

Preparación de genotecas de ADNc de *Plasmodium falciparum* para la búsqueda de los genes de proteínas de unión a calmodulina, GOGAT y PfmYo A

Dary L. Mendoza ^{1,2}, Moisés Wasserman ^{1,2}

¹ Laboratorio de Bioquímica, Instituto Nacional de Salud, Bogotá, D.C., Colombia.

² Laboratorio de Investigaciones Básicas en Bioquímica, LIBBIQ, Departamento de Química, Facultad de Ciencias, Universidad Nacional de Colombia, Bogotá, D.C., Colombia.

Se construyó una genoteca de ADNc representativa de los estadios asexuales de *Plasmodium falciparum*, en el vector λ ZipLox. Esta genoteca (de la cepa colombiana FCB2) y otra genoteca construida en λ ZAP II (de la cepa Dd2), se rastrearon en busca de genes de proteínas que se unen a calmodulina (CaM) o a proteínas relacionadas con CaM. Para el rastreo se usó tanto el ensayo de Hot-start PCR como la hibridización de filtros réplica con sondas radiomarcadas. Se identificaron clones de actina I, calmodulina (CaM), glutamato sintasa (GOGAT) y las tres miosinas PfmYo A, PfmYo B y PfmYo C. Se aislaron clones para actina I, CaM y GOGAT en la genoteca construida en λ ZipLox y clones para GOGAT y PfmYo A en la genoteca construida en λ ZAP II. Uno de los clones de GOGAT contiene un inserto de 2.413 pb que corresponde al 24,8% de la secuencia codificante informada. El inserto de PfmYo A aislado tiene 2.457 pb y representa el mensajero completo del gen. La identidad de este inserto se confirmó mediante análisis de restricción. Este es el primer informe de un clon de ADNc completo de la miosina A de *P. falciparum*. Los clones aislados se utilizarán en estudios futuros, tales como la obtención de las proteínas recombinantes, producción de anticuerpos y ensayos de funcionalidad.

Palabras clave: *Plasmodium falciparum*, malaria, proteína de unión a calmodulina, glutamato sintasa, miosina, ADNc.

Screening for calmodulin, GOGAT and PfmYo A genes in *Plasmodium falciparum* cDNA libraries

A cDNA library of *Plasmodium falciparum* (Colombian strain FCB2) asexual stage was constructed in the λ ZipLox vector. The λ ZipLox library and a λ ZAPII (Dd2 strain) were screened for genes coding for proteins that bind with or are related to calmodulin (CaM). Screening was accomplished with Hot start PCR assays and hybridization with radiolabeled probes. Actin I, CaM, glutamate synthase (GOGAT) and the three myosin clones -PfmYo A, PfmYo B and PfmYo C- were identified. The clones coding for actin I, CaM and GOGAT were retrieved from the λ ZipLox library, and the GOGAT and PfmYo A clones from the λ ZAP II library. The GOGAT clone contained an insert of 2,413 base pairs corresponding to 24.8% of the reported sequence. The PfmYo A insert was 2,457 base pairs long, and represented the complete mRNA coding for this gene. Finally, the first report of a complete cDNA clone containing the *P. falciparum* myosin A is presented.

Key words: *Plasmodium falciparum*, malaria, calmodulin binding protein, glutamate synthase, myosin, cDNA.

Correspondencia:

Moisés Wasserman: mwasserman@hemagogus.ins.gov.co

Recibido: 12/02/02; aceptado: 11/08/02

Plasmodium falciparum es un parásito perteneciente al filo de los Apicomplexa y el causante de la forma más severa de malaria humana. El parásito tiene un ciclo de vida complejo durante el cual es transmitido entre el

mosquito vector y el hombre. A pesar de que los eventos morfológicos que ocurren en la invasión están bien caracterizados, se sabe poco sobre los mecanismos moleculares que producen estos cambios y la naturaleza de los mensajeros químicos que median la comunicación entre las células huésped y el parásito.

El sistema calcio/calmodulina (CaM) cumple un papel muy importante en la maduración y la invasión del parásito al eritrocito (1); los estudios realizados en nuestro laboratorio indican que es necesaria una entrada transitoria de calcio para activar los eventos moleculares que conducen a la invasión (2). Se cree que el flujo de calcio en el glóbulo rojo puede activar a la CaM o a las PUCaM (proteínas de unión a calmodulina) y, en consecuencia, activar procesos regulados por el calcio relacionados con el crecimiento del parásito (3). Muchas PUCaM están involucradas en la regulación de actividades celulares fundamentales en el citoplasma y la membrana plasmática de las células. Algunas PUCaM dependientes de calcio están relacionadas con sistemas de movilidad mediados por actina, como la alfa-espectrina, la cadena liviana de la miosina y la caldesmon; otras están involucradas en la fosforilación y desfosforilación de proteínas, como la proteína cinasa II dependiente de CaM y la proteína fosfatasa calcineurina dependiente de CaM (4). También se ha implicado la participación de estas proteínas en la regulación de la expresión de genes de proteínas del citoesqueleto (5), en la replicación, transcripción y reparación del ADN y en la regulación del ciclo celular (6). Hay parásitos, como *Trypanosoma cruzi* (7), para los que se han informado complejos perfiles de PUCaM que se expresan diferencialmente en sus estadios celulares.

Recientemente, se aislaron en *P. falciparum* por cromatografía de afinidad sobre columnas de CaM-agarosa, nueve proteínas del citoesqueleto que se unen a CaM (8). Una de estas proteínas, que tiene un peso molecular de 36,5 kDa, se pudo secuenciar parcialmente y mediante PCR con oligonucleótidos degenerados, diseñados con base en secuencias peptídicas internas de la proteína; se obtuvo un fragmento de 454 pb que presentó una alta homología con la secuencia

nucleotídica para la glutamato sintasa (GOGAT) de origen vegetal. En algunos microorganismos y en la mayoría de las plantas superiores, la asimilación de amonio en nitrógeno orgánico es el resultado de la actividad de dos enzimas, la glutamina sintetasa (GS) y la glutamato sintasa (GOGAT). La GS cataliza la incorporación de amonio en la posición amida del glutamato para producir glutamina. Por su parte, la GOGAT cataliza la transferencia reductiva del grupo amido de la glutamina a la posición α -ceto del 2-oxoglutarato, produciéndose dos moléculas de glutamato (9). El resultado de la reacción catalizada por estas dos enzimas es similar al producido por la glutamato deshidrogenasa, excepto por el gasto de una molécula extra de ATP por cada glutamato que se produce.

