

## Utilidad de la reacción de polimerasa en cadena convencional para la detección de *Mycoplasma hominis*, *Ureaplasma* spp. y *Trichomonas vaginalis* en muestras genitales de mujeres en consulta ambulatoria



11 min.



*Trichomonas vaginalis*, *Mycoplasma hominis* y *Ureaplasma* spp. son los microorganismos responsables de las infecciones de transmisión sexual (ITS), de patologías genito-urinarias en mujeres. Los métodos de amplificación de ácidos nucleicos han demostrado numerosas ventajas para el diagnóstico microbiológico, pero no

han sido ampliamente estudiados para la detección de estos microorganismos. En el siguiente artículo implementan una reacción de polimerasa en cadena convencional para su detección y comparan sus resultados con los métodos actuales utilizados en el laboratorio.



Gonzalo Alarcón, Gabriela Barraza, Andrea

Vera, Aniela Wozniak y Patricia García

Pontificia Universidad Católica de Chile. Escuela de Medicina (GA, GB). Departamento de Laboratorios Clínicos (AW, PG).

Red de Salud UC-Christus Servicio de Laboratorios Clínicos. Laboratorio de Microbiología (AV).

Recibido: 7 de mayo de 2015

Aceptado: 6 de octubre de 2015

### Correspondencia a:

Patricia García Cañete: [pgarcia@med.puc.cl](mailto:pgarcia@med.puc.cl)

# Somos su Laboratorio

## No su Competencia

LABICO no atiende pacientes propios,  
no tiene centro de extracción,  
no recibe derivaciones de médicos,  
ni hace convenios con obras sociales



LABICO se especializa sólo en resolver sus derivaciones

[www.labico.com.ar](http://www.labico.com.ar)  
[colegas@labico.com.ar](mailto:colegas@labico.com.ar)

  
**LABICO**  
BIOQUÍMICA PARA BIOQUÍMICOS



## Resumen

**Introducción:** *Trichomonas vaginalis*, *Mycoplasma hominis* y *Ureaplasma* spp. son microorganismos causantes de patología genito-urinaria y durante el embarazo. Los métodos de amplificación de ácidos nucleicos han demostrado numerosas ventajas, pero no han sido ampliamente estudiados para la detección de estos microorganismos. **Objetivo:** Implementar una reacción de polimerasa en cadena convencional (RPC) para su detección y comparar sus resultados con los métodos actuales de nuestro laboratorio. **Material y Métodos:** Se procesaron 91 muestras mediante RPC, cultivo (*M. hominis* y *Ureaplasma* spp.) y observación microscópica al fresco (*T. vaginalis*). Los resultados fueron comparados y analizados estadísticamente mediante el test de concordancia kappa. **Resultados:** 85, 80 y 87 muestras tuvieron resultados concordantes para la detección de *M. hominis*, *Ureaplasma* spp. y *T. vaginalis*, respectivamente. Para *M. hominis* y *Ureaplasma* spp. el nivel de concordancia fue considerable mientras que para *T. vaginalis* fue moderado; sin embargo, para esta última, la RPC detectó más casos que la microscopia al fresco. **Conclusión:** Se recomienda la implementación de la RPC para la detección de *T. vaginalis*. Para *M. hominis* y *Ureaplasma* spp. el kit de cultivo continúa siendo un buen método.

**Conflictos de interés:** Patricia García ha recibido apoyo para viajes a congresos y charlas de Merck Sharpe & Dohme, Novartis, Pfizer, Roche, bioMerieux, Copan, Beckton Dickinson. El resto de los autores declaran no tener conflictos de interés.

**Fuentes de financiamiento:** Fondo SENTRY Laboratorio de Microbiología, Departamento de Laboratorios Clínicos, Red de Salud UC-Christus.

## Introducción

*Trichomonas vaginalis*, *Mycoplasma hominis*, *Ureaplasma parvum* y *Ureaplasma urealyticum* son microorganismos causantes de infecciones de transmisión sexual (ITS), patologías genito-urinarias y del embarazo, en mujeres (1,2).

