

UNIVERSIDADE ESTADUAL DE MARINGÁ CENTRO DE CIÊNCIAS DA SAÚDE DEPARTAMENTO DE ANÁLISES CLÍNICAS PROGRAMA DE PÓS-GRADUAÇÃO EM ANÁLISES CLÍNICAS

DANILO SANTANA ALESSIO FRANCESCHI

INFLUÊNCIA DE POLIMORFISMOS DE GENES KIR E DE CITOCINAS NA IMUNOPATOLOGIA DA HANSENÍASE.

Livros Grátis

http://www.livrosgratis.com.br

Milhares de livros grátis para download.

DANILO SANTANA ALESSIO FRANCESCHI

INFLUÊNCIA DE POLIMORFISMOS DE GENES KIR E DE CITOCINAS NA IMUNOPATOLOGIA DA HANSENÍASE.

Dissertação apresentada ao curso de Pós-Graduação em Análises Clínicas da Universidade Estadual de Maringá, como requisito parcial para obtenção do título de mestre.

Orientadora: Prof^a Dr^a Jeane Eliete Laguila Visentainer

Co-orientadora: Prof^a Dr^a Luiza Tamie Tsuneto

CAPÍTULO I

INTRODUÇÃO

A hanseníase é uma doença infecciosa crônica causada pelo microorganismo intracelular *Mycobacterium leprae* (Hansen, 1874), com afinidade pelas células de Schwann e o sistema mononuclear-fagocitário, principalmente macrófagos. As manifestações clínicas acontecem principalmente na pele, mucosa e nervos periféricos e dependem primariamente da resposta imunológica do indivíduo (Fitness *et al.*, 2002).

Acredita-se que a hanseníase tenha se originado na Índia e tenha sido introduzida na Europa pelos soldados gregos que retornavam da Índia à Grécia. Da Grécia, ela deve ter se espalhado ao redor do mediterrâneo, com os romanos levando a doença à parte oeste da Europa. Com a ida de europeus ao continente africano, a doença chegou e depois se alastrou para os países que receberam os escravos da África, como é o caso do Brasil (Monot *et al.*, 2005).

Na atualidade, apesar das intensas campanhas de combate à doença, a hanseníase é ainda considerada um problema de saúde pública em alguns países, como o Brasil, a República Democrática do Congo, Moçambique e Nepal (Monot *et al.*, 2005).

Epidemiologia e transmissão

A prevalência global de hanseníase tem caído dramaticamente nos últimos anos devido aos programas de controle de países endêmicos em parceria com a Organização Mundial da Saúde, os quais introduziram a terapia multidroga (poliquimioterapia) no tratamento de pacientes de hanseníase. No entanto, a detecção de novos casos tem permanecido estável ao longo dos anos. No mundo, são registrados 500.000 novos casos por ano, sendo a Índia e o Brasil os países a registrarem o maior número de casos. A média anual de casos novos

detectados no Brasil entre os anos de 2001 e 2006 foi de 47.000 indivíduos, com maior incidência nas regiões norte, nordeste e centro-oeste (Ernesto *et al.*, 2007). No início de 2007, a prevalência de hanseníase no Brasil foi de 60.567 indivíduos, enquanto o número de novos casos detectados foi de 44.436 (WHO, 2007).

O principal meio de transmissão do bacilo é pelo ar, liberado provavelmente pelas secreções nasais (aerossóis) (Pedley & Geater, 1976; Ramaprasad et al., 1997), não havendo contágio devido ao contato com a pele íntegra. A proximidade com os pacientes é também determinante na infecção, mas o tempo de incubação do bacilo geralmente é longo (podendo levar anos), devido à lenta multiplicação do bacilo (divisão binária a cada 12 a 21 dias) (Britton & Lockwood, 2004).

Classificação

A classificação da doença é importante para nortear o tratamento. A mais utilizada é a classificação de Ridley-Jopling que utiliza características histopatológicas e clínicas e divide a doença em cinco formas: Tuberculóide (TT), Borderline-Tuberculóide (BT), Borderline-Borderline (BB), Borderline-Lepromatosa (BL) e Lepromatosa ou Virchowiana (LL) (Ridley & Jopling, 1966). A forma TT consiste em lesões localizadas, poucos bacilos (paucibacilar) e resposta celular intensa. Já a forma LL apresenta lesões cutâneas amplamente distribuídas, alta proliferação bacilar (multibacilar) e resposta imune mediada por células ineficaz (Goulart et al., 2002). A relação entre a resposta celular, a carga bacilar e o espectro clínico encontrase ilustrada na Figura 1.

