

جداسازی و اندازه‌گیری آنژیم بتا - گالاکتوزیداز مغز موش

*دکتر کورش فولاد ساز

خلاصه:

آنژیم β -گالاکتوزیداز یکی از آنژیم‌های لیزوژومی می‌باشد که کمبود آن در بسیاری از بیماریهای ارثی و اکتسابی مشاهده می‌شود. در این پژوهش جداسازی و اندازه‌گیری آنژیم بتا گالاکتوزیداز (EC.3.2.1.23) از هموژنیت مغز موش انجام شده است. در نتیجه تخلیص آنژیم توسط کروماتوگرافی DEAE - سلولز دو پیک مجزا حاصل شد. جهت اندازه‌گیری مقدار پروتئین نمونه‌ها از روش بسیار حساس و کم هزینه Lowry استفاده گردید. در خاتمه تخلیص و جداسازی فعالیت مخصوص آنژیم از ۱/۳۲ به ۴۲۹/۳ رسید و افزایش درصد فعالیت آنژیم قابل محسوس بود. این نتایج نشان می‌دهند که با استفاده از این روش حساس و کم هزینه تخلیص و اندازه‌گیری آنژیم می‌توان در تشخیص و تعیین بیماریها و انجام تکنیک‌های بسیار مهم بیوتکنولوژی گامهای مؤثری برداشت.

واژه‌های کلیدی: ایران، زنجان، دانشگاه علوم پزشکی، β -گالاکتوزیداز، لیزوژوم، فعالیت مخصوص، بیوتکنولوژی

مقدمه:

لیزوژوم‌ها ذراتی کروی با قطر ۵٪ الی ۵٪ میکرون بعنوان دستگاه گوارش داخل سلولی بوده که دارای بیش از ۴۰ نوع آنژیم مختلف می‌باشند. در ارتباط با پاتولوژی سلولی بیش از ۲۰ نوع بیماری ذخیره لیزوژومی شناخته شده است که در اثر نقص ژنتیکی یک یا چند آنژیم ایجاد می‌شوند. در این میان می‌توان از انواع بیماری‌های اسفنگولیپیدوز نام برد که در مورد بیماری GM1 - گانگلیوزیدوز کمبود آنژیم بتا - گالاکتوزیداز وجود دارد که دارای علائمی نظیر کاهش رشد، ضعف حرکتی، هپاتوسیلنومگالی و غیره می‌باشد. آنژیم بتا - گالاکتوزید و اکنش هیدرولیز پیوند بتا - گالاکتوزید انسټهایی را از کربوهیدرات‌ها، گلیکولیپیدها و گلیکوپروتئین‌ها کاتالیز می‌نماید. در تشخیص بیماری اسفنگولیپیدوز تعداد منابع آنژیم متعدد می‌باشند نظری مغز، کبد، طحال، کلیه، سرم، لکوسیتها، مایع آمنیوتیک، پلاستتا، ادرار و غیره. هدف از تخلیص و اندازه‌گیری آنژیم β -گالاکتوزیداز تشخیص و تعیین بیماریهای ارثی فوق الذکر می‌باشد بعلاوه در اسفارکتوس میوکارد نیز میزان آنژیم تغییراتی می‌نماید که در این مورد اندازه‌گیری آنژیم مفید خواهد بود (۱، ۳).

*متخصص بیوشیمی، عضو هیأت علمی دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی درمانی استان زنجان

۱۵ دقیقه در $20/000\text{ g}$ ، رسوب حاصله در محلول سوکروز - EDTA اولیه بصورت سوسپانسیون درآمده و هموژنیزه گردید.

مرحله ۲ - خرد کردن پارتیکلها و استخراج باکولات: در این مرحله پارتیکلها ای انتهای مرحله اول بمدت ۱۰ دقیقه در $10\text{ کیلو سیکل سونیکیت شده و سپس}$

توسط سانتریفیوژ به مدت ۱۵ دقیقه در 23000 g محلول رویی جدا گردید و رسوب زیرین در محلول سوکروز - EDTA حاوی $5/0\text{ درصد کولات سدیم به صورت سوسپانسیون درآمد}$ و مرحله سانتریفیوژ تکرار گردید و آنگاه دو محلول رویی اخیر حاصل از سانتریفیوژ مخلوط شدند و آنگاه بمدت ۱۰ دقیقه در 25000 g سانتریفیوژ گردیده و محلول رویی جدا و نگهداری شد.

مرحله ۳ - رسوب در 5 pH :

محلول انتهایی مرحله قبل با $39/0\text{ میلی لیتر بافر استات سدیم pH = 5}$ محلوط و بمدت یک ساعت در یخچال قرار داده شد. محلول رویی جهت خالص سازی بیشتر در برودت 20°C درجه سانتیگراد نگهداری می‌شد.