*Trichomonas vaginalis* es un protozoo flagelado cuyo único hospedero conocido es el ser humano, ocupando el

tracto genito-urinario como nicho (3). Corresponde a una de las causas más frecuentes de ITS en el mundo y su presentación más habitual es la vaginitis, que puede variar desde una infección asintomática a un proceso inflamatorio pélvico grave (1,3). Además, se ha asociado a pérdida de la fertilidad, patologías del embarazo y aumento del riesgo de infección por VIH (4).

*Mycoplasma hominis*, *U. parvum* y *U. urealyticum* son bacterias pertenecientes a la familia *Mycoplasmataceae*, filogenéticamente derivadas de bacterias grampositivas, que característicamente carecen de pared celular (5,6).

Estos microorganismos se han asociado principalmente a patologías del embarazo, incluyendo corio-amnionitis, rotura prematura de membranas y abortos espontáneos, entre otras (7). Por su parte, *M. hominis* se ha relacionado con vaginosis bacteriana y proceso inflamatorio pélvico, mientras que *Ureaplasma* spp. se ha descrito como causante de uretritis en mujeres (5,13).

*Ureaplasma parvum* y *U. urealyticum* son dos especies de importancia humana que en un comienzo eran consideradas como biovars de la especie *U. urealyticum* (5,8). El biovar 1 fue separado constituyendo la especie *U. parvum*, mientras que el biovar 2, antes denominado T960, mantuvo la nominación *U. urealyticum*. Ambas especies son indistinguibles fenotípicamente, pudiendo ser diferenciadas mediante reacción de polimerasa en cadena (RPC) para el segmento 16S de ARN ribosomal (8).

Por otra parte, se ha demostrado asociación entre *vaginalis* y *M. hominis*, reportándose hasta 71% de co-infección. Se propone como explicación una relación simbiótica entre ambos microorganismos, dada la capacidad de *M. hominis* de infectar a *T. vaginalis* (9,13).

Actualmente, la Sociedad Americana de Enfermedades Infecciosas (IDSA) reconoce como métodos de detección para *T. vaginalis* la microscopia al fresco, el test rápido de antígeno, hibridación de ADN, cultivo y test APTIMA de amplificación de ácidos nucleicos (Gen-Probe®, Inc., San Diego, CA) (10). Entre ellos, el cultivo se considera el patrón de oro, siendo su

sensibilidad de 85-95% y su especificidad de 95-100% (4,5). En el Laboratorio de Microbiología de la Pontificia Universidad Católica de Chile, el método utilizado es la microscopia al fresco, para el que se reporta una sensibilidad de 50-60% y una especificidad de 90% en poblaciones de alta prevalencia y con personal especializado en microscopia (3,4).

En el caso de *M. hominis* y el género *Ureaplasma*, los métodos posibles de detección descritos son el cultivo anaerobio o aerobio y kits comerciales de cultivo (10,13). En nuestro laboratorio, se utiliza el kit comercial de cultivo Mycofast® EvolutioN (Ref. 00060, EliTechGroupSolutions®, Puteaux, Francia), cuyo fabricante declara una sensibilidad de 98,2% y una especificidad de 100% para muestras uretrales y vaginales (11). Si bien IDSA no menciona como método de detección las pruebas de amplificación de ácidos nucleicos, Petrikos y cols., proponen el uso de la RPC convencional con una sensibilidad aproximada para *M. hominis* y *U. urealyticum* de 96 y 94% y una especificidad de 87 y 92%, respectivamente (12). Debe considerarse para la evidencia antes expuesta que en el período de publicación del artículo, *urealyticum* incluía sin distinción los dos biovars que ahora constituyen especies.

Dado que en la actualidad los métodos de amplificación de ácidos nucleicos presentan notables ventajas por sobre los métodos de cultivo, los objetivos de este trabajo fueron implementar la RPC para la detección de *T. vaginalis*, *M. hominis* y *Ureaplasma* spp. y evaluar la concordancia entre esta metodología y las pruebas disponibles en nuestro laboratorio.

## Material y Métodos

Se procesaron 91 muestras consecutivas de mujeres para quienes se había solicitado el estudio de *T. vaginalis*, *M. hominis* y *Ureaplasma* spp. en secreción vaginal o cervical. Las muestras fueron recibidas y procesadas en el Laboratorio de Microbiología de la Red de Salud UC-CHRISTUS en los períodos febrero-marzo y junio-octubre del año 2013.

