

# مقایسه دو روش فعال سازی پروتواسکولکس های کیست هیداتیک در شرایط آزمایشگاهی

زینب شاکرمی گنداب<sup>۱</sup>، وجیهه خدادادیان<sup>۲</sup>، شهریار یآوری<sup>۳</sup>

(تاریخ دریافت ۹۲/۴/۸؛ تاریخ پذیرش ۹۲/۶/۱۰)

## چکیده

هیداتیدوزیز در انسان و حیوان اهمیت دارد. هدف از انجام این مطالعه مقایسه دو روش مختلف جهت فعال سازی پروتواسکولکس های موجود در کیست هیداتیک بود. ۴۰ ریه و کبد آلوده به کیست هیداتیک از گوسفندان کشتار شده در کشتارگاه ارومیه به آزمایشگاه دانشکده دامپزشکی دانشگاه ارومیه منتقل شدند. در شرایط استریل، محلول درون کیست های هیداتیک غیر کلسیفیه شده به دست آمد. پروتواسکولکس های موجود در شن هیداتیک در محلول ۰/۹ درصد سدیم کلراید (PH= 2) و کربنات هیدروژن سدیم حاوی پانکراتین (PH= 8) با عمل تکان دادن و در بن ماری ۳۷ درجه سانتی گراد در مدت ۳۰ دقیقه فعال سازی شدند. از طرف دیگر تعدادی پروتواسکولکس در همین شرایط در صفرای سگ قرار گرفتند و با استفاده از میکروسکوپ اینورت، مدت زمان فعال شدن پروتواسکولکس ها مورد بررسی قرار گرفت. مدت فعال سازی پروتواسکولکس با محلول سدیم کلراید و کربنات هیدروژن سدیم حاوی پانکراتین ۳ ساعت و مدت فعال سازی پروتواسکولکس ها با همان روش در مجاورت صفرای سگ یک ساعت نشان داده شد. با توجه به اینکه فعال سازی پروتواسکولکس ها با صفرای سگ یک ساعت طول می کشد بنابراین صفرای سگ ماده مناسبی جهت تهیه آنتی ژن و آزمایشات سرولوژی است که در مدت زمان کوتاه تری در مقایسه با سدیم کلراید و کربنات هیدروژن سدیم حاوی پانکراتین باعث فعال سازی پروتواسکولکس ها می گردد.

لغات کلیدی: کیست هیداتیک، پروتواسکولکس، فعال سازی.

<sup>۱</sup> کارشناس ارشد ایمنی شناسی دامپزشکی، دانشگاه ارومیه، ارومیه، ایران.

<sup>۲</sup> کارشناس ارشد انگل شناسی دامپزشکی، دانشگاه شهید چمران اهواز، اهواز، ایران

<sup>۳</sup> کارشناس ارشد انگل شناسی دامپزشکی، دانشگاه تهران، تهران، ایران.

\* نویسنده مسئول مکاتبات: اداره کل دامپزشکی استان لرستان، خرم آباد، ایران. آدرس پست الکترونیکی: khodadadianvajihe@yahoo.com

## مقدمه

امروزه در اکثر نقاط جهان، بیماری‌های انگلی و به خصوص کرمی از مهمترین بیماری‌های نشخوارکنندگان به شمار می‌آیند. بیماری‌های کرمی اغلب به شکل مزمن بروز کرده بنابراین نشانه‌های بالینی آشکاری را بروز نمی‌دهند و کمتر باعث مرگ و میر مشخص در گله گردیده بلکه عمدتاً در طول زمان موجب ضررهای اقتصادی فراوان می‌گردند (۲).

اکینووکوزیس یکی از بیماری‌های انگلی مشترک انسان و حیوانات اهلی و وحشی محسوب می‌شود، این بیماری انگلی در اکثر مناطق گرمسیری و معتدله دنیا وجود دارد و در برخی مناطق، شدت آلودگی قابل توجه است (۱، ۳، ۵).