En algunas especies de *Plasmodium* se ha identificado la actividad de la glutamato deshidrogenasa (10,11) y, recientemente, se ha planteado la hipótesis de que la GOGAT participa en la interconversión de L-glutamina a glutamato (12). Hasta ahora, únicamente se conoce la secuencia informada del ARNm de GOGAT de *P. falciparum*; de aquí la importancia de tener un clon que sirva como herramienta para estudios futuros de funcionalidad de la proteína.

Otras de las PUCaM de interés en *P. falciparum* son las miosinas. Éstas constituyen una diversa superfamilia de mecanoenzimas que en actividad conjunta con la actina están involucradas en muchos movimientos celulares esenciales. C. Forero (13) y Pinder y col. (14) con el método descrito por Bement y col. (15) lograron evidenciar la existencia del gen de la miosina A de *P. falciparum* (Pfmyo-A). Ésta es una proteína de ~90 kDa, correspondiente a las miosinas de clase XIV; se expresa esencialmente en los estadios maduros del desarrollo asexual y se cree que podría estar participando como motor molecular en el proceso de invasión al eritrocito, puesto que se expresa en el sitio y momento propicio de la invasión (16). Con base en el proyecto de secuenciación del genoma de *P. falciparum* se identificaron recientemente tres miosinas más, llamadas Pfmyo-B (17), Pfmyo-C y Pfmyo D (18).

El propósito del presente trabajo fue obtener una genoteca de ADNc representativa de los estadios

de vida asexual del parásito *P. falciparum* y aislar en ella clones de los genes de las PUCaM, GOGAT y Pfmyo A, para la caracterización futura de las proteínas.

Materiales y métodos

Cultivo del parásito

Se hicieron cultivos continuos con la cepa FCB2 de *P. falciparum* (aislada en Colombia) según el método de Trager y Jensen (19). La cepa de *P. falciparum* se cultivó en medio RPMI (Sigma), suplementado con suero humano al 10% (v/v) y eritrocitos tipo O (+) al 5%. Se recogieron parásitos asincrónicos enriquecidos en formas maduras y con parasitemias que fluctuaron entre 4 y 5%.

Aislamiento del ARN total y separación del ARNm

Los parásitos se liberaron del eritrocito mediante lisis con saponina al 0,15% w/v en HBS (Hepes 20 mM, NaCl 60mM), pH 7,4, y se recolectaron por centrifugación a 15.000 g por 20 min a 4 °C (Himac centrifuge Hitachi rotor RPR 20-2). El precipitado de parásitos se lavó tres veces con HBS (15.000 g durante 5 min a 4 °C).

La extracción del ARN total se hizo siguiendo un protocolo previamente estandarizado en nuestro laboratorio (20), que se fundamenta en la extracción del ARN con isotiocianato de guanidina y posterior separación del ADN y las proteínas a través de un gradiente isopícnico de cloruro de cesio. Se partió de 2×10^9 parásitos, los cuales se lisaron con una mezcla de isotiocianato de guanidina 4M, citrato de sodio 25 mM (pH, 7,0), sarkosyl al 0,5% y beta-mercaptoetanol a 0,1 M. El precipitado se resuspendió y homogeneizó con una aguja 20G. La separación de las proteínas se hizo por extracción con un volumen de fenol-cloroformo-alcohol isoamílico (25:24:1) y centrifugación a 8.000 g durante 5 min a 4 °C. La solución acuosa se agregó lentamente sobre un colchón de CsCl 5,7 M, EDTA 10 mM. El ARN total se separó por centrifugación a 120.000 g en un rotor *swing* (PSGST Hitachi) durante 20 horas a 20 °C. El ARN, que aparece en el fondo del tubo de centrífuga como un precipitado transparente, se resuspendió suavemente en 200 µl de Tris-HCl 10 mM (pH 7,4), EDTA 5 mM,

SDS al 0,1 %. Finalmente, se precipitó y resuspendió en agua libre de RNasa.

Para la separación del ARNm se empleó el método de captura en solución, *polyAtract^R RNAm Isolation Systems* (Promega). La región 3'poliA+ de los ARNm se hibridó con un iniciador oligo (dT) biotinilado. Los híbridos se capturaron usando estraptavidina acoplada a partículas magnéticas. El sobrenadante se descartó y mediante lavados con tampón de alta astringencia (SSC 0,5 X y SSC 0,1 X) se eliminó el ARN no mensajero. El ARNm se eluyó con 250 µl de agua libre de RNasa y se precipitó con 0,1 volúmenes de acetato de sodio 3M y 0,1 volúmenes de isopropanol a -20 °C toda la noche. Luego se centrifugó a 12.000 g durante 10 minutos; el precipitado se lavó con 1 ml de etanol al 75% y se secó al vacío. Una forma rápida de evaluar la integridad del ARNm fue haciendo RT-PCR con secuencias conocidas de *P. falciparum*, como es el caso del gen que codifica para la enzima aldolasa y se obtuvo un resultado positivo (resultados no mostrados).

Síntesis del ADNc

La síntesis de ADNc se realizó utilizando el sistema de síntesis de ADNc de SuperScripta (Gibco-BRL). Se usaron 3 mg de ARNm que fueron transcritos reversamente usando 1,5 µg del primer-adaptador Not 1, de acuerdo con el método descrito por Gubler y Hoffman (21). La síntesis de la primera y la segunda cadena fue cuantificada por la incorporación de [α -³²P]dCTP (1 µCi/µl; Amersham-Pharmacia Biotech). El ADNc se trató con la T4 ADN polimerasa para después ligar a sus extremos adaptadores *SalI*. Después de la extracción fenol-cloroformo-alcohol isoamílico, el ADNc se digirió con 100 unidades de *NotI* y se purificó por cromatografía de filtración en gel, usando una matriz de Sepharose CL-4B. Se eluyó recolectando 16 fracciones, las cuales se leyeron en forma directa en un contador de centelleo (Wallac 1409). Se calculó la cantidad de ADNc en las fracciones que dieron valores por encima de 2×10^4 cpm.

Clonación de ADNc

Se empleó el vector de expresión procariótico λ ZipLoxTM (Gibco-BRL). Este vector permite

acomodar insertos de hasta 7 kb de tamaño dentro de brazos de λ , los cuales poseen extremos *NotI* y *Sall*, respectivamente. λ ZipLox posee un sistema de recombinación sitio-específico que permite recuperar los insertos clonados dentro del plásmido pZL 1 mediante un protocolo de excisión *in vivo*. Las genotecas construidas en el vector λ ZipLox se pueden rastrear usando sondas fabricadas a partir de oligonucleótidos o con anticuerpos. Los ADNc clonados dentro del sitio del *polylinker* del vector residen dentro del gen lac Z'. Cuando el promotor lac es inducido con IPTG, el gen se expresa como una proteína de fusión con la porción amino-terminal del fragmento de la β -galactosidasa codificada por lacZ'.