### Métodos microbiológicos convencionales

Consistieron en cultivo aeróbico para *M. hominis* y *Ureaplasma* spp. mediante el kit Mycofast® EvolutioN (EliTech-

GroupSolutions®, Puteaux, Francia) y por microscopia de la muestra al fresco para *T. vaginalis*.

### Reacción de polimerasa en cadena

La extracción de ADN de las muestras se realizó mediante el kit QIAmp® DNA Mini (Qiagen®, Limburgo, Holanda) y se almacenaron, hasta su procesamiento, a -20°C.

Se implementó una RPC convencional para la detección de *T. vaginalis*, *M. hominis* y *Ureaplasma* spp., utilizando los partidores propuestos por Díaz y cols. (13) Para *T. vaginalis* se utilizó el par TvA5/TvA6 (amplifica un segmento de 102 pb que codifica para la proteína G3), con temperatura de *annealing* (Ta) de 48°C. Para *M. hominis* se utilizó el par RNAH1/RNAH2 (amplifica un segmento de 334 pb del 16S ARNr) con Ta de 50°C. Y para *Ureaplasma* spp. se utilizó el par Uu1/Uu2 (amplifica un segmento de 541 pb del gen de la ureasa) con Ta de 50°C.

La RPC fue realizada usando una mezcla de reacción constituida por 1x de tampón Green GoTaqFlexi (Promega®, Madison, WI), 1 mM de MgCl<sub>2</sub> (Promega®, Madison, WI), 0,13 mM de cada deoxinucleótido (ThermoScientific®, Waltham, MA), 0,6 µM de cada partidador correspondiente, 0,04 U/µl de Taq polimerasa (Promega®, Madison, WI) y 5 µl de ADN extraído de cada muestra. El volumen final de la reacción fue de 25 µl por cada alícuota. El programa utilizado en el termociclador Veriti 96 Well Thermal Cycler (Applied Biosystems®, Foster City, CA) fue de 94°C por 5 min, seguido de 35 ciclos (94°C por 40 s, Ta por 40 s y 72°C por 1 min), seguidos por una extensión final de 8 min a 72°C. La detección de los productos de RPC se realizó en geles de agarosa al 1,5% utilizando un estándar de ADN (100 pb, Invitrogen®, Waltham, MA).

Como control positivo se utilizó el ADN cuantificado del patógeno correspondiente (*M. hominis* y *T. vaginalis*: Vircell Microbiologists®, Granada, España y *U.*

*urealyticum*: Minerva Biolabs®, Berlín, Alemania) y como control negativo se utilizó tampón de elución (AE) del kit de extracción QIAmpDNA Mini. Para controlar la eficiencia de la extracción, así como la ausencia de inhibidores en la reacción, se utilizó como control interno el gen de la β-globina humana (IDT®, Coralville, IA).

Se realizaron los estudios de sensibilidad analítica para cada RPC y el estudio de concordancia mediante el test kappa de Cohen (κ), con un intervalo de confianza (IC) al 95% (14). Los resultados del análisis fueron evaluados según el criterio expuesto en Landis y cols., considerando un valor de κ entre 0 y 1, donde 1 indica máxima concordancia (14). La escala cualitativa es la siguiente: pobre (< 0,00), leve (> 0,00-0,20), aceptable (0,21-0,40), moderada (0,41-0,60), considerable (0,61-0,80) y casi perfecta (0,81-1,00).

### Resultados

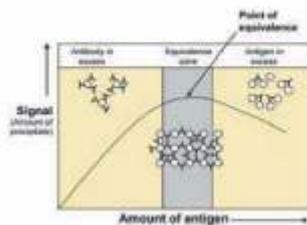
Las concentraciones mínimas detectadas (sensibilidad analítica) fueron 1,19 x 10<sup>-5</sup> ng/µL para *M. hominis*, 1 x 10<sup>-4</sup> ng/µL

