

مقایسه تاثیر آنتی بادی های ضد میان روده پشه آنوفل استفسنی بر روی چرخه اسپر و گونی انگل پلاسمودیوم برگئی در دو سویه از آنوفل استفسنی

مولود محمدی بوانی^۱، دکتر حمیدرضا باصری^۲، دکتر حبیب محمدزاده حاجی پیرلو^{۳*}، مهندس محمد رضا عبابی^۴
دکتر خسرو حضرتی تپه^۵، شهلا خشاونه^۶

تاریخ دریافت: ۱۴ تیر ۱۳۹۰ تاریخ پذیرش: ۱ شهریور ۱۳۹۰

چکیده

پیش زمینه و هدف: انگل مالاریا برای ادامه چرخه زندگی در بدن ناقلين، به مولکول های مختلف موجود در دیواره میان روده پشه آنوفل می چسبد. هدف از این مطالعه بررسی تاثیر آنتی بادی های ضد مولکول های موجود در میان روده درجهت پوشانیدن این مولکول ها و در نتیجه قطع انتقال انگل های مالاریا در بدن اين ناقلين است.

مواد و روش کار: میان روده پشه های ماده سویه تایپ فرم (معروف به سویه بیج) آنوفل استفسنی از بدن پشه خارج، هموزنیزه و قندزادایی گردید. محصول حاصل به همراه ادجوانت آلوم به موش های بالبسی تزریق شد. موش های شاهد اجوان آلوم به همراه بافر و یا تنها آلوم دریافت کردند. تشکیل آنتی بادی ضد پروتئین های میان روده با روش الیزا تایید شد. گلیول های قرمز حاوی انگل پلاسمودیوم برگئی به همراه سرم موش های اینمن شده در مقابل آنتی زن میان روده و یا موش های شاهد از طریق مصنوعی به سویه بیج و سویه تایپ فرم دیگری (اصالتاً از بندر عباس) از پشه های آنوفل خورانده شد و رشد انگل در بدن آن ها بررسی و مقایسه گردید.

یافته ها: در مورد سویه بیج درصد آسودگی میان روده به او سیست در پشه های خون خورده از موش های اینمن ۱/۲۳ درصد و در پشه های خون خورده از موش های شاهد ۸/۵۷ درصد بود که اختلاف معنی داری داشتند ($p < 0.001$). میانگین تعداد او سیست های روی میان روده نیز متفاوت بود (بی ترتیب ۴ در مقابل ۵/۵ عدد). همچنین در حالی که در غدد برازی پشه های گروه تیمار اسپر و زوئیت مشاهده نگردید، در ۳/۳ درصد از غدد برازی پشه های شاهد اسپر و زوئیت وجود داشت. در مورد گروه های تیمار و شاهد سویه بندر عباس اختلاف معنی داری مشاهده نشد.

بحث و نتیجه گیری: با توجه به تاثیر متفاوت آنتی بادی های ضد آنتی زن های روده پشه های ناقل مالاریا بر سویه های مختلف ناقلين و ضرورت کارآیی حداکثر این من سازی باید از آنتی زن هایی استفاده کرد که در سویه ها و گونه های مختلف ناقل مشترک بوده و تاثیر مثبت بر اکثریت آنان و به خصوص بر ناقلين مهم مالاریا داشته باشد.

کلید واژه ها: مالاریا، سیکل اسپر و گونی، آنوفل استفسنی، میان روده، پلاسمودیوم برگئی

مجله پزشکی ارومیه، دوره بیست و دوم، شماره چهارم، ص ۳۵۳-۳۵۸، مهر و آبان ۱۳۹۰

آدرس مکاتبه: ایران، ارومیه، دانشگاه علوم پزشکی ارومیه، دانشکده پزشکی، گروه انگل شناسی و قارچ شناسی، صندوق پستی ۱۱۳۸، تلفن همراه: ۰۹۱۴۴۴۳۰۵۴۲