Classificação de Ridley-Jopling

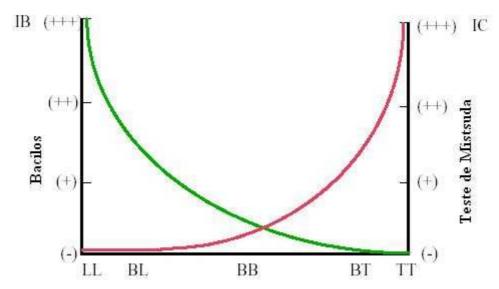


Figura 1. Espectro clínico da hanseníase. A imunidade celular (IC), medida pelo teste de Mitsuda, é inversamente proporcional à carga bacilar (IB - índice baciloscópico) (Extraído de Goulart *et al.*, 2002).

Entre as formas polares, a hanseníase pode se apresentar de forma intermediária – BB - sem características predominantes das formas TT e LL. Nessa classificação, pode haver também uma tendência de características para um dos pólos, denominando-se BT e BL. (Foss, 1997). Na classificação de Madri, muito utilizada no Brasil, são considerados os dois pólos opostos e estáveis (tuberculóide e virchowiano) e dois grupos instáveis (dimorfo e indeterminado). A forma indeterminada é considerada a primeira manifestação clínica da doença que, após um período que varia de poucos meses até anos, pode evoluir para cura ou para uma das formas clínicas já citadas (Araújo, 2003).

Características e manifestações clínicas

As características clínicas da doença dependem de fatores como a proliferação bacteriana e resposta imunológica do hospedeiro ao bacilo. Lesões cutâneas e mucosas, além

do comprometimento de nervos periféricos, são sinais comuns em indivíduos infectados (Hastings *et al.*, 1988).

As lesões cutâneas no início da doença são mal definidas e hipocrômicas, nem sempre com perda de sensibilidade. Durante o desenvolvimento, os pacientes com a forma TT apresentam uma ou poucas lesões (máculas ou placas) com bordas bem definidas e a presença de granulomas em torno dos nervos e da derme papilar. Bacilos álcool-ácido resistentes não são vistos. A forma LL apresenta lesões numerosas mal definidas e bem distribuídas, com hipopigmentação e eritema. A pele pode ser comprometida se não houver tratamento. Esses pacientes podem apresentar perda de cílios e sobrancelha, além de relativa alopécia. Na forma BB, as lesões são intermediárias aos dois pólos da doença, com pequenos granulomas em maior número conforme os indivíduos estão mais próximos do pólo LL (Walker & Lockwood, 2007).

A base do acometimento do sistema nervoso na hanseníase é a tendência do *M. leprae* de ser fagocitado pelas células de Schwann. A lise dessas células, durante a apresentação de determinantes antigênicos da micobactéria para os linfócitos T CD4+, consiste no mecanismo de injúria aos nervos (Harboe *et al.*, 2005). Na forma TT, a inflamação causa inchaço palpável dos nervos periféricos, que geralmente levam a dor, mas podem acarretar perda de função motora e de sensibilidade pela extensão do nervo. Em pacientes LL, a destruição de nervos cutâneos tem como conseqüência a perda da sensibilidade dos membros superiores e inferiores. Há extensa proliferação bacteriana nas células de Schwann, com alto grau de degeneração do nervo. Comumente esses pacientes apresentam ainda anestesia facial e plantar (Walker & Lockwood, 2006).

As complicações oculares na hanseníase ocorrem principalmente em pacientes multibacilares. É importante distinguir os pacientes mais antigos (da era prépoliquimioterapia) dos indivíduos recém diagnosticados, com história curta da doença e

menor comprometimento do olho (Hogeweg & Keunen, 2005). As manifestações incluem queda dos cílios e da sobrancelha, uveíte aguda e crônica e comprometimento da córnea – opacidade, ulcerações e falta de sensibilidade – levando a cegueira em alguns casos. O rápido diagnóstico e o tratamento precoce é importante para prevenir a perda da visão nos pacientes com a doença (Lynn & Lightman, 2004)

Existem poucos estudos que registram manifestações clínicas na mucosa oral durante a infecção pelo *M. Leprae*. Num estudo de Martins *et al.* (2005), as queixas mais comuns dos pacientes hansenianos foi obstrução nasal em mais da metade dos indivíduos, além de epistaxe, rinorréia e prurido. Esses acometimentos são normalmente restritos a pacientes multibacilares em estágios avançados da doença, e essa invasão da cavidade oral é conseqüência da multiplicação e disseminação bacterianas (Abreu *et al.*, 2006).

Reações hansênicas

Alguns pacientes podem interromper o curso natural da doença com episódios inflamatórios que resultam em reações do tipo I (reação reversa, RR) ou tipo II (eritema nodoso hansênico, ENH). Está claro que as respostas imunológicas possuem um papel crítico em controlar cada um destes estágios, embora o padrão de resposta possa ser modificado ao longo do curso da doença.