مرحله ۴ - کروماتوگرافی DEAE - سلولز:

ابتدا ستون کروماتوگرافی ($39\text{ cm} \times 25\text{ cm}$) با بافر فسفات سدیم $10\text{ میلی مولار حاوی NaCl}$ $10\text{ میلی مولار EDTA}$ $1\text{ میلی مولار و pH = 7}$ به تعادل رسانید و سپس محلول انتهایی مرحله ۳ روی ستون ریخته شد و همزمان گرادیان غلظتی کلرور سدیم با غلظتهاي $0/05$ و $0/2\text{ مولار به ستون متصل شد}$. تعداد فراکشن ($\text{حجم هر فراکشن } 16\text{ میلی لیتر)$ جمع آوری و فراکشنها تا زمان اندازه‌گیری فعالیت آنزیم در 20°C درجه سانتیگراد نگهداری می‌شد.

بعلاوه می‌توان از آنزیم β -گالاکتوزیداز تخلیص شده بعنوان لیبل در سنجشهای ایمنی آنزیمی که امروزه بطور وسیع کاربرد دارند، استفاده نمود. اخیراً نیز سنجش سریع و نیمه کمی آنزیم بتا - گالاکتوزیداز بعنوان مارکر تشخیص سرطان پروستات و کولون مورد استفاده قرار گرفته است (۴، ۵).

مواد و روشها:

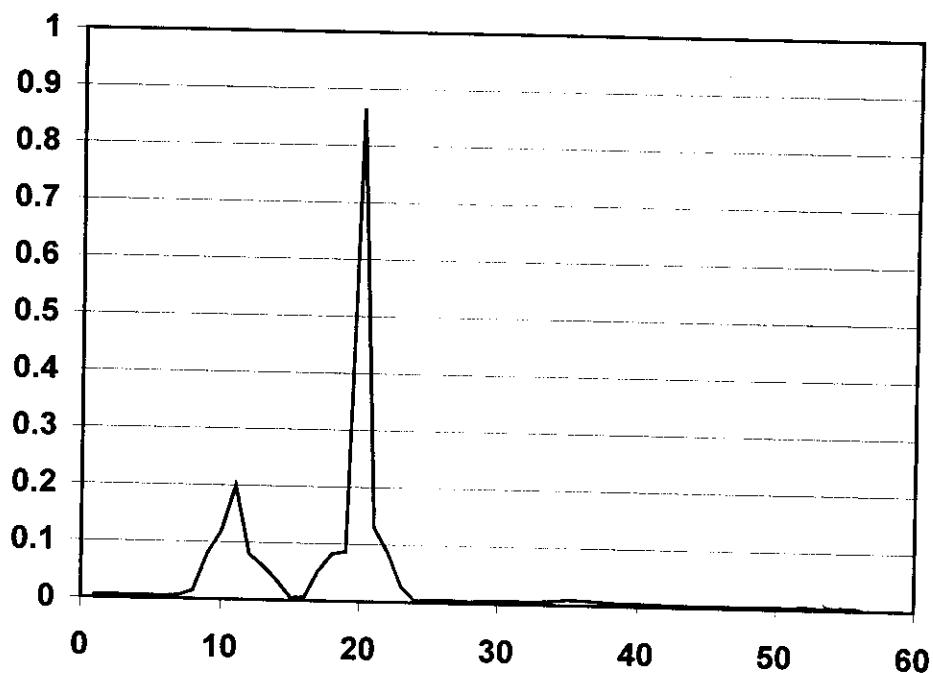
مواد:

بافرسیترات سدیم $1/0\text{ مولار با } 4/5\text{ pH}$ ، پارانیتروفنیل بتا - دی - گالاکتوپیرانوزید، پارانیتروفنول، کربنات سدیم $2/0\text{ مولار}$ ، محلول 1% سولفات مس، BSA، معرف فولین - سیوکالتو، ساکارز، DEAE، محلول $5/0\text{ درصد کولات سدیم}$ ، سلولز، کلرور سدیم، تریس، اکریل آمید، پرسولفات آمونیوم، SDS، HCl، مرکاپتواتانول، کوماسی بلو - G، TEMED، ۲۰۰ اوره، اتانول، اسید استیک گلاسیال و موش‌های سفید.