Email: habibmhaji@yahoo.com

^۱ کارشناس ارشد حشره شناسی و مبارزه با ناقلين، دانشکده بهداشت، دانشگاه علوم پزشکی ارومیه

^۲ دکترای تخصصی حشره شناسی پزشکی و مبارزه با ناقلين، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی تهران

^۳ دکترای تخصصی انگل شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی ارومیه (نویسنده مسئول)

^۴ کارشناس ارشد حشره شناسی و مبارزه با ناقلين، دانشکده بهداشت، دانشگاه علوم پزشکی تهران

^۵ دکترای تخصصی انگل شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی ارومیه

^۶ تکنسین علوم آزمایشگاهی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی ارومیه

مقدمه

آنوفل استفنسی را بررسی کردند (۷). و باصری و همکاران به بررسی فعالیت آگلوتیناسیون بین جمعیت های مختلف آنوفل استفنسی پرداختند و تفاوت هایی را در این مورد بین سویه های مختلف مشاهده کردند (۸). در سال ۱۳۸۴ نیز محمدزاده و همکاران تاثیر آنتی بادی های تولید شده بر علیه آنتی ژن های میان روده و غدد برازی آنوفل استفنسی را بر روی طول عمر و تخمگذاری ناقل بررسی کرده، ثابت کردند که آنتی بادی های ضد تخمگذاری آنوفل باعث کاهش تخمگذاری و طول عمر ناقل می شوند (۹).

در این مطالعه از دو سویه حساس آنوفل استفنسی به پلاسمودیوم برگئی استفاده شد تا ضمن بررسی تاثیر آنتی بادی های ضد میان روده بر چرخه زندگی انگل در ناقل، نحوه این تاثیر در سویه های مختلف ناقل با هم مقایسه گردند.

مواد و روش ها**انگل ها و ناقلین مورد استفاده.**

دو سویه از پشه های آنوفل استفنسی^۲ در این مطالعه مورد استفاده قرار گرفتند. سویه بندر عباس از استان هرمزگان صید و در حال حاضر در چندین انسکتاریوم در داخل کشور نگهداری می گردد. سویه بیج Beech آنوفل استفنسی و انگل پلاسمودیوم برگئی^۳ سویه ANKA هر دو از دانشگاه ابردین اسکاتلند تهیه و به ایران انتقال یافته اند. پرورش پشه ها در انسکتاریوم و در دمای 28 ± 1 درجه سانتی گراد و رطوبت 70 ± 3 درصد صورت گرفت. برای تعذیب پشه های بالغ در تمام مراحل از محلول فروکتوز ۸ درصد همراه پارآمینوبنزوئیک اسید استفاده گردید. کارهای اجرایی این بررسی در گروه انگل شناسی و قارچ شناسی دانشکده پزشکی ارومیه انجام گرفت.

تهیه عصاره آنتی ژنی:

برای تشریح و جمع آوری میان روده از پشه های سویه بیج که بین ۳-۱۰ روز سن داشتنند استفاده شد. ۳۶۸۶ عدد پشه ماده تشریح و میان روده آن ها جمع آوری و در بافر PBS نگهداری شدند و سپس هموژنیزاسیون و قندزدایی مطابق روش اعلام شده قبلی صورت گرفت (۹). به صورت خلاصه رسوب در استات سدیم به صورت سوسپانسیون درآمده پس از سانتریفیوژ کردن، رسوب حاصله در محلول اسید پریدیک در استات سدیم حل شد پس از یک ساعت در حرارت آزمایشگاه و دور از نور، مرحله سانتریفیوژ مجدد تکرار و رسوب در محلول استات سدیم حل شد. بعد از یک مرحله دیگر از سانتریفیوژ، رسوب در محلول گلایسین در بافر

علی رغم پیشرفت های سریع دانش پزشکی بیماری مalaria هنوز به عنوان یکی از مهم ترین بیماری های انگلی در دنیا مطرح بوده و در ۱۰۹ کشور به صورت آندمیک حضور دارد (۱). ایران با قرار گرفتن در منطقه معتدل شمالي و شرق مدیترانه و با داشتن آب و هوای متنوع در منطقه آندمیک نقشه جهانی گسترش مalaria قرار دارد (۲).