به دلیل اهمیت کیست هیداتیک در انسان و حیوان سعی بر آن شد تا بهترین روش و بهترین محلول شیمیایی فعال کننده پروتواسکولکس‌های موجود در کیست هیداتیک (گوسفند/ گاو) که اندامه‌ای مانند کبد، ریه را آلوده می‌نمایند، تعیین شود. به همین دلیل تصمیم بر آن شد که مقایسه‌ای بین روش‌های مختلف فعال‌سازی بر روی پروتواسکولکس‌های کیست هیداتیک در شرایط آزمایشگاه انجام گیرد. امید است که نتایج این مطالعه مقدمه‌ای جهت تهیه آنتی‌ژن و متعاقباً انجام یک سری از آزمایشات سرولوژی باشد.

## مواد و روش کار

این مطالعه طی دو مرحله انجام گردید در مرحله اول شن‌های هیداتیک از کبد و ریه‌های آلوده جدا گردید و در مرحله دوم یک سری آزمایشات روی پروتواسکولکس‌های کیست هیداتیک انجام گرفت.

## مرحله اول

۴۰ ریه و کبد آلوده به کیست هیداتیک از گوسفندان کشتار شده در کشتارگاه ارومیه به آزمایشگاه دانشکده دامپزشکی دانشگاه ارومیه منتقل شدند. نمونه‌های جمع‌آوری شده را داخل تشتک قرار داده و ابتدا سطح آن از نظر وجود کیست هیداتیک بررسی گردید و سپس کیست‌های غیر کلسیفیه را مشخص کرده و با پنجه و الکل سطح کیست‌ها را ضد عفونی نموده با استفاده از سرنگ محلول درون کیست را آسپیره نمود.

## مرحله دوم

فعال کردن پروتواسکولکس‌ها:

۱. فعال کردن پروتواسکولکس‌های کیست هیداتیک با محلول ۰/۹ درصد سدیم کلراید در  $PH=2$ : ۰/۹ گرم سدیم کلراید را وزن کرده و در ۱۰۰ سی سی آب مقطر استریل حل کرده و  $PH$  آن را به ۲ رسانده (چون  $PH$  اسیدی است ابتدا دستگاه  $PH$  متر را با بافر  $PH=4$  تنظیم کرده سپس با اضافه کردن اسید کلریدریک ۱ مولار البته خیلی جزئی  $PH$  محلول سدیم کلراید را به ۲ رسانده). محلول مایع رویی شن‌های هیداتیک را آسپیره نموده و به لوله و نوجکت محتوی پروتواسکولکس‌های هیداتیک محلول سدیم کلراید اضافه نموده (به اندازه نصف لوله) سپس نمونه را به مدت ۲۰ دقیقه در ۳۷ درجه سانتی‌گراد انکوبه کرده پس از این مدت نمونه را رسوب داده و مایع رویی را آسپیره نموده به طوری که شن‌ها در ته لوله باقی بماند. سپس محلول کربنات هیدروژن سدیم حاوی پانکراتین با  $PH=8$  را به اندازه نصف لوله به نمونه اضافه کرده (محلول کربنات هیدروژن سدیم: ۱ گرم  $NaHCO_3$  را وزن کرده در ۱۰۰ سی‌سی آب مقطر استریل حل کرده و سپس به مقدار جزئی سود ۱ نرمال را به محلول اضافه کرده

در خور توجه بوده و فرد مبتلا را نیز از نظر توانایی های اقتصادی- اجتماعی متحمل خسارت می کند (۳،۱).

الف - فعالیت B cells موش سالم به وسیله اکتینوکوکوس گرانولوزوس:

موش BALB/C که با پروتواسکولکس های اکتینوکوکوس گرانولوزوس آلوده شده بعد از ۴ روز با سلول های قرمز (RBC) گوسفند که تحت اثر تری نیتروفنول و سلول های موش که تحت اثر Bromelain قرار داده شده سلول های تشکیل دهنده پلاک را افزایش داد. این یافته ها، شبیه موش های CBA فاقد تیموس و واجد تیموس بودند. فعالیت B cells، به طوری که توسط تکنیک پلاک معکوس نشان داده شده است، به همراه ترشح IG می باشد. Coculture of PSC با 70 z/3 pre-B Cell منجر به ایجاد تمایز و بروز IG سطحی می شود علاوه بر این از این مطالعات چنین نتیجه گرفته می شود که اکتینوکوکوس گرانولوزوس یک فعال کننده پلی کلونال B cell می باشد که موجب تمایز B cell ها می گردد و اثرش مستقل از تیموس است (۶).

