Agentes reductores en la formación de testosterona por *Mycobacterium sp.* NRRL B-3683 y *Saccharomyces cerevisiae* 196-2

Nury Llanes, Blanca Rosa Hung, Alina Falero, Celso Pérez, Belinda Aguila y Magdalena Fonseca.

一、一种,我们就是一个人,我们就被发生,他们就会不是一个人,我们就是一个人,我们就是一个人,我们就是一个人,我们就是一个人,我们就是一个人,我们就会不是一个人,我们就会不是一个人,我们就会不是一个人,我们就是一个人,我们就是一个人,我们就是一个人,我们就是一个人,我们就是一个人,我们就是一个人,我们就是一个人,我们就是一个人,我们就是一个人,我们就是一个人,我们就是

Centro Nacional de Investigaciones Científicas, Avenida 25 y 158, Playa, Apartado Postal 6990, Ciudad de La Habana, Cuba.

Recibido: 30 de junio de 1999. Aceptado: 24 de diciembre de 1999.

Palabras clave: hidroquinona, ácido ascórbico, testosterona, Mycobacterium sp. NRRL B-3683, Saccharomyces cerevisiae 196-2. Key words: hidroquinone, ascorbic acid, testosterone, Mycobacterium sp. NRRL B-3683, Saccharomyces cerevisiae 196-2.

RESUMEN. Muchos géneros de microorganismos, incluyendo Mycobacterium, Arthobacter, Corynebacterium, etc., son capaces de utilizar los esteroles como fuente de carbono. El empleo de varios mutantes degradadores de esteroles ha permitido la producción de androstanos de amplio interés tales como: 4-androsteno-3,17-diona (AD) y 1,4-androstadieno-3,17-diona (ADD). La reducción enzimática del AD y ADD ha sido encontrada no sólo en microorganismos, sino también, en células animales. La transformación de AD y ADD por Saccharomyces cerevisiae 196-2 y Mycobacterium sp. NRRL B-3683, respectivamente rinde como producto final testosterona. Con el propósito de incrementar la formación de 17hidroxiesteroides, se adicionó a la reacción hidroquinona y ácido ascórbico, como donantes externos de protones, a diferentes concentraciones: ácido ascórbico 4,83 · 103 y 4,83 · 104 mol/L e hidroquinona 5,0 · 103 y 5,0 · 104 mol/L . Las reacciones fueron también realizadas en presencia de glucosa 2 %. El volumen total del sistema de reacción fue de 1 mL. Los tubos de ensayo fueron colocados en zaranda orbital a 115 r/min y 30 °C. Una vez transcurrida la reacción, cada muestra fue extraída con acetato de etilo y secada a temperatura ambiente. Finalmente, el residuo fue disuelto en metanol y analizado por cromatografía líquida de alta resolución a 254 nm. Tanto el ácido ascórbico como la hidroquinona (5,0 · 103 mol/L) actuaron como activadores de las reacciones de reducción en ambas cepas. La glucosa tuvo un efecto sinergístico. Estos compuestos exógenos garantizaron el complejo activo enzima-cofactor asociado con una elevada concentración de NADH en la célula.

ABSTRACT. Many genera of microorganisms including Mycobacterium, Arthobacter, Corynebacterium, etc. are able to degrade sterols as sole carbon source. The use of various sterol degrading mutants has enabled the production of androstanes such as AD and ADD as intermediates widely employed for these purposes. The enzymatic reduction of AD and ADD to testosterone has been found not only in microorganisms but in animal cells. The transformation of 4-androstene-3,17-dione and 1,4androstadiene-3,17-dione by Saccharomyces cerevisiae 196-2 and Mycobacterium sp. NRRL B-3683, respectively renders testosterone as a final product. In order to raise the yield of 17-hydroxysteroids, hydroquinone and ascorbic acid were added as external proton donors at various concentrations; for ascorbic acid 4,83 · 103 and 4,83 · 104 mol/L and for hydroquinone $5.0 \cdot 10^3$ and $5.0 \cdot 10^4$ mol/L. The reactions were also carried out in the presence of glucose, 2 %. Reaction system total volume was 1 mL. Test tubes were placed in a rotatory shaker at 115 r/min and 30 °C . After the reaction time, each sample was extracted with ethyl acetate and dried at room temperature. Finally the residue was dissolved in methanol and analyzed by high performance liquid chromatography at 254 nm. Either ascorbic acid or hydroquinone $(5.0 \cdot 10^3 \text{ mol})$ L) performed as reduction reaction activators in both strains. These agents prevent oxidation reactions and increased the 17-oxidoreductase and 3-ketosteroid-1,2-dehydrogenase activities. Furthermore, glucose had a sinergistic effect. These exogenous compounds promoted the enzyme-cofactor active complex associated with a high concentration of NADH in the cell.

