنزیم پروتئولیتیک با منشأ طبیعی می باشند که از میوه خربزه درختی تهیه می شوند (۱۴،۱۳،۱). از آن جایی که پاپائین و کیموپاپائین استفاده وسیعی در صنایع و پزشکی دارند، مطالعه و بررسی روش های استخراج، جداسازی و شناسایی آنها می تواند در کشور گامی ارزشمند باشد. استفاده از پاپائین در صنایع گوشت و فرآورده های غذایی، همچنین وجود فرآورده های موضعی از پاپائین از جمله فرآورده جهت درمان سوختگی اطفال، استفاده از کیموپاپائین به عنوان تنها دارو جهت درمان فتق دیسک مهره ای کمری،

اهمیت این دو ماده حاصل از شیرابه میوه نارس درخت Carica Papaya را به وضوح نشان می دهد (۱۰،۹،۴).

جهت استخراج آنزیم های پروتئولیتیک از جمله پاپائین از روش های مختلف استفاده شده است (۱۴،۱) از جمله این روش ها استفاده از تکنیک استخراج با یک حلال و رسوب به وسیله یک حلال (پدیده salting out) می باشد. همچنین جهت جداسازی و شناسایی این ترکیبات از روش های مختلف کروماتوگرافی همانند کروماتوگرافی تمایلی، کروماتوگرافی تعویض آنیون، ژل فیلتراسیون استفاده شده است (۱۵).

مهم ترین روش جهت جداسازی پاپائین و کیموپاپائین، استفاده از یک حلال جهت استخراج و رسوب به وسیله یک حلال می باشد. بدین منظور از آب به عنوان حلال و الکل به عنوان رسوب دهنده همچنین از محلول های اسید آمینه جهت استخراج و رسوب به وسیله انواع املاح (سولفات آمونیوم، سدیم کلراید) استفاده می شود (۴،۱). در این تحقیق از محلول اسید آمینه سیستین هیدروکلراید (۰/۰۴ مولار) جهت استخراج و سپس رسوب پروتئین ها به وسیله محلول هیدروکسید سدیم و نهایتاً رسوب پاپائین به وسیله سولفات آمونیوم استفاده گردید. جهت خالص سازی، مجدداً پاپائین استخراج شده در محلول سیستین هیدروکلراید حل شده و در این مرحله جهت به دست آوردن کریستال های پاپائین از سدیم کلراید استفاده شده است. با شناسایی پاپائین به روش های الکتروفورز استات، ژل الکتروفورز و تهیه طیف IR و مقایسه با پاپائین استاندارد مشخص شد که پاپائین استخراجی دقیقاً مشابه پاپائین استاندارد است. فعالیت پاپائین استخراجی در مقایسه با پاپائین استاندارد ۹۳ درصد بوده است. مرینالینی (۲۰۰۲) فعالیت آنزیم های پروتئولیتیک استخراجی را بین ۹۰-۱۰۰ درصد فعالیت آنزیم استاندارد مورد قبول می داند لذا فعالیت پاپائین

کربونیل (C=O) (۱۷۰۰) و به ویژه تشابه پیک‌ها در ناحیه اثر انگشت (Finger Print) (۱۴۰۰-۱۱۰۰) موید تشابه دو ترکیب می‌باشد.

استخراجی در این تحقیق در حد قابل قبول می‌باشد (۱۴). در طیف IR هر دو پاپائین حضور گروه‌های OH - (۳۶۰۰-۳۱۰۰)، CH- آلیفاتیک (۲۹۰۰)، گروه‌های

فهرست منابع

- Buttle D.J, Kembhavi A.A, Sharp S.L, Shute R.E, Rich D.H, Barrett A.J. Affinity purification of the novel cysteine proteinase papaya proteinase IV, and papain from papaya latex, *Biochem. J.* 1989; 261: 469-476.
- قهرمان احمد: *کورموفیت‌های ایران*، جلد ۲- تهران، مرکز نشر دانشگاه تهران، ۶۵۹-۶۵۶ (۱۳۷۷).
- Bhattacharya J, Khuspe S.S. In vitro and in vivo germination of papaya (*Carica papaya L.*) seeds, *Scientia Horticulturae*, 2001; 91: 39-49.
- Samuelsson G. *Drugs of natural origin*, 4th ed., Apotekarsocieteten, Swedish Pharmaceutical Press, 1999, 360-366.
- USP 25: *The United States Pharmacopoeia*, Convention, Inc., 2002, P. 1306-1307.
- Edwin F, Jagannadham M.V. Single disulfide bond reduced papain exists in a compact intermediate state, *Biochemica et Biophysica Acta*, 2000; 1479: 68-82.
- Adameczyk M, Gebler J.C, Wu J. Papain digestion of different mouse IgG subclasses as studied by electrospray mass spectrometry, *Journal of Immunological Methods*, 2000; 237: 95-104.
- Dermarderosian A, Beutler J.A. *The review of natural produces*, published by Facts & Comparisons, 2 nd. ed., 2002, 286-7.
- Stareley I.F, Mohammed P, Schneider G, Bickler S.W. The treatment of paediatric burns using topical papaya, *Burns*, 1999; 25: 636-639.
- Lee W.C, Chen T.C. Functional characteristics of egg white solids obtained from papain treated albumen, *Journal of Food Engineering*, 2002; 51: 263-266.
- کیوانی، هوشنگ: استخراج، شناسایی و بررسی فعالیت آنزیم پاپائین از میوه درخت کاریکا پاپایا واقع در مناطق جنوب ایران، *پایان‌نامه دکتری داروسازی شیراز*، به راهنمایی دکتر محمد آزادبخت و دکتر سید محمد حسین طباطبائی، زمستان ۱۳۷۸.
- Kimmw J, Smith E. Crystallin papain, preparation specificity and activation, *J. Chem.* 1954; 207: 515.
- Cherian T. Effect of papaya latex extract on gravid and non-gravid rat uterine preparations in vitro, *Journal of Ethnopharmacology*, 2000; 70: 205-212.
- Mrinalini Menon M, Vithayathil P.J, Raju S.M, Ramadoss C.S. Isolation and characterization of proteolytic enzymes from the latex of *Synadenium grantii* Hook, *Plant Science*, 2002; 163: 131-139.
- Hostettmann K, Marston A, Hostettmann M. *Preparative chromatography techniques. Application in natural product isolation*, Springer-Verlag, Berlin, 1998, 206-214.