



LII REUNION ANUAL y PRIMER CONGRESO VIRTUAL DE LA ASOCIACION ARGENTINA DE FARMACOLOGÍA EXPERIMENTAL

**20 de Octubre al 23 de Octubre de 2020
BUENOS AIRES-CORDOBA, ARGENTINA**

PROGRAMA				SESIONES						
20-Oct	21-Oct	22-Oct	23-Oct	1	2	3	4	5	6	7
CONFERENCIAS			SIMPOSIOS				PREMIOS		ASAMBLEA	
<u>1</u>	2	3	1	2	3	4	5	SAFE	TESIS	

AUTORES																										
<u>A</u>	<u>B</u>	<u>C</u>	<u>D</u>	<u>E</u>	<u>F</u>	<u>G</u>	<u>H</u>	<u>I</u>	<u>J</u>	<u>K</u>	<u>L</u>	<u>M</u>	<u>N</u>	<u>Ñ</u>	<u>O</u>	<u>P</u>	<u>Q</u>	<u>R</u>	<u>S</u>	<u>T</u>	<u>U</u>	<u>V</u>	<u>W</u>	<u>X</u>	<u>Y</u>	<u>Z</u>

COMISION DIRECTIVA

Presidente: **Ana María Genaro**
Vicepresidente: **Carlos Reyes Toso**
Secretaria: **Gabriela Beatriz Acosta**
Tesorera: **Miriam Ruth Wald**
Vocales:
Santiago Daniel Palma
Ventura Simonovich
Lucia Beatriz Fuentes

Revisores de Cuentas Titulares:

Graciela Balerio
Hector Alejandro Serra

Revisores de Cuentas Suplentes:

Patricia Bonazolla
María Laura Palumbo

Representante ante

- a) Foro de la Ciencias
 - b) Asociación Argentina para el Progreso de la Ciencia
- Graciela Balerio**

Representantes Regionales

María Victoria Aguirre (Corrientes)
María Eugenia Olivera (Córdoba)
Lilian Peltzer (San Luis)
Aristides Pochettino (Rosario)
Ignacio Alvarez (Tandil)
Myrian Laconi (Mendoza)
Alicia Consolini (La Plata)
Fatima Nader (Tucumán)
José Bermudez (Salta)

Cuerpo Consultivo

Damasia Becu
Nora Brandan
Iván Izquierdo
Salomón Langer
Otto Orsingher
Modesto C. Rubio
Francisco Stefano
Luis María Zieher
Daniel P. Cardinali
Rodolfo Pedro Rothlin
Carlos E. Lanusse
Carlos M. Baratti
Sergio Sanchez Bruni

**COMISION ORGANIZADORA DE LA
UNIVERSIDAD CATOLICA DE CORDOBA**

Bioq. Farm. JERÓNIMO LAIOLO
Dra. MACARENA FUNES CHABÁN.
Bioq. FLORIMAR GIL GÓMEZ.
Dra. MARIANA BELÉN JORAY
Dra. ADELA LUJÁN.
Dra. MARÍA CECILIA, CARPINELLA
Dra. ANA MARÍA VÁZQUEZ
Mag. FEDERICO J. GIRAUDO
Esp. DIEGO G. ANDRIONE

7-4-05

MÉTODO COMBINADO DE EXTRACCIÓN DE ADN GENÓMICO A PARTIR DE SEMEN BOVINO**Brignone, SG (1,2); Mena CJ (3,4); Ariel Garro (5,6); Chiappelo LS (3); Ravetti S (5); Palma SD (2).**

(1) Instituto Académico Pedagógico de Ciencias Básicas y Aplicadas. UNVM, 5900-Villa María, Cba, Argentina.

(2) Departamento de Ciencias Farmacéuticas, UNITEFA, FCQ, UNC, 5000-Córdoba, Argentina. (3) Laboratorio de parasitología y micología, CIBICI, FCQ, UNC- CONICET, 5000-Córdoba, Argentina. (4) Hospital Rawson, 5000-Córdoba, Argentina. (5) Centro de Investigaciones y Transferencia de Villa María (CIT VM) -Instituto Académico Pedagógico de Ciencias Humanas. UNVM, 5900-Villa María, Cba, Argentina.

(6) Centro de Excelencia de Productos y Procesos de la Provincia de Córdoba (CEPROCOR), 5000-Córdoba, Argentina.

Tanto los estudios genómicos como los epigenómicos del ADN espermático constituyen una herramienta fundamental para las investigaciones biológicas, la ingeniería genética y la práctica reproductiva clínica.

La extracción de ADN a partir de semen presenta desafíos únicos (debido a una barrera rica en enlaces disulfuro y una compactación de la cromatina del espermatozoide) en comparación con la extracción de ADN de las células somáticas. La idiosincrasia de estas células haploides hace necesario el uso de métodos no convencionales de extracción de ADN.

El objetivo de este trabajo radicó en combinar un protocolo específico de extracción de ADN de esperma de mamíferos (protocolo original (PO)- Weyrich, A. (2012)) junto a un protocolo basado en columnas comerciales (DNeasy Blood & Tissue Kits - QIAGEN), con la intención de obtener material genético de alta calidad (óptimo rendimiento, pureza aceptable y adecuada integridad del ADN).

