2. El papel de las subpoblaciones de células T y las Citoquinas en la regulación de infecciones bacterianas intracelulares

*Oliveira SC, Harms JS, Rech EL, Rodarte RS, Bocca AL, Goes AM and Splitter GA.
*Departamento de Bioquímica e Inmunología, Universidad Federal de Minas Gerais, Belo Horizonte, MG, Brazil.

Brazilian J of Med Biol Res 1998; 31:77-84

La respuesta inmune óptima a patógenos bacterianos intracelulares como Listeria monocytogenes, Salmonella typhimurium, Mycobacterium tuberculosis y Brucella abortus, depende de la inmunidad adquirida mediada por células, la activación de macrófagos y las interacciones entre las diferentes subpoblaciones de linfocitos T.

La Brucella abortus, es una bacteria intracelular facultativa que infecta humanos y animales domésticos como los bovinos, a los cuales puede causar aborto espontáneo. La Brucella se replica en los fagocitos mononucleares del hospedero, allí sobrevive, escapando a los mecanismos extracelulares de respuesta, tales como el complemento y los anticuerpos. En general la patogénesis inducida por los agentes infecciosos intracelulares es el producto de una serie de interacciones entre el patógeno, las células del hospedero infectado y diferentes elementos del sistema inmune.

En esta revisión se describirán algunos experimentos realizados con *Brucella abortus* para ilustrar algunas de sus interacciones con el sistema inmune.

 La Brucella abortus induce un perfil de citoquinas tipo 1 similar en linfocitos T de murinos, bovinos y humanos.

Las citoquinas son moléculas claves que determinan si la respuesta inmune es o no protectora. La divergencia hacia células Th2 (ayudadoras) o th1 (citotóxicas) es regulada por la respuesta inmune natural contra la infección. La IL-12 y la IL-4 han sido identificadas como citoquinas inductoras de la respuesta celular Th1 o Th2 respectivamente. Utilizando RT-PCR para los perfiles de transcripción o ELISA para los productos secretados, se demostró que monocitos humanos expresaron transcriptos de RNAm para la IL-12 a las 4 horas y secretaron

IL-12 24 horas después de la estimulación con las *Brucella abortus in vitro*. También se demostró que células de bazo murino expresaban el gen de la IL-12. Esta producción temprana de IL-12 durante la infección con *B. abortus* es de vital importancia para activar la vía de células Th1 que producen IFN -γ. En el modelo bovino y murino el perfil de citoquinas fue similar, observándose un aumento de transcriptos para el INF-γγ, pero no para IL-2 o IL-4, concluyendo que, el perfil de transcripción de citoquinas, así como los productos secretados son similares entre células T de murinos, bovinos y humanos, después de la estimulación con *B. abortus*.

El Papel de los linfocitos CD8+ y CD4+ en el control de la infección.

Para determinar la contribución de células CD4+ y CD8+ en el control de brucellosis, el número de bacterias fue monitoreado en bazo de ratones defectuosos (knockout) para el gen que codifica moléculas del CMH clase I y clase II y ratones control C57BL/6. Durante cuatro semanas post-infección, los animales fueron sacrificados semanalmente y se contaron las unidades formadores de colonias (UFC). La brucellosis murina fue severa en animales con deficiencia funcional de células T CD8+ (en los ratones deficientes en la expresión de moléculas del CMH clase I), después de la primera semana postinfección, las UFC de B. abortus aumentaron dos logaritmos más que ratones defectuosos para el CMH clase II, demostrando el papel de las células T CD8 + sobre la inmunidad mediada por células en la brucellosis murina. El perfil de transcripción de citoquinas indicó que los esplenocitos infectados con Brucella de tres cepas de ratones, exhibió un perfil de citoquinas tipo 1 detectándose un marcado incremento en el nivel de expresión de transcriptos de RNAm para el IFN g en ratones "knockout" para el CMH clase 1.