Para la construcción de la genoteca se usaron 60-72 ng de ADNc, que se ligaron a los brazos *NotI-Sall* del vector λ ZipLox (200 ng), para luego ser empacados en las cabezas y colas del fago (Gigapack® III Gold Packaging; Stratagene). El fago se usó en la infección de la cepa huésped de *Escherichia coli* Y1090 (ZL)® de Promega.

Además de la genoteca de ADNc de la cepa FCB2 de *P. falciparum*, se trabajó con otra genoteca de ADNc, representativa de los estadios de vida asexual, de la cepa Dd2 del parásito (adquirida en el *Malaria Research & Reference Reagent Resource Center*, MR4) y construida en el vector λ ZAPII mediante metodología previamente estandarizada (23), y cuyo título fue de 2×10^5 ufp/ml.

Manejo de la genoteca

La representatividad de la genoteca se calculó mediante la fórmula de Clark y Carbon (22), según la cual el número mínimo de clones totales requeridos para construir una genoteca representativa del parásito *P. falciparum* es de 16.942. Adicionalmente, esta representatividad se confirmó mediante la búsqueda por PCR de clones para genes de copia única, como actina I y CaM, utilizando oligonucleótidos específicos (cuadro 1). También se buscaron clones de las PuCaM: GOGAT, Pfmyo A, Pfmyo B y Pfmyo C. Para la búsqueda de un clon de GOGAT, se utilizó como herramienta una pareja de oligonucleótidos específicos diseñados a partir de la secuencia del gen informada en el GENBANK (número de

acceso, Y17045.1), los cuales amplifican un fragmento de 811 pb que contiene la secuencia que codifica para la proteína de 36,5 kDa aislada en nuestro laboratorio. Para la búsqueda de clones de las miosinas Pfmyo A, Pfmyo B y Pfmyo C se diseñaron oligonucleótidos específicos para cada gen con base en las secuencias informadas en el GENBANK.

La reacción de amplificación se llevó a cabo usando 1 μ l de cada genoteca y los siguientes reactivos: oligonucleótidos iniciadores (1 μ M de cada uno), dNTPs (200 μ M de cada uno), MgCl₂ 2 mM y el tampón de la reacción (Tris-HCl 10 mM a pH 9,0, KCl 50 mM, Triton X-100 al 0,1% v/v). Las condiciones de la reacción de PCR fueron las siguientes: 1 ciclo de 95 °C durante 10 minutos y 72 °C durante 5 minutos con adición de 2,5 unidades de Taq ADN polimerasa, seguido de 40 ciclos como sigue: temperatura de denaturación a 94 °C durante 2 minutos, temperatura de anillamiento del oligonucleótido a 53 °C durante 1 minuto y temperatura de extensión a 72 °C durante 2 minutos. Los productos de PCR se separaron por electroforesis horizontal y se visualizaron mediante tinción con bromuro de etidio (0,5 μ g/ml). La electroforesis se hizo en geles de agarosa al 1% en TBE (Tris base 890 mM; ácido bórico, 890 mM; EDTA 20 mM a pH 8,0). La corrida se hizo a un voltaje de 5 V/cm y el gen se sometió a tinción con bromuro de etidio de 10 a 20 minutos y se observó con luz UV.

Rastreo y aislamiento de los clones de PuCaM

El rastreo de los clones de GOGAT y de Pfmyo A se hizo mediante el ensayo de hibridación de filtros réplicas con sondas de oligonucleótidos marcadas radiactivamente con ³²P y con actividades específicas de en un rango de entre 2 y 7×10^9 cpm/ μ g de ADN. Los filtros réplica se hicieron a partir de cajas sembradas con 2×10^4 ufp. Una vez hecha la búsqueda inicial, se seleccionaron las señales de los posibles clones recombinantes para cada gen y se confirmaron por PCR. Se hicieron tres rondas sucesivas de selección con el fin de obtener clones puros.

Se preparó un lisado de fagos a partir de un cultivo líquido de bacterias *E. coli* competentes, infectadas con los fagos que tienen el clon puro.

Cuadro 1. Secuencias de los oligonucleótidos diseñados para cada gen y tamaños de los fragmentos amplificados sobre ADN genómico de *P. falciparum*.

Gen (código GENBANK) fragmento	Secuencia del oligo sentido	Secuencia del oligo antisentido	Longitud del (pb)
Actina I (Af177282)	ACAGGAGTTGCAGGAGATGAT	GTAGTTGTGTGGATTCCCTGC	800
CaM (M99442)	GGGTATCATCATTTTAACAAAC	GTAGTTGTGTGGATTCCCTGC	190
GOGAT (Y17045)	AGAAGGAGGAGAAGCAGAAG	GTAGTTGTGTGGATTCCCTGC	811
Pfmyo A (AF105117)	TCCTCCTTCTGGTTCAATTCTTG	GTATTCAATTAGAGGTCCTTCC	725
Pfmyo B (Af22716)	GGGTGGTAAATCTAATTGTAGTG	CTGATTCAATTAGAGAGGTCCTTCC	440
Pfmyo C (Af222717)	GGTAATAATACGCATGATGATCC	GAGTAACAACCTATTTCGACATGC	453

El ADN del fago se obtuvo a partir de este lisado utilizando el estuche *Wizard Lambda Prepsä* (Promega).

Cálculo del tamaño de los insertos clonados de GOGAT y Pfmyo A

El tamaño de los insertos clonados se calculó mediante PCR con oligonucleótidos de los promotores T7 (Promega) y pUC-M13 (Promega), que flanquean el lugar de inserción, en el caso de clones de la genoteca de la cepa FCB2, y con los oligonucleótidos de los promotores T7 y T3 para los clones de la genoteca de la cepa Dd2. También se hizo digestión del ADN de los fagos recombinantes con endonucleasas de restricción que flanquean los insertos clonados.