Para realizar la extracción se utilizó pajuelas criopreservadas de semen bovino de la empresa ABS Argentina. Todo el proceso se realizó bajo esterilidad.

La muestra de semen fue sometida, en primer lugar, a un proceso de centrifugación, el cual permitió eliminar el fluido seminal. El pellet de células obtenido se lavó con buffer salino (Phosphate-buffered saline-PBS). Posteriormente, las células fueron sometidas a un proceso de lisis, en el cual se utilizaron concentraciones mayores de tritón-X100, ditiotreitól (DTT) y proteinasa K comparadas con las usadas en el PO. La mezcla fue incubada durante una noche a 50°C. Por último, para la purificación y precipitación del ADN se utilizó el Kit QIAGEN. La calidad y concentración del ADN extraído se determinó mediante espectrofotometría con luz UV. Por otro lado, la integridad del ADN fue evaluada a partir de geles de agarosa. Se realizó también reacciones en cadena de la polimerasa (PCR).

En comparación con el PO, los resultados obtenidos a partir del método combinado fueron más prometedores. La concentración de ADN= (PO):112ng/μL-no confiable debido a la presencia de compuestos aromáticos; (método combinado):8,98 ng/μL; relación 260/280 nm= (PO) <1,6; (método combinado) > 1,6.

En conclusión, este método combinado de extracción de ADN puede ser utilizado de forma independiente o como parte de un flujo de trabajo continuo adaptado, ya que permite obtener material genético de adecuada calidad.

7-4-20

DISEÑO Y FORMULACIÓN DE MEDIO DE CULTIVO QUE SIMULA FLUIDO VAGINAL BOVINO (MSFVB). ADAPTACIÓN, CRECIMIENTO Y PROPIEDADES DE BACTERIAS LÁCTICAS AUTÓCTONAS BENÉFICAS (BLAB).**Miranda María, Nader Macías María**

Centro de Referencia para Lactobacilos (CERELA)-CONICET-hmiranda@cerela.org.ar

La aplicación de una fórmula veterinaria probiótica en vagina establece contacto con el fluido del tracto, ambiente en que las bacterias se adaptan, permanecen y sobreviven para reestablecer el equilibrio ecológico de la mucosa. El diseño de productos probióticos requiere que las BLAB resistan condiciones in vitro comparables a las del tracto en que se aplicarán, y continúen expresando sus propiedades benéficas (PB). Para ello se formuló un medio de cultivo similar al fluido vaginal bovino, diseñado con ingredientes de secreciones vaginales, para evaluar resistencia, viabilidad y propiedades benéficas de BLAB durante las fases foliculares (FF) y luteales (FL) del ciclo reproductivo. El medio contiene (mg/100ml): fructosa, 0,5; glucosa, 7; albúmina, 130; mucina, 6; caseína, 30 (FF) y 20 (FL); NaCl, 500; KCl, 150; KHPO₄, 1,5; CaCl₂, 10; Na₂HPO₄, 170 y Tween 80 0,1; pH 7,6 (FF) y 6,5 (FL).

11 BLAB de mucosas bovinas con PB se inocularon al 4% (MRS caldo como control), y se incubaron 32 h a 37°C, determinando número de UFC/ml, pH y propiedades probióticas. En MSFVB FL crecieron todas las BLAB, con mayor crecimiento a las 6 h, e incrementos de 1.00x10⁶ a 1.00x10⁸ ufc/ml hasta las 32 h. CRL1702 incrementó de 3.00x10⁶ a 6.00x10⁸ ufc/ml y se mantuvo hasta el final del ensayo, mientras CRL1696 fue el que menos creció. En FF, todas las BLAB crecieron de manera diferente. CRL1702 y CRL1695 de 1.50x10⁶ a 1.00x10¹⁰ a las 24 h, mientras las restantes solo incrementaron 2 U.log. CRL1461 y CRL1696 crecieron a menores niveles. Todas las BLAB disminuyeron el pH en los medios ensayados, y las cepas con mayor descenso de pH fueron CRL1831, CRL1833 y CRL 1421 (pH=3,26; 3,35 y 3,46 y 3,40; 3,56 y 3,66 a las 24 h, respectivamente) tanto en MSFVB FL y FF.

Todas las BLAB cultivadas en MSFVB mantuvieron las PB por las que se seleccionaron. CRL1412, CRL1421, CRL1655 y CRL1831 mantuvieron la producción de H₂O₂. La auto-agregación de CRL1693 en MSFVB FF y FL fue 60% y 85%, respectivamente, mientras CRL 1461 la incrementó (63%) en MSFVB FF, al comparar con la inicial (51%). CRL1693 continuó inhibiendo a *S. aureus*. Las tres cepas EPS+ (CRL1412, CRL1831 y CRL1833) produjeron exopolisacáridos y 1833 incrementó su hidrofobicidad (91%) en MSFVB.

Los resultados obtenidos muestran que las cepas ensayadas se conservan viables y mantienen las PB en un medio que simula el tracto en que se aplicarán, y pueden incluirse en el diseño de fórmulas probióticas veterinarias de aplicación vaginal.