ب- آلودگی اولیه سگ ها با اکتینوکوکوس گرانولوزوس

پاسخ ایمنی سیستمیک و موضعی (پلاک های پیر): تکثیر لنفوسیت ها به صورت موضعی و سیستمیک و تولید آنتی بادی، در ۵ سگ، ۳۵ روز بعد از آلودگی تجربی با اکتینوکوکوس گرانولوزوس آزمایش شد. تکثیر قابل توجه سلول، به وسیله ترکیب تیمیدین (3H)، در سلول های مزانتریک، popliteal و پلاک های پیر در پاسخ به پروتواسکولکس اکتینوکوکوس گرانولوزوس یا آنتی ژن کرم بالغ در سه سگ از ۵ سگ آلوده نشان داده شده در حالی که این مورد در ۵ سگ مبتلا نشده (شاهد) اتفاق نیفتاد. در عوض سلول های سونوونکثر خون، پاسخ نسبتاً ضعیفی، فقط در دو

تا PH=8 شود). نمونه را به مدت ۳۰ دقیقه روی Shaker (هر ۵ دقیقه یک بار به مدت یک دقیقه) در ۳۷ درجه بن ماری قرار داده سپس محتویات در پلیت خالی شده و به وسیله لوپ بررسی می گردد در صورتی که از میکروسکوپ invert استفاده شود محتویات به قسمت تست تیوب منتقل شده تا بررسی راحت تر باشد. در صورت فعال بودن پروتواسکولکس ها باید حداقل نصف پروتواسکولکس ها فعال شوند برای این منظور مدت زمان بیشتری لازم است که این مرحله حدوداً ۳ ساعت طول می کشد. ۲- فعال کردن پروتواسکولکس های کیست هیداتیک با صفرای سگ. مایع رویی شن های هیداتیک را آسپیره نمودن و به اندازه نصف لوله محتوی شن های هیداتیک، صفرای سگ اضافه نموده پس از قرار دادن در انکوباتور ۷۵ درجه سانتی گراد به مدت ۲۰ دقیقه (هر ۵ دقیقه یک بار به مدت ۱ دقیقه روی Shaker قرار داده) و مثل نمونه قبلی به وسیله لوپ یا میکروسکوپ بررسی می شود. این مراحل حدوداً ۱ تا ۲ ساعت طول می کشد.

## نتایج

در طی این بررسی نتایج نشان داد که فعال شدن پروتواسکولکس ها با صفرای سگ حدوداً یک ساعت طول می کشد و با محلول سدیم کلراید و محلول NaHCO<sub>3</sub> حاوی پانکراتین حدوداً ۳ ساعت طول می کشد.

## بحث

کیست هیداتیک یکی از بیماری های مهم مشترک بین انسان و دام بوده که عوارض این بیماری ممکن است به حدی شدت باشد که منجر به مرگ بیمار گردد. این بیماری نه تنها از نظر بهداشتی با اهمیت است بلکه از نظر اقتصادی نیز

IgG بر ضد E4+ و عصاره غیر غنی شده طبیعی (آنتی ژن سوماتیک پروتواسکولکس) مقایسه شده‌اند.

نسبت نسبی IgG2: IgG4 به وسیله E4+ بیشتر فراهم می‌شود. تا به وسیله آنتی ژن سوماتیک پروتواسکولکس به ترتیب (۱۲/۴ و ۳/۶) داده‌های سرولوژیکی مقدار پارامترهای کلینیکی به نتیجه بیماری وابسته بودند. بروز ساب کلاس IgG1 و IgG4 بر ضد هر دو آنتی ژن، به پیشرفت بیماری بستگی داشتند. میزان‌های مشابه از IL-B به وسیله سلول‌های منونوکلئار خون محیطی از بیماران در زمان Incubated با هر یک از دو آنتی ژن‌ها پدیدار شدند. در صورتی که میزان‌های بیشتر از IL-70 در سلول‌های شناور شده تحریک شده با E4+ ( $P < 0.029$ ) بیش از آن‌هایی است که با آنتی ژن سوماتیک پروتواسکولکس تحریک شده‌اند. مقادیر قابل توجه از IL-70 (IL-10) (به طور متوسط  $60 \mu\text{g}$ ) در سلول‌های شناور شده افراد سالم incubated با E4+ ایجاد شده‌اند.