Southern blotting

Se hizo confirmación de los insertos mediante *Southern blotting* con sondas marcadas por PCR con 14-biotín dCTP. Los geles de agarosa se transfirieron a membranas de nylon (Hybondä N; Amersham) mediante protocolo previamente estandarizado. Las membranas se prehibridaron durante 2 horas a 42 °C con una solución que contiene: formamida al 50% v/v, SSC 5X, fosfato de sodio 20 mM (pH 6,5), solución Denhardt al 5% (Ficoll 400 al 0,2% p/v, polivinilpirrolidona al 0,2% p/v, albumina sérica bovina al 0,2% p/v) y

ADN de esperma de salmón denaturado a una concentración final de 0,5 mg/ml. Luego, las membranas se hibridaron toda la noche a 42 °C con la misma solución a la que se le agregó 0,1 a 0,5 µg de la sonda biotinilada denaturada. Para la detección de las señales, se siguió el siguiente protocolo: la membrana se lavó con soluciones de baja astringencia (SSC 2X, SDS al 0,1%) a temperatura ambiente para remover el exceso de la sonda y con una solución de alta astringencia (SSC 0,2 X, SDS 0,1%) a 50 °C para eliminar las inespecificidades. La membrana se bloqueó con una solución de BSA al 3% en TBS p/v a 68 °C durante 1 hora. Luego se hizo la unión al conjugado estreptavidina-fosfatasa alcalina (1 µg/ml) en TBS durante 15 minutos, seguido de lavados con TBS-Tween 20 al 0,1% v/v. Las señales se visualizaron con NBT (*nitroblue tetrazolium*) y BCIP (5-bromo-4-cloro-3-indol-fosfato).

Secuencia parcial del inserto de GOGAT

Con el fin de confirmar la identidad del clon se hizo secuenciación del inserto. La secuencia se realizó en el Laboratorio de Fisiología Molecular del Instituto Nacional de Salud, utilizando el estuche *Big Dye Terminator* y el secuenciador ABI PRISM 310 (Applied Biosystems), que detecta moléculas marcadas con fluorocromos. La reacción química se basa en el método del dideoxi desarrollado por Sanger y col. (24). La

secuencia del inserto se comparó con la informada para el ARNm de GOGAT de *P. falciparum* (GENBANK Y17045), a través del programa BLAST (*Basic Local Alignment Search Tool*).

Resultados

Construcción de la genoteca de ADNc

Con el objetivo de obtener clones de ADNc de las proteínas GOGAT y PfmYo A se construyó una genoteca de ADNc en el vector de expresión procariótico λ ZipLox a partir de ARNm aislado de parásitos asincrónicos de la cepa colombiana de *P. falciparum*, FCB2. Este ARNm se usó para la síntesis de ADNc. En cuanto a los rendimientos obtenidos durante la síntesis del ADNc, al final se obtuvo 229 ng de ADNc, lo que permitió hacer dos clonaciones, una de las cuales dio origen a una genoteca cuyo título superó dos veces el valor mínimo de clones recombinantes requerido para una genoteca representativa del parásito, por lo que se utilizó para la búsqueda y aislamiento de los genes de interés.

Identificación de clones de PuCaM

Mediante PCR, en total se pudo identificar la presencia de tres clones en la genoteca de la

cepa FCB2 de *P. falciparum* y seis clones en la genoteca de la cepa Dd2 del parásito. Se identificaron clones para los genes de actina I, calmodulina (resultados no mostrados) y GOGAT en ambas genotecas de ADNc (figura 1). Además, se identificaron clones para las miosinas PfmYo A, PfmYo B y PfmYo C en la genoteca de ADNc de la cepa Dd2 (figura 2). Los clones para los genes de actina I, CaM, GOGAT y PfmYo A se aislaron mediante hibridación de filtros réplica, obtenidos de las cajas de cultivo con sondas radiactivas marcadas con $[\alpha\text{-}^{32}\text{P}]$ dCTP.

Cálculo del tamaño del inserto de GOGAT

La reacción de PCR con los oligonucleótidos de los promotores T7 y pUC M13 sobre el ADN del fago recombinante λ ZipLox-GOGAT dio un producto de 1.540 bp de los cuales 175 corresponden al vector. Esto indica que el clon aislado de la genoteca de la cepa FCB2 contiene insertos de 1.365 pb, aproximadamente. Se aislaron, además, clones de GOGAT en una genoteca de ADNc representativa de los estadios asexuales de la cepa Dd2 del parásito. El tamaño del inserto presente en este clon se estimó por PCR con los oligonucleótidos de los promotores T7 y T3; el resultado fue un producto de 2.550

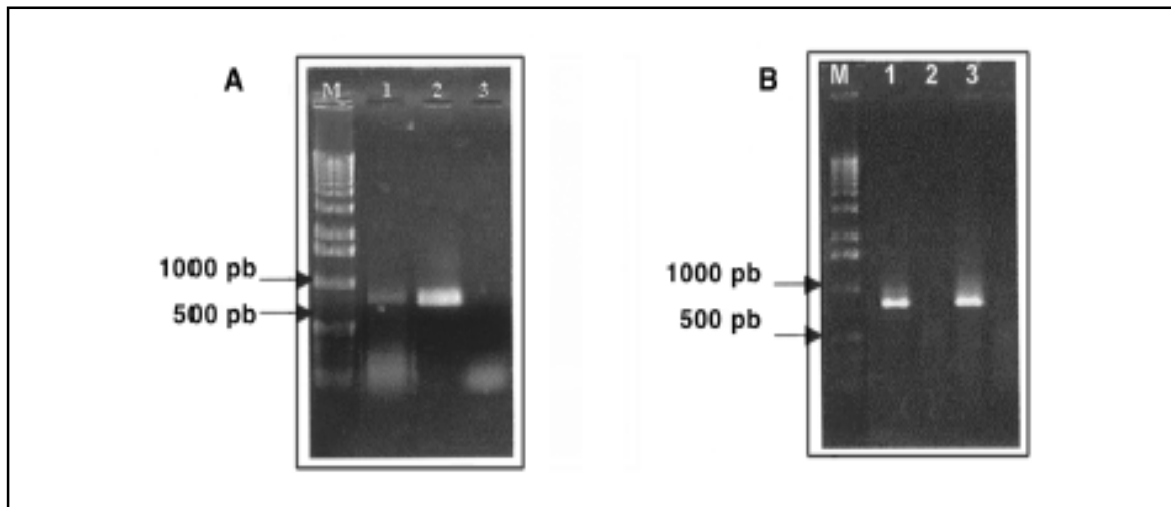


Figura 1. Resultados obtenidos del PCR realizado para identificar la presencia de clones de GOGAT en las genotecas de ADNc. Un volumen de 1 μ l de cada genoteca se sometió a una reacción de PCR usando oligonucleótidos específicos que amplifican para un producto de 811 pb de GOGAT. A. Búsqueda del clon en la genoteca de la cepa FCB2. B. Búsqueda en la genoteca de la cepa Dd2.