اقدامات گذشته در رابطه با کنترل بیماری نتوانسته اند باعث ریشه کنی مalaria گردند و سازمان بهداشت جهانی چاره کار را در ساخت واکسن های موثر ضد malaria می داند. تحقیقات متنوعی جهت ساخت واکسن malaria در سراسر جهان در حال انجام است و محققان از مراحل مختلف چرخه انگل از جمله اسپروروزیت ها و اشکال خونی انگل به عنوان کاندیداهای تهیه واکسن استفاده می کنند. به نظر می رسد مرحله عبور اووکینت انگل از دیواره میان روده (midgut) پشه های آنوفل که ناقل این بیماری هستند، بتواند تحت تاثیر عوامل مختلف مانند استفاده از آنتی بادی های ضد آنتی ژن های میان روده و یا بلوکه کردن لکتین های سطحی میان روده قرار گرفته و از خروج اووکینت ممانعت به عمل آید. این روش ها اساس ساخت واکسن های بلوکه کننده انتقال^۱ را تشکیل می دهند. Zieler و همکارانش در سال ۱۹۹۹ نحوه حمله و چسبیدن انگل *P. gallinaceum* را به سلول های میان روده Aedes aegypti و واکنش آن را با لیگاند های سطح میان روده بررسی نموده و نقش عوامل متعددی چون پرتوئین ها و کربوهیدرات ها را در اتصال انگل به سلول های میان روده مشخص نمودند (۳). Altaf و همکارانش در سال ۲۰۰۱ به بررسی تاثیر آنتی بادی های ضد میان روده بر روی آلدگی پشه های آنوفل به پلاسمودیوم فالسیپاروم پرداختند و بی بردن پشه هایی که از خون حاوی آنتی بادی های ضد میان روده تغذیه کرده بودند نسبت به گروه کنترل اووکینت، اووسیست و اسپروروزیت کمتری تولید کرده و همچنین میزان باروری آن ها نیز کاهش یافته بود (۴). Arrighi و Hurd نقش مولکول های سطحی اووکینت در اتصال به میان روده و تشکیل اووسیست در خارج میان روده را بررسی کردند (۵). Whitten و همکارانش در سال ۲۰۰۶ ثابت کردند که در آلدگی آنوفل گامبیه به پلاسمودیوم برگئی از بین سدهای پیش روی انگل، سلول های اپیتلیال میان روده باعث بیشترین تلفات انگل ها در بدن پشه می شوند (۶).

در ایران در سال ۱۳۸۳ دوستی و همکاران تاثیر کربوهیدرات ها روی چرخه اسپر و گونی پلاسمودیوم ویواکس در