نتایج ما نقش فرضی برای E4+ در مدت Immunoreglation در دوره آلودگی با اکتینوکوکوس گرانولوزوس در انسان‌ها را پیشنهاد می‌کند (۴).

با توجه به اینکه زمان فعال‌سازی پروتواسکولکس‌ها با صفرای سگ یک ساعت طول کشید بنابراین جهت آزمایشات ایمنی‌شناسی نظیر تهیه آنتی ژن و انجام آزمایشات سرولوژی توسط پروتواسکولکس‌های فعال شده، صفرای سگ ماده مناسبی است که در مدت زمان کوتاه‌تری در مقایسه با سدیم کلراید و بی‌کربنات هیدروژن سدیم حاوی پانکراتین باعث فعال‌سازی پروتواسکولکس‌ها می‌گردد.

تا از سگ‌های آلوده به آنتی ژن انگل دارند. نسبت‌های زیاد (در مقایسه با حالت های قبل از آلودگی) از IgG اختصاصی سرم برای آنتی ژن کرم بالغ و پروتواسکولکس، به وسیله تست الایزا در چهار سگ از پنج سگ آلوده ۳۵ روز بعد از آلودگی تعیین شده بنابراین مقادیر نسبت کمی از IgE و IgA اختصاصی انگل در سرم‌های (به ترتیب ۳ و ۴) آلوده مشاهده شد. IgM اختصاصی سرم افزایش قابل توجهی، ۳۵ روز بعد از آلودگی نسبت به قبل از آلودگی نداشت. تولید آنتی بادی موضعی در invitro از سلول‌های Popliteal مزانتریک و پلاک‌های پیر جدا شده از ۳ سگ آلوده و ۳ سگ غیر آلوده به وسیله الایزا با استفاده از آنتی ژن‌های کرم بالغ مطالعه شد. در دو کشت از سه کشت سلول‌های پیر تحریک نشده سگ‌های آلوده، IgG اختصاصی انگل کشف شده بود IgM و IgA اختصاصی انگل در یکی از کشت‌های سلول‌های پلاک‌های پیر تحریک شده مشتق از سگ آلوده، تعیین شد. به دنبال تحریک invitro با آنتی ژن مخصوص سلول‌های پلاک‌های پیر از هر سه سگ آلوده، IgA اختصاصی انگل را تولید کردند. سلول‌های پلاک‌های پیر غیر آلوده (شاهد) مقدار قابل توجه آنتی‌بادی اختصاصی انگل را تولید نکردند. و سلول‌های مزانتریک و popliteal لنف نودها از سگ‌های آلوده و غیر آلوده در مدتی که در کشت‌های invitro نئی بادی‌هایی تولید کردند.

ج) مشخصات پاسخ ایمنی ایجاد شده به وسیله تعدادی کربوهیدرات اکتینوکوکوس گرانولوزوس (E4+) در گروهی از بیماران مبتلا به کیست هیداتیک مطالعه شده است. پروفایل ساب کلاس

## منابع

۱. اسلامی، علی (۱۳۷۷). کرم شناسی دامپزشکی. جلد اول (ترماتودا)، انتشارات دانشگاه تهران، صفحات: 119-155.
۲. امیریگی، باقر (۱۳۷۲). تحلیلی بر اپیدمیولوژی هیداتیدوزیس و آلودگی آن در انسان و دام در ایران، پایان نامه شماره ۲۷۷، دوره دکتری دامپزشکی دانشگاه ارومیه، صفحات ۳۷-۴۴.
۳. صائبی، اسماعیل (۱۳۸۸). بیماری‌های انگلی، انتشارات آبیژ، صفحات: ۱۴۷-۱۶۸.
4. Deplazes, P. et al. 1994-Primary infection of dog with *Echinococcus granulosus* systemic and local (peyer's patches) immune response. Vet Immunol Immunopathol, 40(2): 171-184.
5. Soulsby, E. J. L. (1982). Helminths, Arthropods and Protozoa of Domesticated Animals. 7th ed. Bailliere Tindall. London. pp:119-122.
6. Thompson, R.C.A. et al. (1990). Uniform strobilab development of *Echinococcus multilocularis* in vitro from pro-scolex to immature stages. J. parasitol, 76(2):241.