INTRODUCCION

La testosterona es un compuesto que se forma como resultado de la reducción del grupo carbonilo ubicado en la posición 17 del anillo D del AD por la acción de la 176hidroxiesteroide: NAD 17-óxidoreductasa (EC. 1.1.1.64) presente en microsomas de Saccharomuces cerevisiae.1 Esta misma enzima en Mycobacterium sp. NRRL B-3683 garantiza la formación de testosterona a partir de colesterol y de una mezcla de fitosteroles de caña de azúcar.2.3 En este caso, el intermediario a partir del cual se forma el producto es el ADD, de manera tal que para la obtención de la testosterona no sólo es necesaria la reducción del grupo del C₁₇ sino también, la reducción de la insaturación en posición 1-2 del anillo A por la esteroide 1,2deshidrogenasa.

Los estudios cinéticos realizados a partir de estradiol-17β-óxido-reductasa muestran que dicha enzima cataliza la formación del compuesto17-OH mediante el mecanismo cinético de Theorell-Chance, conocido también como sistema Bi-Bi, en el cual, la enzima requiere de un cofactor, sin el cual, el sustrato manifiesta baja afinidad por la enzima.

Estudios previos realizados en el laboratorio han demostrado el efecto positivo de los azúcares en la reducción tanto del AD como del ADD por ambas cepas. Estos azúcares participan como activadores según el mecanismo de regulación de las reacciones redox.⁵

El objetivo de este trabajo consistió en estudiar el papel de los agentes reductores tales como el ácido ascórbico, la hidroquinona y la glucosa en la reacción de formación de testosterona cuando se emplean células libres de Mycobacterium sp. NRRL B-3683 y Saccharomyces cerevisiae 196-2.

MATERIALES Y METODOS Microorganismos

Se emplearon las cepas Mycobacterium sp. NRRL B-3683 y Saccharomyces cerevisiae 196-2.

Obtención de células libres

Las células de la bacteria y la levadura se obtuvieron según lo reportado por Llanes y col.⁶

Reacción de reducción

La reacción se realizó en disolución reguladora de fosfato de sodio 0,1 mol/L, pH 7. El volumen total de reacción fue 1 mL. Las concentraciones de células y sustrato añadidos fue (35 \pm 3) mg/mL (peso seco) y 200 mg/mL, respectivamente. El sustrato empleado varió en dependencia del microorganismo biotransformante, siendo el AD para Saccharomyces cerevisiae 196-2 y el ADD para Mycobacterium sp. NRRL B-3683. En todos los casos, el sustrato fue disuelto en metanol a una concentración final del disolvente del 1 %.

Los agentes reductores empleados fueron ácido ascórbico $4,83 \cdot 10^3$ y $4,83 \cdot 10^4$ mol/L e hidroquinona $5,09 \cdot 10^{-3}$ y $5,09 \cdot 10^{-4}$ mol/L . Los casos en que se añadió glucosa fue al 2%.

Todos los tubos de ensayos fueron colocados en una zaranda orbital a 115 r/min a $30 \, ^{\circ}\text{C}$.

Los tiempos de reacción fueron 48 y 72 h para Saccharomyces y Mycobacterium, respectivamente. La reacción se detuvo por calor.

Extracción y determinación cuantitativa de los productos

A cada una de las muestras se le realizaron dos extracciones sucesivas de 2 mL de acetato de etilo. Posteriormente, se evaporaron a temperatura ambiente para su determinación cuantitativa por cromatografía de fase reversa. La detección se realizó por UV a una longitud de onda de 254 nm, empleando una mezcla de metanol-agua (65:35) a un flujo de 1,5 mL/min. La columna empleada fue RP-8 LiChroCART (125 x 4 mm). La calibración se realizó por factor de respuesta empleando disoluciones patrones de 0,1 mg/mL . El análisis se efectuó por el método del estándar interno, empleando 17αmetil testosterona.