² A. stephensi Type form

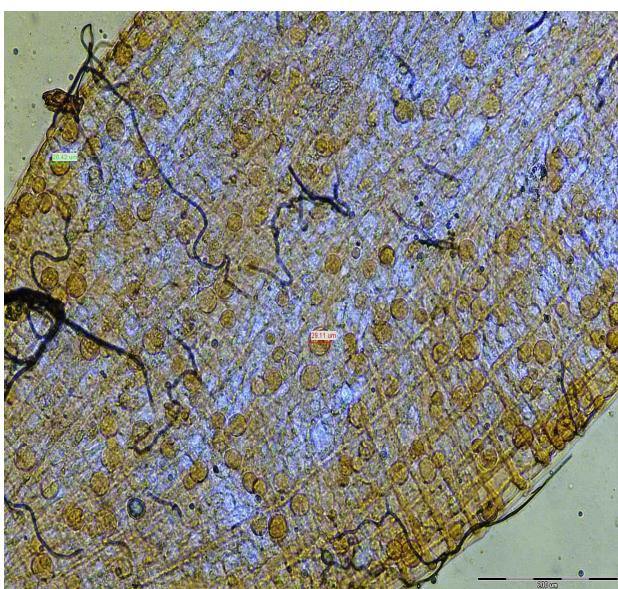
³ P. berghei

¹ Transmission Blocking Vaccines

پوشانیده می‌شد. برای گرم کردن شیشه‌های حاوی خون از یک دستگاه بن‌ماری همراه با امکان چرخش آب استفاده شد تا دمای لازم ۳۷ درجه را برای خون خواری پشه‌ها تامین کند. تحت این شرایط به مدت ۴۰ دقیقه خون آلوده در اختیار پشه‌ها بود. یک روز پس از خون خواری، پشه‌های خون نخورده به‌وسیله آسپیراتور از قفس خارج و تنها پشه‌های خون نخورده نگهداری شدند. ۲۰ تا ۲۵ ساعت پس از خون خواری میان روده چند پشه برای اطمینان از تشکیل اووکینت تشریح و بررسی شدند. پشه‌های خون خورده در داخل انکوباتور در دمای ۲۰ درجه سانتیگراد نگهداری شدند.

برای بررسی تشکیل اووسیست‌ها در سطح میدگات، ۹ تا ۱۰ روز پس از خون خواری، تعدادی از پشه‌ها تشریح شده و میان روده آن‌ها به همراه یک قطره مرکوکروم ۲ درصد زیر میکروسکوپ و با عدسی $\times 40$ یا $\times 100$ مورد بررسی قرار گرفت که اووسیست‌ها در این روش رنگ قرمز گرفته و قابل مشاهده و شمارش گردیدند (تصاویر ۱ و ۲).

برای بررسی اسپروزویت‌ها، پشه‌های باقیمانده از هر دو سویه تشریح و غدد برازی آن‌ها خارج و بر روی یک لایم حاوی قطره کوچکی از سرم فیزیولوژی منتقل شدند و پس از پاره شدن به وسیله نوک سرنگ به روش گیمسا رنگ آمیزی گردیده و با استفاده از عدسی $\times 100$ از نظر حضور اسپروزوئیت مورد بررسی قرار گرفتند.



تصویر شماره (۱): اووسیست‌های سطح میان روده رنگ شده با مرکوکروم

تریس-سالین حل و ۳۰ دقیقه در حرارت آزمایشگاه نگهداری شد. آخرین مرحله سانتریفیوژ اجرا و رسوب در بافر تریس-سالین حل گردید و پس از اندازه‌گیری و تنظیم پروتئین عصاره‌های آنتی‌زنی در حد ۴۰۰ میکروگرم در میلی‌لیتر به نسبت ۱:۱ با آلوم (ادجوات مورداستفاده) رقیق شدند.

ایمن‌سازی:

سه گروه ۱۰ تایی از موش‌های بالب سی برای تزریق در نظر گرفته شدند که به گروه اول بافر تریس همراه آلوم، به گروه دوم فقط آلوم و به گروه سوم عصاره‌های آنتی‌زنی همراه آلوم و بافر تریس تزریق شد. با رعایت فواصل ۳ هفته‌ای سه تزریق یادآور نیز انجام گرفت. ده روز پس از چهارمین ایمن‌سازی از موش‌ها خون‌گیری به عمل آمده و وجود آنتی‌بادی‌های ضد میان روده در سرم موش‌های ایمن (گروه سوم) با استفاده از روش الیزا و عصاره آنتی‌زنی فوق‌الذکر به عنوان آنتی‌زن تایید گردید.