M: marcador de peso molecular Ladder de 1 kb; 1) amplificado sobre la genoteca completa de ADNc; 2) control positivo sobre ADN genómico de la cepa FCB2; 3) control negativo del PCR sin ADN.

pb, de las cuales 135 pb corresponden al vector. La identidad de este inserto se confirmó por *Southern blotting* con una sonda biotinilada de 811 pb, cuya identidad había sido previamente comprobada por secuenciación (figura 3).

Secuenciación parcial del inserto de GOGAT

Se lograron secuenciar 144 pb del extremo 5' y 101 pb del extremo 3' de la secuencia parcial del clon de GOGAT aislado de la genoteca de la cepa Dd2 del parásito. Este resultado permitió confirmar la identidad del clon, definir el tamaño del inserto y su posición con respecto a la secuencia codificante completa del gen reportada en el GENBANK y que tiene un tamaño de 9.720 pb. El inserto clonado tiene un tamaño de 2.413 pb, que es el 24,8% de la secuencia informada y se encuentra entre las posiciones 2.384 y 4.797 de ésta. El alineamiento entre las secuencias de los extremos 5' y 3' del inserto con la secuencia informada en el GENBANK mostró una identidad del 98 y del 81%, respectivamente (figura 4). Hay que tener en cuenta que durante la secuenciación se generan errores en la lectura de algunas bases, lo que se traduce en disminución en los porcentajes de identidad de los alineamientos entre secuencias (acá, por ser sólo una

confirmación, se secuenció una vez y para cada extremo una sola cadena). Finalmente, la digestión del ADN del fago recombinante λ ZAPII-GOGAT con las enzimas de restricción *EcoRI* y *XhoI* mostró un patrón de bandas que concuerda con el análisis de restricción teórico realizado sobre la secuencia codificante del gen con estas enzimas (figura 5).

Cálculo del tamaño del inserto de PfmYo A

Se hizo PCR con los oligonucleótidos externos de los promotores T7 y T3 para calcular el tamaño del inserto de PfmYo A clonado. No se obtuvo ningún producto con éstos, pero se logró amplificación con T3 y un oligonucleótido interno sentido de PfmYo A, al igual que con T7 y un oligonucleótido interno antisentido de PfmYo A. Este experimento permitió calcular el tamaño del inserto en aproximadamente 2.500 pb. La identidad de estos productos se confirmó por *Southern blotting* con una sonda biotinilada de 725 pb, cuya identidad había sido previamente comprobada por secuenciación (figura 6).

Se hizo, además, digestión del ADN del fago recombinante de PfmYo A con las endonucleasas de restricción *EcoRI-XhoRI* y con *NotI-XhoI*. La digestión con *EcoRI-XhoI* produjo tres fragmentos

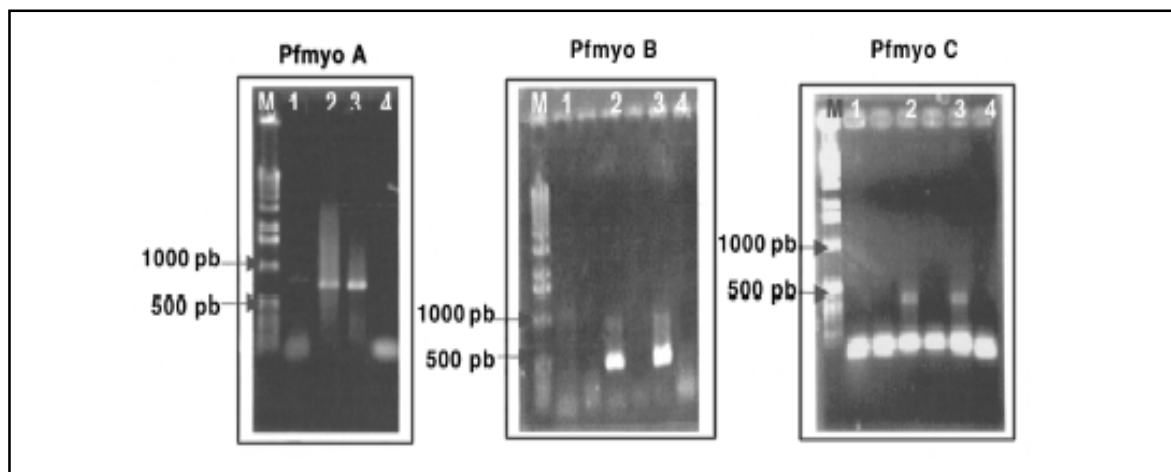


Figura 2. Resultados obtenidos del PCR realizado para identificar la presencia de clones de miosinas PfmYo A, PfmYo B y PfmYo C en las genotecas de ADNc. Para la búsqueda de clones de PfmYo A se utilizaron oligonucleótidos específicos que amplifican un producto de 725 pb; los oligonucleótidos para PfmYo B amplifican un producto de 440 pb y los de PfmYo C, un producto de 453 pb.

M: marcador de peso molecular Ladder de 1 kb; 1) amplificado sobre la genoteca de ADNc de la cepa FCB2; 2) sobre la genoteca de ADNc de la cepa Dd2; 3) control positivo sobre ADN genómico de FCB2; 4) control negativo del PCR.