## SPAplus - El Especialista en Proteínas



### Resultados Rápidos

- ✓ 15min el primero
- ✓ Cada 30 seg. los siguientes



### Exceso de Antígeno Automático Re - diluciones Automáticas



### Refrigeración On board



### Calibración Directa



### Conexión a LIS



- ✓ IgG, IgA, IgM, Subclases de IgE e IgA
- ✓ IgD, IgE, CH50, C1 inhibidor, C3c, C4
- ✓ Haptoglobina, Ceruloplasmina
- ✓ Ferritina, Transferrina, ASO, RF, CRP
- ✓ Alfa 1, Alfa 2, Beta 2 Micro, Cistatina
- ✓ Albúmina, Microalbuminuria
- ✓ Apo A, Apo B, Lpa
- ✓ Freelite, Hevylite

ONYVA SRL – Dr. Adolfo Dickman 990/994. CABA

Tel. (54 11) 5235-3970 - ventas@onyva.com.ar - www.onyva.com.ar

**ONYVA**

para *Ureaplasma* spp. y 0,488 ng/μL para *T. vaginalis*.



<i>Mycoplasma hominis</i>		Cultivo Mycofast® Evolution		
		Positivo	Negativo	Total
Reacción de polimerasa en cadena	Positivo	6	2	8
	Negativo	4	79	83
	Total	10	81	91
<i>Ureaplasma</i> spp		Cultivo Mycofast® Evolution		
		Positivo	Negativo	Total
Reacción de polimerasa en cadena	Positivo	29	7	36
	Negativo	4	51	55
	Total	33	58	91
<i>Trichomonas vaginalis</i>		Microscopía al fresco		
		Positivo	Negativo	Total
Reacción de polimerasa en cadena	Positivo	2	4	6
	Negativo	0	85	85
	Total	2	89	91

Para la detección de *M. hominis*, se encontró que en 85 de las 91 muestras procesadas se obtuvieron resultados concordantes entre los métodos (Tabla 1), siendo dos muestras positivas para cultivo, negativas por RPC. Se calculó un valor kappa de 0,631 (IC: 0,359-0,902), correspondiente a concordancia considerable.

Para *Ureaplasma* spp., en 80 de las 91 muestras se encontraron resultados concordantes (Tabla 1), resultando tres muestras positivas por cultivo, negativas por RPC, con un valor kappa calculado de 0,744 (IC: 0,602-0,885), que corresponde a un acuerdo considerable.

En el caso de *T. vaginalis*, la RPC determinó seis muestras como positivas versus sólo dos por la microscopía al fresco (Tabla 1), existiendo concordancia en estas últimas. En su totalidad, 87 de las 91 muestras mostraron resultados concordantes. Todas las discordancias correspondieron a muestras categorizadas como negativas por microscopía al fresco con resultado positivo mediante RPC. El valor kappa calculado fue 0,483 (IC: 0,059- 0,907), que corresponde a concordancia moderada.

## Discusión

Considerando las ventajas que han mostrado los métodos de amplificación de ácidos nucleicos, el presente nos estadísticos, este nivel de concordancia podría ser explicado por la mayor cantidad de muestras negativas que son concordantes; sin embargo, cabe destacar que la RPC detectó una mayor cantidad de muestras positivas. Dada las dificultades técnicas de la microscopía al fresco, incluyendo la necesidad de un operador especializado y de un rápido e inmediato procesamiento para mantener viable al microorganismo y considerando la baja sensibilidad reportada en la literatura científica (3), consideramos recomendable la implementación de RPC en la detección de *T. vaginalis*.

*Para la detección de M. hominis y Ureaplasma spp., si bien se encontró que la concordancia entre las técnicas era considerable, destaca que el kit de cultivo detectó más casos que la RPC. Esto indicaría que si, efectivamente, los resultados positivos en el kit de*

*cultivo definieran la infección, los resultados negativos de la RPC constituirían falsos negativos. Lo anterior no se puede asegurar, ya que el kit de cultivo no ha sido reconocido como patrón de oro. Por otro lado, la existencia de variables no investigadas, como degradación de ADN, pueden haber afectado los resultados de la RPC. Considerando además el menor costo y la experiencia del personal del laboratorio, el kit de cultivo continuaría siendo el método más recomendable para la detección de ambos microorganismos.*

*En cuanto a T. vaginalis, la concordancia entre la RPC y la microscopía al fresco fue moderada. En términos estadísticos, este nivel de concordancia podría ser explicado por la mayor cantidad de muestras negativas que son concordantes; sin embargo, cabe destacar que la RPC detectó una mayor cantidad de muestras positivas. Dada las dificultades técnicas de la microscopía al fresco, incluyendo la necesidad de un operador especializado y de un rápido e inmediato procesamiento para mantener viable al microorganismo y considerando la baja sensibilidad reportada en la literatura científica (3), consideramos recomendable la implementación de RPC en la detección de T. vaginalis.*

Es necesario continuar la evaluación considerando test de amplificación de ácidos nucleicos con metodologías de mayor sensibilidad analítica como RPC en tiempo real, entre otras.