RESULTADOS Y DISCUSION

La presencia de agentes externos donantes de protones favorece las reacciones de reducción del AD y ADD formando como producto final AD y testosterona (Tabla 1). Tanto la hidroquinona a la mayor concentración estudiada como el ácido ascórbico en ambas concentraciones, incrementan la reducción del doble enlace Δ^1 (incremento de AD) como del grupo 17-ceto (incremento de testosterona). En todos los casos, se apreciaron diferencias significativas respecto al control.

En el caso de la hidroquinona 5,0 · 3 10 · mol/L, las reacciones de reducción no presentan diferencias significativas respecto al control, no ocurriendo así, con el ácido ascór-

bico. Estos dos agentes reductores a pequeñas concentraciones exhiben diferentes comportamientos. La hidroquinona ó 1,4-dihidroxibenceno, posee dos grupos hidroxilos libres mientras el ácido ascórbico posee cuatro de estos grupos, lo cual sugiere desigual capacidad reductora, traduciéndose, por lo tanto, en diferencias en cuanto a las concentraciones necesarias para que actúen activando las reacciones de reducción. Se evidencia la necesidad de mayores concentraciones de hidroquinona (5,0 · 10 ³ mol/L) que de ácido ascórbico (4,83 · 10 ⁴ mol/L) para alcanzar la mayor formación de sustrato reducido.

Tanto la esteroide 1,2 deshidrogenasa como la 17-β-óxido-reductasa son enzimas que precisan de un cofactor unido a ellas en estado reducido, capaz de donar electrones que finalmente son transferidos al sustrato oxidado. De manera tal que en la medida que se alcance con mayor rapidez el estado inicial enzimacofactor, mas rápido transcurrirá también la reacción. En este caso, la regeneración del cofactor depende del agente exógeno añadido (Fig. 1).

Tanto el ácido ascórbico como la hidroquinona actúan como donantes naturales de electrones que pudieran estar acoplados a otro sistema que garantice su propia regeneración.

Al estudiar el efecto conjunto de la glucosa y los agentes reductores citados anteriormente, se pudo apreciar un efecto sinergístico entre la glucosa y cada uno de dichos agentes, lo cual se manifiesta en el incremento de las reacciones de reducción (Tabla 2).

En el caso de Mycobacterium, los mejores resultados se obtienen cuando se emplea como agente reductor

Tabla 1. Efecto de agentes reductores exógenos en las reacciones de formación de AD y testosterona por *Mycobacterium* B-3683 y *Saccharomyces cerevisiae* 196-2.

Agente reductor	AD		Testosterona		Total				
(mol/L) _ _	(mg/mL)								
	Cepa								
	I	II		II	I	II			
Control	40.4 ± 0.8	_	1,5 ± 0,2	19,3 ± 0,2	41.9 ± 0.3	$19,3 \pm 0,2$			
Acido ascórbico (4,83 · 10 ⁻³)	$51,9\pm1,7$		6,1 ± 0,2	27.8 ± 0.9	$58,0 \pm 0,2$	27.8 ± 0.9			
Acido ascórbico (4,83 · 104)	$58,4 \pm 0,3$		$6,6 \pm 0,2$	39.3 ± 0.3	65.0 ± 0.3	$39,3 \pm 0,3$			
Hidroquinona (5,0 · 10 ⁻³)	$52,7 \pm 0.9$		8.8 ± 0.3	$62,2\pm0,3$	61.5 ± 0.4	62,2 ± 0,3			
Hidroquinona (5,0 - 10 ⁻⁴)	$36,7 \pm 0.8$	_	4,7 ± 0,3	15,5 ± 0,4	$41,4 \pm 0,2$	15,5 ± 0,4			

Cepa I: Mycobacterium sp. NRRL B-3683. Cepa II: Saccharomyces cerevisiae 196-2.