آلوده‌سازی موش‌ها به انگل

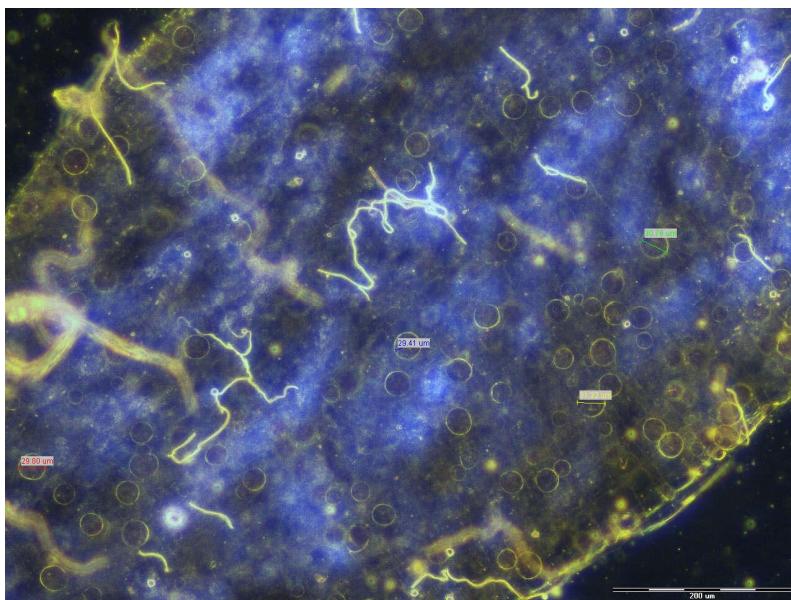
به ۲۰ سر موش بالب سی هر کدام ۱۰۰ میکرولیتر فنیل هیدرازین که به نسبت ۱:۱۰۰ با آب مقطر رقیق شده بود تزریق شد. سه روز بعد، از قلب موش‌هایی که قبل‌اً به پلاسمدومیوم برگه‌ای آلوده شده بودند و درصد آلوگی آن‌ها بالا بود، خون‌گیری و به این گروه از موش‌ها پاساز داده شد.

آلوده‌سازی پشه‌ها به انگل (سیکل اسپیروگونی)

سه روز پس از پاساز انگل، از دم موش‌ها خون‌گیری انجام شد و با افزودن یک قطره از محیط کشت اووکینت (محیط RPMI 1640 حاوی گلوتامین و HEPES بعلوه ۲ گرم بیکربنات سدیم، ۵۰ میلی‌گرم هیپوگزانین، ۵۰۰۰۰ واحد پنی سیلین و ۵۰ میلی‌گرم استرپتومایسین به ازی هر لیتر از محیط کشت که پس از تنظیم pH در $8/3$ و استریل کردن با فیلتر، به آن ۱۰ درصد FBS غیرفعال شده اضافه شد.) به یک قطره از خون، میزان بروز اکسفلاریلاسیون^۱ بررسی گردید. خون قلب موش‌هایی که در هر میدان میکروسکوپی با لنز $\times ۴۰$ بیش از ۲۰ مرکز اکسفلاریلاسیون داشتند پس از بیهوشی گرفته شده و رسوب گلbulول‌های قرمز جدا شده و به نسبت ۱:۱ با سرم موش‌های گروههای ۱ تا ۳ رقیق گردیده و از طریق تغذیه غشائی به پشه‌های آنوفل استفنسی از دو سویه بیچ و بندرعباس خورانده شدند. داخل هر قفس حاوی پشه بین ۸۰ تا ۱۰۰ پشه وجود داشت که برای این تعداد پشه حدود ۳۰۰ میکرولیتر خون کافی بود.

این خون روی شیشه‌های مات با ابعاد 4×4 سانتی‌متر که قبل از کار استریل شده بودند ریخته شده و روی آن با یک تکه پارافیلم

^۱ Exflagellation



تصویر شماره (۲): اوسیست های سطح میان روده در زیر میکروسکوپ دارک فیلد

روده پشه های تشریح شده مابین دو گروه کنترل و تیمار وجود داشت، ولی این اختلاف در حدی نبود که توسط تست های آماری تایید گردد (جدول شماره یک). در حالی که در $13/3$ درصد از غدد بزاقی له شده پشه های گروه کنترل از سویه بیج اسپروروزیت مشاهده شد، در هیچ کدام از پشه های گروه تیمار از همین سویه اسپروروزیت یافت نگردید. در مقابل هیچ گونه اختلافی در بین گروه های کنترل و تیمار سویه بندر عباس از نظر تشکیل اسپروروزیت مشاهده نشد (جدول شماره ۲).