**Agradecimientos.** Los autores agradecen a la alumna de Licenciatura en Biología, Srta. Camila Tiznado por su colaboración en la etapa inicial de la implementación de los métodos moleculares.



## Bibliografía

- McCormack W M, Rein M F. Chapter 102: Urethritis. Mandell G L, Bennett J E, Dolin R, editors. Mandell, Douglas and Bennett's. Principles and Practice of Infectious Diseases, 6th ed. Philadelphia: Churchill Livingstone Elsevier; 2005, p. 1347-57.
- Kenny G E. Chapter 182: Genital Mycoplasmas: *Mycoplasma genitalium*, *Mycoplasma hominis* and *Ureaplasma* spp. Mandell G L, Bennett J E, Dolin R, editors. Mandell, Douglas and Bennett's. Principles and Practice of Infectious Diseases, 6th ed. Philadelphia: Churchill Livingstone Elsevier; 2005, p. 2280-1357.
- Harp D F, Chowdhury I. Trichomoniasis: evaluation to execution. Eur J Obstet Gynecol Reprod Biol 2011; 157: 3-9.
- Eckert L O. Acute vulvovaginitis. N Engl J Med 2006; 355: 1244-52.
- Taylor-Robinson D. Infections due to species of *Mycoplasma* and *Ureaplasma*: an update. Clin Infect Dis 1996; 23: 671-82.
- Ryan K J, Ray C G. *Mycoplasma*. Ryan KJ, Ray CG. Sherris Medical Microbiology. 6th Ed. New York: McGraw-Hill; 2014.
- Larsen B, Hwang J. *Mycoplasma*, *Ureaplasma*, and adverse pregnancy outcomes: a fresh look. Infect Dis Obstet Gynecol 2010; 2010: pii521921.
- Martínez M A, Ovalle A, Santa-Cruz A, Barrera B, Vidal R, Aguirre R. Occurrence and antimicrobial susceptibility of *Ureaplasma parvum* (*Ureaplasma urealyticum* biovar 1) and *Ureaplasma urealyticum* (*Ureaplasma urealyticum* biovar 2) from patients with adverse pregnancy outcomes and normal pregnant women. Scand J Infect Dis 2001; 33: 604-10.
- Dessi D, Rapelli P, Díaz N, Cappuccinelli P, Fiori P L. *Mycoplasma hominis* and *Trichomonas vaginalis*: a unique case of symbiotic relationship between two obligate human parasites. Front Biosci 2006; 11: 2028-34.
- Baron E J, Miller J M, Weinstein M P, Richter S S, Gilligan P H, Thomson R B Jr, et al. A guide to utilization of the microbiology laboratory for diagnosis of infectious diseases 2013 Recommendations by the Infectious Diseases Society of America (IDSA) and the American Society for Microbiology (ASM). Clin Infect Dis 2013; 57: e22-e121.
- Grattard F, Soleihac B, De Barbeyrac B, Bebear C, Seffert P, Pozzeto B. Epidemiologic and molecular investigations of genital mycoplasmas from women and neonates at delivery. Pediatr Infect Dis J 1995; 14: 853-8.
- Petrikkos G L, Hadjisoteriou M, Daikos G L. PCR versus culture in the detection of vaginal *Ureaplasma urealyticum* and *Mycoplasma hominis*. Int J Gynaecol Obstet 2007; 97: 202-3.
- Díaz N, Dessole S, Fiori P, Rapelli P. Rapid detection of coinfections by *Trichomonas vaginalis*, *Mycoplasma hominis* and *Ureaplasma urealyticum* by a new multiplex polymerase chain reaction. Diagn Microbiol Infect Dis 2010; 67: 30-6.
- Landis J R, Koch G G. The measurement of observer agreement for categorical data. Biometrics 1977; 33: 159-74.