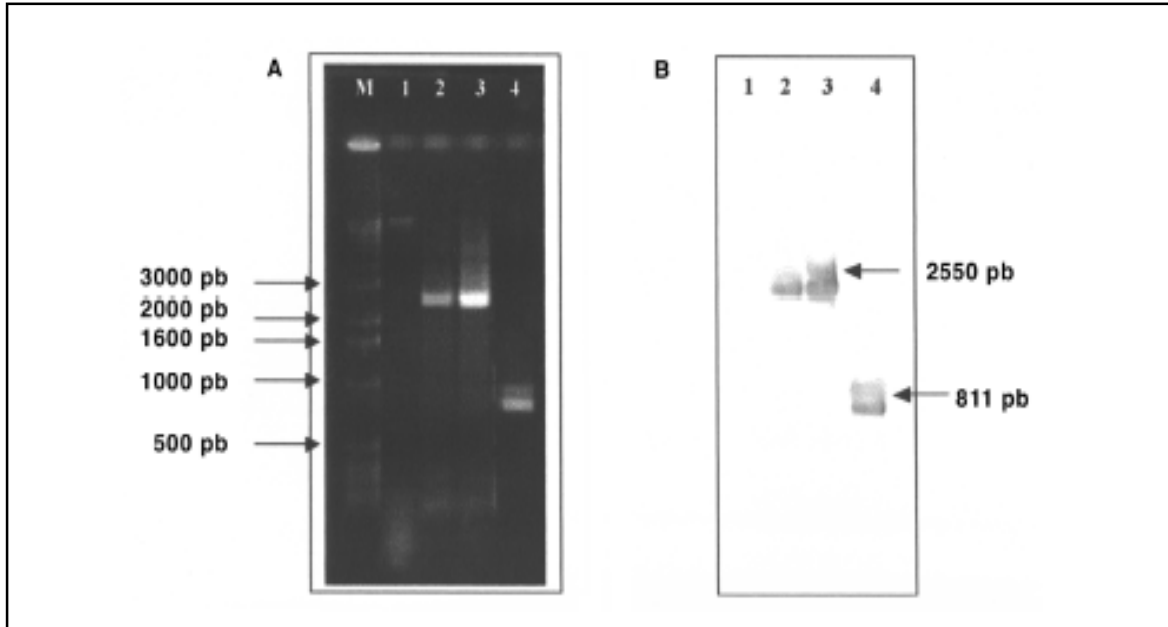


Figura 3. PCR para calcular el tamaño del inserto de GOGAT del clon aislado de la genoteca de la cepa Dd2. Se utilizó como plantilla ADN del fago recombinante. Los productos de PCR se analizaron mediante electroforesis horizontal en geles de agarosa al 1% (A) y se transfirieron a una membrana de nylon, la cual se hibridizó con una sonda biotinilada específica para GOGAT (B).

M: Ladder 1 kb; 1) ADN λ ZapII-GOGAT; 2 y 3) producto de amplificación con los oligonucleótidos de los promotores T3 y T7; 4) producto de amplificación con oligonucleótidos internos de GOGAT.

cuyos tamaños son: 1.647, 789 y 437 pb. Por su parte, la digestión con *NotI-XhoI* produjo un sólo fragmento de 2.457 pb (figura 7). Estos resultados concuerdan con el análisis de restricción teórico que se hizo con estas enzimas sobre la secuencia codificante del gen completo de *Pfmyo A* informada en el GENBANK (AF105117).

Discusión

La construcción de las genotecas de ADNc de *P. falciparum* es una herramienta excelente para aislar genes que se expresan en estadios específicos de desarrollo del parásito *P. falciparum*. En este trabajo se construyó una genoteca de ADNc en el vector de expresión procariótico λ ZipLox, que produce clones direccionados, lo que permite tener un rápido acceso a transcritos abundantes, a la vez que hace posible la subclonación en sistemas de expresión. Las genotecas construidas en vectores derivados del fago λ presentan la ventaja de tener una alta eficiencia de empaquetamiento *in vitro* y produce alta densidad de fagos, factores

importantes para la selección de transcritos poco abundantes.

En la genoteca se aislaron clones de genes de copia única como actina y CaM. Se aisló también un clon para el gen de la enzima GOGAT. La actina y la CaM son proteínas que cumplen papeles fundamentales en los eventos de fuerza que ocurren durante el ciclo de vida del parásito. Los genes completos de estas proteínas ya se han informado y es de especial importancia tener los clones de ADNc que pueden usarse para su expresión. Por su parte, GOGAT es una enzima que ha despertado un gran interés ya que podría ser un excelente blanco terapéutico para la malaria. Esta enzima no se encuentra en el humano; su actividad se ha informado en microorganismos como *E. coli* y *Azospirillum brasilense*, en levaduras como *Sacharomyces cerevisiae* y en plantas superiores. En *P. falciparum*, la L-glutamina es un sustrato indispensable para el crecimiento *in vitro* del parásito. En trabajos previos realizados en el

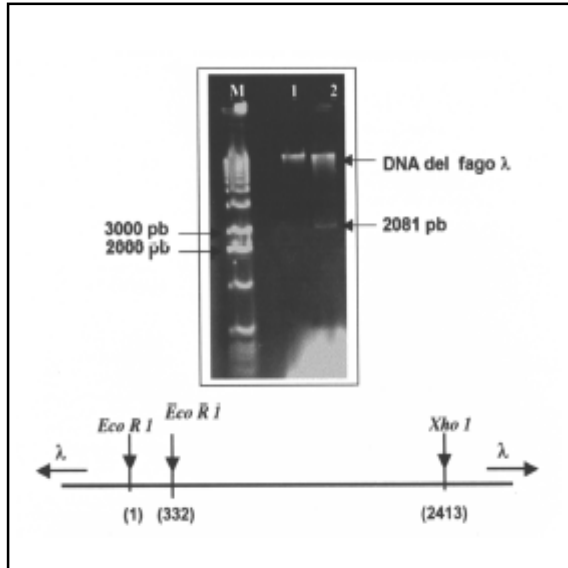


Figura 5. Digestión con enzimas de restricción del ADN del fago recombinante λ ZapII-GOGAT. Se hizo corte con las enzimas de restricción *EcoRI* y *XhoI* al vector con el inserto. El análisis de restricción teórico que se realizó sobre la secuencia codificante de GOGAT indica que deben liberarse dos fragmentos, uno de 2.081 pb y otro de 332 pb (que se localiza en el mismo lugar del ARN del fago). Los resultados se analizaron mediante electroforesis en agarosa al 1,5% en TBE 1X.

M: Ladder de 1 Kb. 1) ADN λ ZapII-GOGAT sin digerir; 2) ADN λ ZapII-GOGAT digerido con las dos enzimas.

resultados obtenidos en trabajos realizados en nuestro laboratorio mediante experimentos de inmunotransferencia con un anticuerpo policlonal desarrollado contra GOGAT han permitido la detección de polipéptidos con tamaños de 70 y 160 kDa, las cuales muy probablemente correspondan a productos de degradación de la proteína GOGAT. Los clones de GOGAT aislados en este estudio constituyen una valiosa herramienta para la caracterización de la proteína, ya que la expresión de estos fragmentos de ADNc serviría en la producción de anticuerpos policlonales o monoclonales, que podrían emplearse para determinar la actividad de la proteína en el parásito.

Otro clon que se aisló en la genoteca de ADNc de la cepa Dd2 del parásito fue el de la miosina PfmYo A. Ésta es otra proteína que se ha propuesto como componente de un motor actomiosina que estaría generando la fuerza requerida para la invasión del parásito al eritrocito.

El tamaño del inserto de PfmYo A clonado se estimó en aproximadamente 2.500 pb, que concuerda con el calculado para la secuencia codificante completa, que es de 2.457 pb. Los experimentos con enzimas de restricción permitieron confirmar este tamaño.