Para dilucidar el trabajo en red de las citoquinas y su posible papel en el aumento de la resistencia o susceptibilidad a *B. abortus*, se midieron IL-10 y el TGFβ1 en el sobrenadante de cultivos de esplenocitos, en los cuales no se detectó la producción de TGFβ1 en ninguna de las tres cepas de ratones, pero cantidades sustanciales de IL-10 fueron detectadas en células de bazo de ratones defectuosos para el CMH I, que tenían una deficiencia funcional de células T CD 8+, proponiéndose entonces, que las células T CD8+ pueden inhibir la producción de IL-10.

Para definir mejor los mecanismos usados por las células T CD8+ para controlar la infección por B. abortus, se determinó un perfil de transcripción de citoquinas, donde no se observó ningún incremento en la expresión de RNAm para la IL-2 y IL-4 en células T CD8+ de ratones control y defectuosos para el CMH II infectados con B. abortus; sin embargo, los altos niveles de expresión de RNAm para el IFNy obsevados en los LT CD8+ de ratones defectuosos para el CMH II comparados con LT CD8+ de ratones defectuosos para el CMH clase I, puede servir como un mecanismo compensatorio para la deficiencia de LT CD4+. El IFN-y juega un papel central en la adquirida contra bacterias resistencia intracelulares en ratones, esta citoquina regula la actividad microbicida del macrófago e induce el desarrollo de células Th1; además, es uno de los mecanismos más importantes por el cual las subpoblaciones de células T ayudan al sistema inmune a controlar la infección.

 Presentación de pétidos en el contexto de CMH clase I por una línea de macrófagos transfectados con genes de Brucella.

El complejo mayor de histocompatibilidad (CMH) presenta antígenos endógenos que son sintetizados por las células presentadoras de antígenos y procesados dentro el citosol, luego los proteosomas cortan los antígenos en péptidos, los cuales son transportados hacia el lumen del retículo endoplásmico, allí los péptidos se unen a moléculas del CMH clase I, las cuales son llevadas a la superficie de la célula. En este traba-

jo los genes GroEs, GroEl, uvrA,y L7/L12 de productos codifican Brucella. que inmunodominantes, fueron subclonados dentro de un vector de expresión, estos constructos fueron transfectados a una línea celular de macrófagos (RAW 264.7), los cuales se cultivaron en presencia de linfocitos T murinos sensibilizados con Brucella para medir la respuesta proliferativa de células T. Cuando a este medio se le agregó un anticuerpo monoclonal anti-CD4, los linfocitos T sensibilizados proliferaron con los macrófagos transfectados con los genes GroEl o L7/L12; sin embargo, cuando se adicionó anti-CD8 o anti-CMH clase I, la proliferación se anuló, sugiriendo que el reconocimiento de los péptidos estuvo restringido a las moléculas del complejo de histocompatibilidad de clase I (CMH I), dependiente de las células T CD8+. Los macrófagos transfectados, fueron irradiados con rayos gamma y transferidos a ratones BALB/ c, en los cuales indujeron una inmunidad protectiva parcial contra la infección por abortus.

 Inmunizaciones genéticas como una nueva estrategia para inducir protección mediada por células T CD8+.

La inmunización genética es una técnica simple y eficiente para sensibilizar células T, que involucra la inyección de un plásmido de expresión dentro de un animal (por medio de inyección directa o por bombardeo de partículas usando una pistola de genes), que codifica el antígeno de interés.

Las inmunizaciónes con DNA han inducido exitosamente la actividad de linfocitos T citotóxicos restringidos al CMH de clase I, confiriendo protección contra diferentes patógenos como el virus de la influenza, virus de la rabia, virus de la Hepatitis B, malaria, Leishmaniosis y tuberculosis entre otras. Esta misma tecnología podría ser aplicada para probar la habilidad específica de los genes de la *Brucella* tales como el GroEl, L7/L12 para conferir inmunidad protectiva.

Colaboración de Omar Abdul Saldarriaga C., M.V.