جدول شماره (۱): مقایسه درصد آلدگی و میانگین تعداد اوسیست پلاسمودیوم برگی در سطح روده میانی سویه های بیج و بندر عباس آنوفل استفنسی در دو گروه کنترل و تیمار

سویه مورد آزمایش	گروه مورد آزمایش	تعداد شده	تعداد پشه تشریح شده	اووسیست	تعداد پشه آلدده به میانگین تعداد اووسیست روی روده	درصد آلدگی به اووسیست	میانگین تعداد اووسیست روی روده	سویه مورد آزمایش
	کنترل	۶۴	۳۷	اووسیست	(±SE)	(±SE)	(±SE)	BEECH
	تیمار	۶۵	۱۵					
	کنترل	۶۵	۴۷					Bandar-Abbas
	تیمار	۵۸	۳۵					

جدول شماره (۲): مقایسه درصد آلدگی غدد بزاقی سویه های بیج و بندر عباس آنوفل استفنسی به اسپروروزیت پلاسمودیوم برگی

سویه مورد آزمایش	گروه مورد آزمایش	تعداد شده	تعداد پشه تشریح شده	اووسیست	تعداد پشه آلدده به اسپروروزیت	نسبت آلدگی به اسپروروزیت
	کنترل	۳۰	۴	اووسیست	(±SE)	(±SE)
	تیمار	۳۰	.			
	کنترل	۳۸	۶			
	تیمار	۳۳	۵			
	Bandar-Abbas					

یافته ها

درصد آلدگی به اووسیست در سویه بیج در گروه کنترل $57/8$ درصد و میانگین اووسیست روی میان روده $35/5$ عدد بود و در همین سویه در گروه تیمار درصد اووسیست $23/1$ درصد و میانگین اووسیست 4 عدد بود که با احتمال $P < 0.001$ بین دو گروه کنترل و تیمار تفاوت معنی داری وجود داشت.

در مورد سویه بندر عباس علی رغم اختلاف مشخصی که از نظر درصد تشکیل اووسیست و میانگین تعداد اووسیست در سطح میان

بحث و نتیجه گیری

از یک سو انتقال انگل از افراد آلوده‌ای که قبلًاً واکسینه شده‌اند، به سایرین قطع خواهد گردید و از سوی دیگر جمعیت پشه‌هایی که از انسان خون‌خواری می‌کنند نیز کمتر خواهد شد. یکی از سوالاتی که در این مسیر به نظر می‌رسد، این است که آیا واکسن ساخته شده برعلیه یک گونه و یا سویه از پشه آنوفل می‌تواند بر سایر آنوفل‌ها نیز تاثیر بگذارد یا نه. در این تحقیق نیز به بررسی تاثیر آنتی‌بادی‌های ضد میان روده آنوفل استفتانی بر روی چرخه اسپر و گونی پلاسمودیوم برگی در دو سویه از آنوفل استفتانی پرداخته شد. توضیح این که آنوفل استفتانی ناقل عمدۀ مalaria در جنوب ایران است که آلودگی طبیعی آن طی تحقیقات متعددی در آبادان، بندر عباس، کازرون و درفول به اثبات رسیده است (۱۶، ۱۵).

در این مطالعه نشان داده شد که آنتی‌بادی‌های ساخته شده بر علیه یک سویه از آنوفل استفتانی ممکن است بر سویه دیگری از همین گونه تاثیر قاطعی نداشته باشد. می‌توان نتیجه گرفت که پروتئین‌های میان روده پشه‌های آنوفل استفتانی به خصوص آن‌هایی که نقش رسپتوری دارند حتی در حد سویه نیز اختلاف زیادی با هم دارند که آنتی‌بادی‌های تولید شده بر علیه آنتی‌زن‌های میان روده سویه بیج توانسته در آلودگی همان سویه به اوسویست و ظاهر شدن اسپر و زوئیت‌ها در غدد برازی تاثیر قابل توجهی داشته باشد ولی در سویه بندر عباس تاثیر جزئی داشته است.