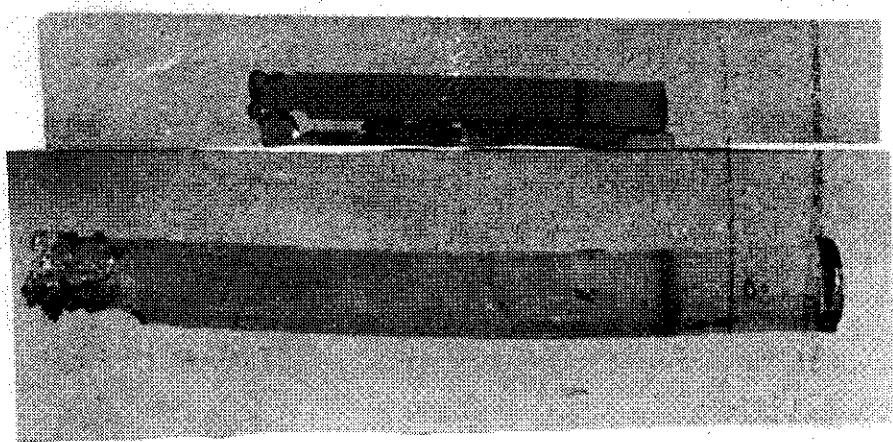
روشها:

مراحل جداسازی آنزیم β -گالاکتوزیداز از بافت مغز موش (۶):

مرحله ۱ - تهیه پارتیکل‌های لیزوژومی: Cervical dislocation کشته و مغز آنها پس از توزین ($2/5\text{ گرم}$) در داخل مذور حاوی ساکارز $25/0\text{ مولار}$ ، EDTA $1\text{ میلی مولار و pH = 7}$ ریخته شد. پس از هموژنیزاسیون با $9\text{ برابر حجم محلول ساکارز - EDTA}$ و سانتریفیوژ بمدت ۱۰ دقیقه در 8000 g محلول رویی جدا شد. پس از سانتریفیوژ مجدد بمدت



نمودار شماره ۱: منحنی کروماتوگرافی DEAE - سلولز مغز موش



شکل شماره ۱:
باندهای جداگانه پیک های اول و دوم

جدول شماره ۱ - باندهای جداگانه پیک‌های اول و دوم، جدول مربوط به مراحل تخلیص آنزیم بتا - گالاکتوزیداز

فراکشن	حجم (ml)	پروتئین (mg) تونال (%) Recovery	فعالیت آنزیم (Unit) تونال (%) Recovery	فعالیت مخصوص	Purification
مرحله هموژنیت	۱۸۰	۳۳۲۰	—	۱۰۷۱۰۰	—
انتهای مرحله اول (پارتیکولا)	۱۴	۱۴۴۴	۴۳	۷۳۵۰۸	۶۸/۶
مرحله استخراج باکرولات (مرحله دوم)	۶	۳۰۰	۹/۰۳	۶۰۸۰۰	۵۶
مرحله سوم یا سوپرنیکلت با $\text{pH} = ۵$	۶	۳۶	۱/۰۸	۱۰۴۵۸	۱۴/۴
					۴۲۹/۳
					۱۳/۳

(۱) قابل مشاهده است.

بحث و نتیجه‌گیری:

تاکتون بیش از ۲۰ نوع بیماری ذخیره لیزوژومی شناسایی شده‌اند که در اثر نقص ژنتیکی یک یا چند آنزیم ایجاد می‌شود که در این خصوص می‌توان از بیماری پمپ، بیماری گوش، بیماری فابری، بیماری نیمن پیک، بیماری تی ساکز و غیره نام برد. آنزیم β - گالاکتوزیداز (EC.3.2.1.23) پیوند - بتا - گالاکتوزید انتها بی کربوهیدراتها، گلیکولیپیدها و گلیکو پروتئین‌ها را هیدرولیز می‌نماید. pH اپتیموم این آنزیم حدود ۴/۱ و دارای K_m برابر $۲۲\text{ }\mu\text{M}$ میلی مول است. از فاکتورهای مؤثر در فعالیت این آنزیم می‌توان غلظت‌های مختلف یونهای سدیم و منیزیم، کوندرولیتین سولفاتها، هپارین، کونکاناوالین A، فورانوزها، تغییرات pH و غیره را نام برد (۱-۳). کمبود این آنزیم همانطور که اشاره شد در بسیاری از بیماریهای ارشی و اکتسابی نظری بیماری اسفنگو لیپیدزها، انفارکتوس قلبی و سرطان کولون و پروستات مشاهده می‌گردد که می‌توان به عنوان شاخص مهمی در تشخیص و تعیین اینگونه ناهنجاریها در نظر

اندازه‌گیری آنزیم β - گالاکتوزیداز طبق روش

Calvo P, Reglero A and Cabezas JA تهیه منحنی استاندارد آنزیم با استفاده از غلظتهاستاندارد ۸-۰/۰۰۸ میکرو مولار پارانیتروفنول در محلول حاوی نسبتها مساوی با فر سیترات سدیم ۱/۰ مولار با $\text{pH} = ۴/۵$ و کربنات سدیم ۲/۰ مولار انجام شد (۷).