El hallazgo de un clon de ADNc completo de PfmYo A constituye un paso importante para futuros estudios en el parásito. Este es el primer informe de un clon de ADNc completo de PfmYo A. La secuencia del gen informada en el GENBANK (AF105117) se logró a partir de un producto de amplificación por PCR con un oligonucleótido antisentido correspondiente a la cola y un oligonucleótido sentido correspondiente a un motivo conservado en el dominio de cabeza de las miosinas. La búsqueda de la secuencia de este producto en la base de datos del proyecto del genoma de *P. falciparum* permitió completar la secuencia del ARNm. PfmYo A muestra un alto grado de homología con las miosinas de clase XIV de *Toxoplasma gondii* previamente identificadas (25,26). La proteína tiene una masa molecular de 90 kDa, lo que la hace uno de los motores moleculares más pequeños que se han identificado hasta ahora. Las miosinas clase XIV no poseen los motivos IQ que han sido implicados en la unión a proteínas reguladoras como la calmodulina y las proteínas relacionadas con la calmodulina; sin embargo, poseen aminoácidos conservados que podrían representar una forma diversa de motivos IQ (18). Este clon de ADNc de PfmYo A constituye una valiosa herramienta para realizar estudios de localización, determinar particularidades de la proteína que la diferencian de las miosinas del hospedero y para llevar a cabo estudios fisiológicos y funcionales que permitan definir su papel durante la invasión.

En este trabajo también se identificó la presencia de clones para los genes de PfmYo B y PfmYo C en la genoteca de ADNc de los estadios de vida asexual de la cepa Dd2 del parásito. Es de gran importancia que otras miosinas en el parásito también se estén expresando durante el estadio asexual. El aislamiento de clones con genes de estas miosinas permitiría definir las actividades de fuerza que pueden estar progresando a lo largo del desarrollo asexual del parásito; por

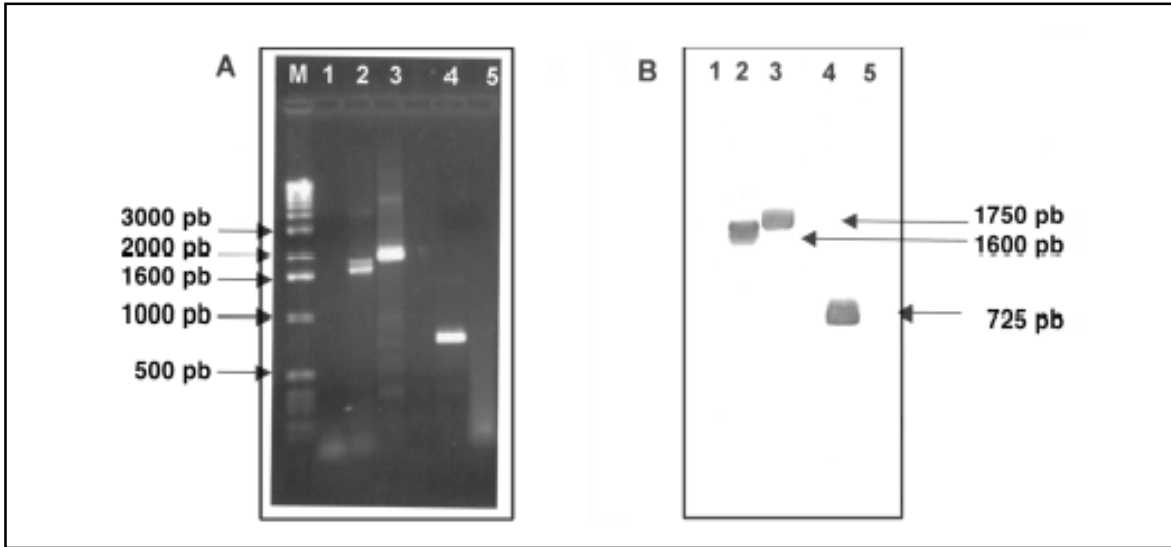


Figura 6. PCR para calcular el tamaño del inserto de PfmA del clon aislado de la genoteca de la cepa Dd2. Se utilizó como plantilla ADN del fago recombinante. Los productos de PCR se analizaron mediante electroforesis horizontal en geles de agarosa al 1% (A) y se transfirieron a una membrana de nylon, la cual se hibridizó con una sonda biotinilada específica para PfmA (B).

M: Ladder 1 kb; 1) amplificación con los oligonucleótidos de los promotores T3 y T7; 2) producto de amplificación con T3-PfmA(s); 3) producto de amplificación con T7-PfmA (as); 4) producto de amplificación con oligonucleótidos internos PfmA(s)-PfmA (as); 5) control negativo del PCR sin ADN.

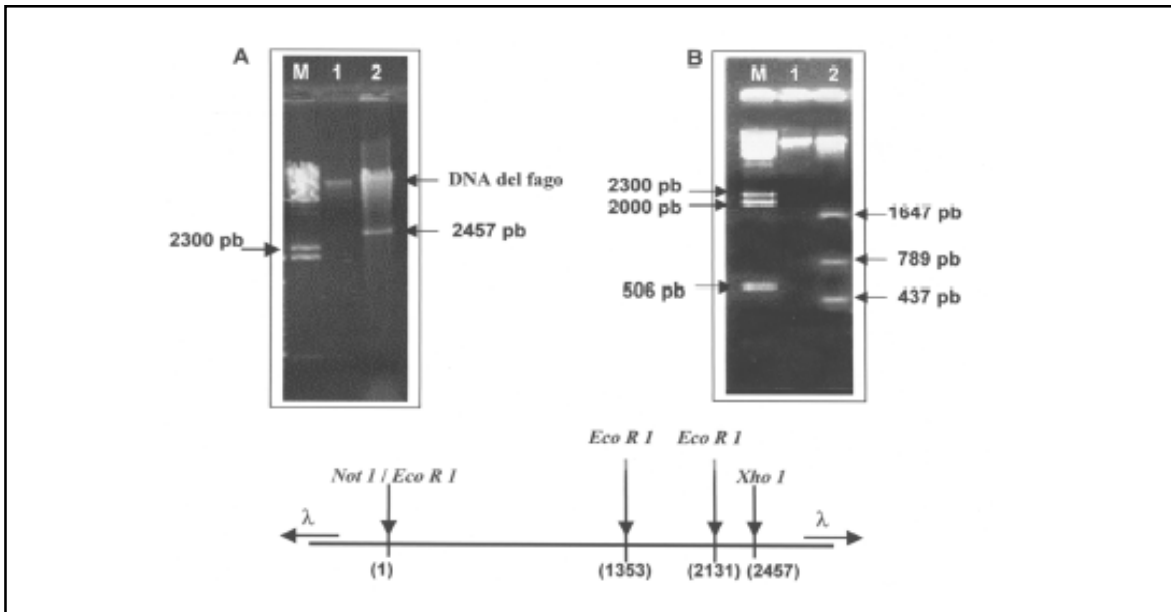


Figura 7. Digestión con enzimas de restricción *NotI/EcoRI* y *XhoI* del ADN del fago recombinante λ ZapII-PfmA. El resultado se analizó mediante electroforesis en agarosa al 1,5%.