بنابراین از منظر تهیه واکسن ضد malaria، مرحله عبور اووکینت از دیواره میان روده پشه از اهمیت زیادی برخوردار است ولی نظر به این که آنتی‌زن‌های زیادی در این مرحله نقش دارند و تعداد خیلی زیادی از این آنتی‌زن‌ها حتی بین سویه‌های مختلف یک گونه هم با هم تفاوت دارند، باید از آنتی‌زن‌هایی که در اکثر ناقلین malaria مشترک هستند استفاده کرد.

تشکر و قدردانی

از دکتر Peter F Billingsley و همکارانش در دپارتمان زوئولوزی دانشگاه ابردین اسکالتلند به جهت در اختیار قرار دادن پشه‌های سویه بیج و انگل *P. berghei* و ارائه سخاوتمندانه اطلاعاتشان قدردانی به عمل می‌آید.

References:

- World Health Organization. World Malaria Report. Geneva: WHO; 2008.
- World Health Organization. World malaria report. Geneva: WHO; 2005.

بروز مقاومت در مقابل داروهای ضد مalaria و سوموم پشه کش و هزینه‌های جانی و مالی که مalaria همچنان بر زندگی انسان‌ها تحمیل می‌کند، لزوم دستیابی به واکسنی موثر را که بتواند در نواحی مختلف جهان موجبات کاهش و نهایتاً ریشه‌کنی آن را فراهم آورد، نشان می‌دهد. علی‌رغم چندین دهه تلاش در این زمینه هنوز واکسنی که بتواند انتظارات مسئولین بهداشتی را برآورده سازد، ساخته نشده است. در سراسر جهان محققان در حال بررسی واکسن‌های ضد malaria در زمینه‌های متفاوتی هستند. از جمله این زمینه‌ها مختل کردن سیکل انتقال در جمعیت پشه‌های ناقل به وسیله واکسن‌های بلوک کننده است.

میان روده اولین عضوی از پشه است که در تماس مستقیم و طولانی مدت با خون خورده شده میزبان و به همراه آن انگل‌های malaria قرار می‌گیرد. مرحله اتصال اووکینت به سلول‌های روده و سپس نفوذ به این سلول‌ها و در نهایت عبور از این عضو تا ایجاد اووسیست در خارج غشاء سیتوپلاسمی، حساس‌ترین مرحله انگل طی مراحل اسپر و گونی است. از یک سو اووکینت برای خارج شدن از روده باید کاملاً تکامل یابد که بسته به گونه انگل ۱۶-۲۴ ساعت به طول می‌انجامد، و از سوی دیگر برای فرار از اثر آنزیمه‌های پروتولویتیک پشه باید زودتر محیط حفره روده را ترک نماید. عواملی (مانند آنتی‌بادی‌های اختصاصی ضد میان روده) که بتواند سطح روده و یا گیرنده‌های اووکینت موجود در سطح روده را تخریب نمایند و یا آن‌ها را بلوک کنند، موجب مرگ اووکینت و قطع چرخه انگل خواهد شد (۱۱، ۱۰). آنتی‌بادی‌های یاد شده همچنین با صدمه زدن به بافت روده می‌توانند موجب کاهش عمر پشه گردد (۱۲-۱۴) که اگر عمر پشه از طول مدت اسپر و گونی انگل کمتر شود، حتی با وجود فرار انگل از میان روده و ادامه تکامل در بدن پشه، امکان انتقال بیماری منتفی خواهد شد. نشان داده شده که خون‌خواری پشه‌ها از حیوانات ایمن شده برعلیه میان روده پشه‌ها، می‌تواند موجب کاهش تخمگذاری و در نتیجه کاهش جمعیت پشه‌های ناقل گردد (۱۳، ۱۰، ۷، ۴). به این ترتیب در صورت موفقیت در تولید واکسن ضد اندام‌های پشه آنوفل و کاربرد آن در توده وسیعی از انسان‌ها، گرچه هنوز امکان آلودگی فرد واکسینه شده به malaria با نیش پشه آلوده وجود خواهد داشت ولی