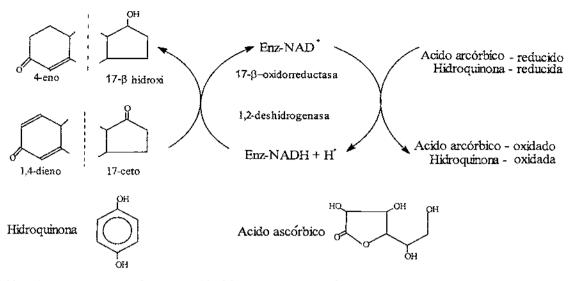


Fig 1. Mecanismo propuesto para la regeneración del complejo enzima-cofactor en las reacción de formación de testosterona.

Tabla 2. Efecto conjunto de los agentes exógenos (glucosa y agentes reductores) en las reacciones de reducción del AD y el ADD.

Cepas	Producto		Cos	Glucosa			
			Agentes r	eductores	Glucosa	_	
			Acido ascórbico	Hidroquinona		Acido ascórbico	Hidroquinona
Mycobacterium- NRRL B-3683	AD	27.8 ± 0.1	$41,4 \pm 0,5$	$36,9 \pm 0,1$	40.5 ± 0.2	47,9 ± 1,0	$65,5 \pm 0,7$
····	Testosterona	14,3 ± 0,2	30.0 ± 0.4	$52,2 \pm 0,3$	39,2 ± 0,1	69,6 ± 0,2	76,1 ± 0,2
Saccharomyces cerevisiae	Testosterona	35,4 ± 0,1	$47,2 \pm 0,1$	48,5 ± 0,2	45,7 ± 0,2	67.3 ± 0.3	

hidroquinona, lo que provoca una activación, tanto de la reacción de reducción 1-2 del anillo A como del grupo carbonilo del C₁₇. Para Saccharomyces cerevisiae 196-2, se aprecia similar efecto en la reacción de formación de testosterona, siendo superiores los resultados al compararlos con el control.

En las condiciones estudiadas los mejores resultados se obtienen al utilizar hidroquinona 5,0 + 10 -3 mol/L en presencia de glucosa con la cepa-Saccharomyces cerevisiae 196-2. Precisamente, la glucosa potencia el efecto del agente reductor, lo cual hace pensar que este azúcar forma parte del sistema que garantiza la regeneración del cofactor oxidado. Al catabolizarse garantiza la concentración de NADH necesaria en la célula para que transcurran las reacciones de reducción de modo que aporta tanto el cofactor reducido directamente como garantiza a su vez, los equivalentes necesarios por el ácido ascórbico oxidado e hidroquinona oxidada para su reducción.

CONCLUSIONES

En presencia de sustratos exógenos donantes de electrones, se produce un incremento en la formación de testosterona, como consecuencia de la activación de las reacciones de reducción, tanto del ADD como del AD por Mycobacterium sp. y Saccharomyces cerevisiae, respectivamente

La presencia adicional de glucosa y agentes donantes de electrones, tales como ácido ascórbico o hidroquinona, garantiza el estado reducido del complejo enzima-sustrato.

BIBLIOGRAFIA

 Singer Y.H., Shity H. and Bar R. Microbial transformation in a ciclodex/ trin medium. Part. 2. reduction of androstenedione to testosterone by Saccharomyces cerevisiae. Appl. Microbiol. Biotechnol., 35, 731, 1991.

- Hung B.R., Falero A., Llanes N., y Pérez I. Testosterone as biotransformation product in steroid conversion by Mycobacterium sp. Biotechnol. Lett. 16, 497, 1994.
- Ramírez M.A., Díaz M. y Pérez C. V Congreso de la Sociedad Cubana de Ciencias Farmaceúticas, Centro de Eventos Ortop, Frank País, 1993.
- 4. Llanes N., Falero A., Hung B., Pérez C., Aguila B. y Fong O. Efecto de los azúcares sobre la actividad 17-β hidroxiesteroide deshidrogenasa de la cepa de levadura YSD196-2 inmovilizada en pectato de calcio. Revista CENIC Ciencias Biológicas, 30, 87, 1999.
- Gachock V.P. and Grytsay VI. Kinetics model for the regulation of redox reactions in steroid transformation by Arthrobacter globiformis cells. Biotechnol. Bioeng., 33, 668, 1989.
- Llanes N., Hung B., Falero A., Pérez C. y Aguila B. Obtención de testosterona a partir de precursores esteroidales. Revista CENIC Ciencias Biológicas. 28, 63, 1997.