M: Lambda *HindIII*; ADN λ ZapII-PfmA sin digerir; 2. ADN λ ZapII-PfmA digerido con las dos enzimas. Primer panel, digestión con *NotI* y *XhoI*, produjo una banda de 2.457 pb que corresponde al inserto completo de PfmA. Segundo panel, digestión con *EcoRI* y *XhoI*, produjo tres fragmentos con los tamaños: 1.647, 789 y 437 pb.

tanto, se continuará trabajando en el aislamiento y confirmación de estos clones como parte de otro trabajo de investigación del Laboratorio de Bioquímica del INS.

Agradecimientos

Este trabajo fue financiado por el Instituto Nacional de Salud, la Universidad Nacional de Colombia y el Instituto Colombiano para el Desarrollo de la Ciencia y la Tecnología "Francisco José de Caldas" COLCIENCIAS, proyecto BID-Colciencias 2104-04170-95.

Referencias

1. **Wasserman M, Alarcón C, Mendoza PM.** Effects of Ca²⁺ on the asexual cell cycle of *Plasmodium falciparum*. *Am J Trop Med Hyg* 1982;31:711-7.
2. **Wasserman M, Vernot SP, Mendoza P.** Role of calcium and erythrocyte cytoskeleton phosphorylation in the invasion of *Plasmodium falciparum*. *Parasitol Res* 1990;76:681-8.
3. **Tinjacá C, Wasserman M.** Caracterización parcial de la CaM de *Plasmodium falciparum*. *Biomédica* 1995; 15:206-14.
4. **Cohen P, Klee CB,** editors. Calmodulin: molecular aspects of cellular regulation. Volumen 5. Amsterdam: Elsevier Press; 1988.
5. **Rasmussen CD, Means AR.** Increased calmodulin affects cell morphology and messenger RNA levels of cytoskeletal protein genes. *Cell Motility and Cytoskeleton* 1992;21:45-57.
6. **Bachs O, Agell N, Carafoli E.** Calmodulin and calmodulin binding-proteins in the nucleus. *Cell Calcium* 1994;16:289-96.
7. **Orr GA, Tanowitz HB, Wittner M.** *Trypanosoma cruzi* stage expression of calmodulin-binding proteins. *Exp Parasitol* 1992;74:127-33.
8. **Vera V.** Aislamiento y caracterización de PUCaM en *Plasmodium falciparum* (tesis). Santa Fé de Bogotá: Universidad Nacional de Colombia; 1999.
9. **Beny AG, Boland MJ.** Enzymes of nitrogen metabolism in legume nodules. Purification and properties of NADH dependent glutamate synthase from lupine nodules. *Eur J Biochem* 1977;79:355-62.
10. **Sherman LW, Peterson E, Tanigoshi L, Ting IP.** The glutamate dehydrogenase of *Plasmodium falciparum* lophurae (avian malaria). *Exp Parasitol* 1971;29:433-9.
11. **Roth EF, Raventos-Suarez C, Perkins M, Nagel RN.** Glutathione stability and oxidative stress in *P. falciparum* infection in vitro: responses of normal and G6PD deficient cell. *Biochem Biophys Res Commun* 1982;109:335-61.
12. **Elford BC, Pinches RA.** Inducible transport systems in the regulation of parasite growth in malaria infected. *Biochem Soc Trans* 1992;20:790-6.
13. **Forero de Lleras C.** Proteínas de unión a actina en *Plasmodium falciparum* (tesis). Santa Fe de Bogotá: Universidad Nacional de Colombia; 1996.
14. **Pinder JC, Fowler RE, Dluzewski AR, Bannister LH, Lavin FM, Mitchell GH, Wilson RJ, Gratzer WB.** Actomyosin motor in the merozoite of the malaria parasite *Plasmodium falciparum*: implications for red cell invasion. *J Cell Sci* 1998;111:1831-9.
15. **Bement WM, Hasson T, Wirth JA, Cheney RE, Mooseker MS.** Identification and overlapping expression of multiples unconventional myosin genes in vertebrate cell types. *Proc Natl Acad Sci USA* 1994;91:6549-53.
16. **Pinder JC, Fowler RE, Bannister LH, Dluzewski AR, Mitchell GH.** Motile systems in malaria merozoites: How is the red blood cell invaded? *Parasitol Today* 2000; 16:240-5.
17. **Dame JB, Ranot DE, Bourke PFI.** Current status of the *Plasmodium falciparum* genome project. *Mol Biochem Parasitol* 1996;79:1-12.
18. **Hettman C, Herm A, Geiter A, Frank B, Shwarz E, Soldati T, Soldati D.** A dibasic motif in the tail of a class XIV apicomplexan myosin is an essential determinant of plasma membrane localization. *Mol Biol Cell* 2000;11: 1385-400.
19. **Trager W, Jensen JE.** Human malaria parasites in continuous culture. *Science* 1976;193:673-5.
20. **Rojas MO, Wasserman MM.** Stage-specific expression of the calmodulin gene in *Plasmodium falciparum*. *J Biochem* 1995;118:1118-23.
21. **Gubler U, Hoffman BJ.** A simple and very efficient method for generating cDNA libraries. *Gene* 1983;25: 263.
22. **Clark L, Carbon J.** A colony bank containing synthetic ColE1 hybrids representative of the entire *E. coli* genome. *Cell* 1976;9:91-9.
23. **Chakrabarti D, Reddy GR, Dame JB, Almira EC, Laipis PJ, Ferl RJ, Yang TP, Rowe TC, Schuster SM.** Analysis of expressed sequence tags from *Plasmodium falciparum*. *Mol Biochem Parasitol* 1994; 66:97-104.
24. **Sanger F, Nicklen S, Coulson AR.** DNA sequencing with chain terminating inhibitors. *Proc Natl Acad Sci USA* 1977;74:5463-7.
25. **Heintzelman MB, Schwartzman JD.** A novel class of unconventional myosins from *Toxoplasma gondii*. *J Mol Biol* 1997;271:139-46.
26. **Heintzelman MB, Schwartzman JD.** Characterization of myosin A and myosin C: two class XIV unconventional myosins from *Toxoplasma gondii*. *Cell Motility and Cytoskeleton* 1999;44:58-67.