- Zieler H, Nawrock JP, Shahabuddin M. Plasmodium gallinaceum ookinet adhere specifically to the midgut epithelium of *Ae.aegypti* interaction with a carbohydrate ligand. J Exp Biol 1999; 202: 485-95.

4. Lal AA, Patterson PS, Sacci JB, Vaughan JA, Paul C, Collins WE et al. Anti-mosquito Midgut antibodies block development of plasmodium falciparum and vivax in multiple species of anopheles mosquitoes and reduce vector fecundity and survivorship. PNAS 2001; 98(9): 5228-33.
5. Arrighi RBG, Hurd H. The role of the Plasmodium berghei ookinet proteins in binding to the basal lamina components and transformation into oocytes. Int J Parasitol 2002; 32(1): 91-8.
6. Whitten MM, Shiao SH, Levashina EA. Mosquito midguts and malaria: cell biology, compartmentalization and immunology. Parasite Immunol 2006; 28(4): 121-30.
7. Doosti S, Basseri HR, Nategh Pour M, Akbarzadeh K, Ladoni H, Shaeghi M. Sporogony cycle of plasmodium vivax in Anopheles stephensi mysorensis: inhibitory effects of certain carbohydrates on parasitic development. Tehran Univ Med J 2007; 64(12): 23-30. (Persian)
8. Basseri HR, Safari N, Mousakazemi SH, Akbarzadeh K. Comparison of midgut hemagglutination activity in three different geographical populations of Anopheles stephensi. Iran J Publ Health 2004; 33(3): 60-7.
9. Mohammadzadeh Hajipirloo H, Edrissian GhH, Nateghpour M, Basseri H, Eslami MB, Billingsley PF. Effects of anti-mosquito salivary glands and deglycosylated midgut antibodies of Anopheles stephensi on fecundity and longevity. Iran J Publ Health 2005; 34(4): 8-14.
10. Gulia M, Suneja A, Gakhar SK. Effect of anti-mosquito hemolymph antibodies on fecundity and on the infectivity of malaria parasite plasmodium vivax to Anopheles stephensi (Diptera: Insecta). Jpn J Infect Dis 2002; 55: 78-82.
11. Brummer-Korvenkontio H, Lappalainen P, Reunala T, Palosuo T. Immunization of rabbits with mosquito bites: immunoblot analysis of IgG antimosquito antibodies in rabbit and man. Int Arch Allergy Immunol 1990; 93: 14-18.
12. Foy BD, Magalhaes T, Injera WE, Sutherland I, Devenport M, Thanawastien A et al. Induction of mosquitocidal activity in mice immunized with Anopheles gambiae midgut cDNA. Infect Immun 2003; 71(4): 2032-40.
13. Almeida APG, Billingsley PF. Induced immunity against the mosquito Anopheles stephensi Liston (Diptera: Culicidae): effects on mosquito survival and fecundity. Int J Parasitol 1998; 28: 1721-31.
14. Vaughan JA, Azad AF. Passage of host immunoglobulin G from blood meal into hemolymph of selected mosquito species (Diptera: Culicidae). J Med Entomol 1988; 25(6): 472-4.
15. Motabar M, Tabibzadeh I, Manouchehri AV. Malaria and its control in Iran. Geogh Med 1975; 27: 71-8.
16. Edrissian GhH, Manouchehri AV, Hafizi A. Application of an enzyme linked immonosorbent assay (ELISA) for determination to the human blood index in anophelinae mosquitoes collected in Iran. J Am Mosq Con Assoc 1985; 1(3): 349-52.