منحنی اندازه‌گیری فعالیت آنزیم فراکشن‌های حاصله از مرحله ۴ در نمودار شماره (۱) نشان داده شده است.

ضمناً اندازه‌گیری غلظتها پروتئین فراکشن‌های جمع آوری شده با استفاده از روش Lowry انجام شد (۸). پس از قرائت جذب نوری فراکشن‌های آنزیمی مشاهده گردید فراکشن‌های ۱۲-۸-۱ یک پیک و فراکشن‌های ۲۳-۱۷ پیک دیگر را تشکیل می‌دهند که فراکشن‌های هر دو پیک بطور جداگانه جمع آوری شد و علیه بافر فسفات سدیم ۱۰ mM و $\text{pH} = ۷$ دیالیز و تغلیظ انجام شد. مرحله ۵: الکتروفورز SDS-PAGE به روش laemmli انجام شد (۹). نتیجه الکتروفورز پیک‌های اول و دوم به صورت دو باند جداگانه در جدول شماره

2 - Hill JA . and Huber RE. Effects of various concentrations of Na^+ and Mg^{2+} on activity of B- galactosidase . (1971). Biochim . Biophys . Acta 250(3) : 530-537.

3 - Calvo P., Barda JL. and Cabezas JA Serum Beta - N- acetyl glucosaminidase and beta- D- galactosidase levels in myocardial in farction and breast cancer . (1982). Clin Chim . Acta 119(1-2) : 15-19 .

4 - Khathhatay MI . and Desai M.A Comparison of perfomances of four enzymes used in ELISA with special reference to beta - lactamase . (1999). J . Immunoassay 20(3) : 151-183.

5 - Roigas J., Wallen ES , and loening SA. Beta - galactosidase as a marker of HSP70 promoter induction in Dunning R3327 prostate carcinoma cells . (1997) . Urol . Res 25(4) : 251-255.

6 - Serrano MA, Cabezas JA. and Reglero A. Carbohydrate contents glycosidase and glycosyl transferase activities in tissues from streptozotocin diabetic mice. (1985). Comp . Biochem . Physiol . B. 80(3) : 629-632.

7 - Calvo P., Reglero A. and Cabezas JA. Purification and properties of beta- N- acetyl hexosaminidase from the mollusc *Helicella ercicetorum muller*. (1978). the headof bacteriophage T4 . (1970) .

گرفته شود. بعلاوه تخلیص این آنزیم می‌تواند گام مهمی در تهیه لیبل آنزیمی در سنجش‌های ایمنوشهیمیابی باشد (۴ ، ۵). همانطور که مشخص است در حال حاضر اینگونه سنجشها نظری EIA و ELISA در آزمایشات بالینی و تحقیقاتی مورد توجه خاصی قرار گرفته‌اند و به دلیل ویژگی و حساسیت و دقت زیاد دارای ارزش تشخیصی زیادی می‌باشند و می‌توان با تولید و تخلیص این آنزیم و استفاده آن در تکنیکهای بیوتکنولوژی گامی مؤثر در پیشرفت علمی کشور برداشت.

روش اندازه‌گیری آنزیم β -گالاکتوزیداز بسیار کم هزینه و آسان می‌باشد و نیاز به استفاده از کیت خاصی ندارد و در مورد روش اندازه‌گیری پروتئین نیز حساسیت سنجش بسیار خوب می‌باشد؛ بطوریکه در حد ۲۰ میکروگرم پروتئین در میلی لیتر سرم یا نمونه را سنجش می‌نماید.

همانطور که در جدول مربوط به مراحل تخلیص آنزیم β -گالاکتوزیداز مشهود است در مرحله سوم فعالیت مخصوص آنزیم β -گالاکتوزیداز از ۳۲/۱ به ۴۲۹/۳ رسیده است و درصد recovery فعالیت آنزیم افزایش زیادی داشته است و همانطور که اشاره شد می‌توان از این آنزیم تخلیص شده در تکنیکهای بیوتکنولوژی و قطع وابستگی کشور استفاده شایانی نمود.

کتابنامه :

- 1 - Kanda A ., Nakao S., Tsuyama S. and Murata F . Fabry Disease : Ultrastructural lectin histochemical analyses of lysosomal deposits. Virchows. Arch (2000) ; 436 (1) : 36-42.

- Biochem . J.175:743-775 .
- Nature. 277: 680-685.
- 8 - Lowry OH., Rosenbrough NJ ., Farr AL. and Randall RG (1951) . Protein measurement with the folin phenol reagent. *J. Biol . Chem .* 193 : 265-275.
- 9 - Laemmli UK . Cleavage of structural proteins during the assembly of
- 10 - Snyder RA. and Brady Ro . The use of white cells as a source of diagnostic material for lipid storage disead=ses . (1969). *Clin. Chim. Acta.* 25(2): 331-338 .