Reações tipo I ou reação reversa

As reações do tipo I são episódios de hipersensibilidade tardia que podem acometer cerca de 30% dos indivíduos BB. Há envolvimento cutâneo com inflamações agudas que podem ulcerar, e presença de inflamação dos nervos com possíveis danos irreversíveis e perda de função. É característico o edema das mãos e dos pés, mas sintomas sistêmicos são incomuns. Ocorre principalmente após o início da poliquimioterapia e durante o puerpério em

mulheres (Walker & Lockwood, 2007; Agrawal et al., 2005).

Reações tipo II ou eritema nodoso hansênico

Ocorrem em aproximadamente 20% dos pacientes com a forma LL e 10% dos pacientes BB. Resulta da deposição de complexos imunes no endotélio vascular e nos tecidos devido à alta produção de anticorpos e carga antigênica do *M. Leprae*. Produz febre e , na pele, nódulos e pápulas vermelhas dolorosas que poder evoluir para ulcerações e até perda de função motora pelo comprometimento de articulações. Pode ser acompanhada de danos oculares, hepáticos, nervosos, testiculares, cardíacos e renais, com graves conseqüências como cegueira e até esterilidade (Walker & Lockwood, 2007, Agrawal *et al.*, 2005).

Imunopatologia da hanseníase

A resposta imunológica devido à exposição ao *M. leprae* é complexa (revisado por Goulart *et al.*, 2002). A manifestação inicial da doença pode ser a forma clínica indeterminada, onde a resposta do hospedeiro é insuficientemente diferenciada para permitir classificação. Pode evoluir para cura espontânea ou desenvolver aspectos clínicos da doença estabelecida dentro do espectro, dependendo da sua capacidade em montar uma resposta imune celular contra o *M. Leprae*.

Naqueles com uma resposta imune celular eficiente, a doença pode evoluir para a forma clínica TT, uma doença localizada, com poucos bacilos e lesões limitadas. Já naqueles com ineficiente resposta imune celular, a forma clínica LL se desenvolve, um pólo de extrema susceptibilidade ao *M. leprae*, no qual a proliferação disseminada do bacilo (em torno de 10¹⁰ por grama de tecido) resulta em lesões de pele difusamente distribuídas e está associada a uma potente resposta humoral (anticorpos anti-*M. leprae*).

Nos pacientes BB, a progressiva redução da resposta imune mediada por células é acompanhada por lesões de pele e nervos mais numerosas, aumento da carga bacilar e dos níveis de anticorpos.

Essas respostas imunes paradoxais, imunidade mediada por célula e humoral, são dinâmicas e apresentam variações espontâneas de reatividade com o tempo e tratamento, caracterizando as reações hansênicas agudas, tipo I e II, anteriormente discutidas.

Em infecções micobacterianas, a liberação de IL-2 e IFN- γ está, geralmente, associada com resistência a infecções intracelulares, enquanto a liberação de IL-4 e IL-10 está associada com a doença progressiva. Pacientes paucibacilares (TT) apresentam alta produção local (nas lesões) de citocinas do tipo Th1, como IFN-γ, IL-2, IL-7, IL-12, IL-15 e IL-18, características de resposta imune celular intensa. IFN-γ ativa macrófagos infectados, enquanto a IL-2 pode induzir a expansão clonal de células T ativadas e aumentar a produção de IFN-γ (Kasahara *et al.*, 1983). A Figura 2 ilustra o padrão da liberação de citocinas na hanseníase.

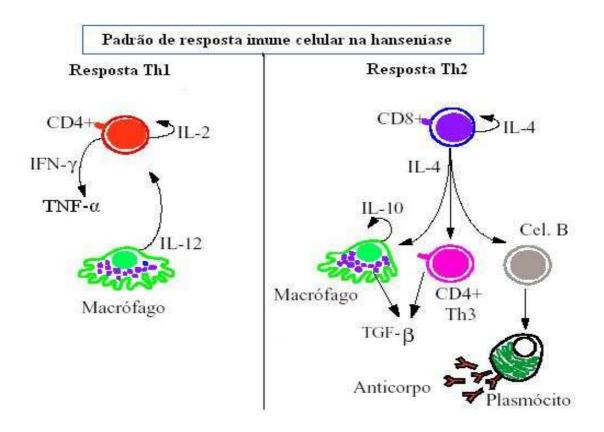


Figura 2. Padrão de liberação de citocinas na hanseníase. A resposta Th1 é característica da forma TT, com liberação de IL-2, IFN-γ, TNF-α e forte resposta imune celular. O padrão de resposta Th2 exibe liberação principalmente de IL-4, IL-10 e TGF- β, resultando em imunossupressão (Adaptado de Goulart *et al.*, 2002).

A IL-12 estimula células *Natural Killer* a liberarem IFN-γ, colaborando na manutenção do padrão Th1 (Sieling *et al.*, 1994). A produção de TNF-α pelo macrófago em nível local, favorece uma ação sinérgica autócrina para manter o macrófago ativado e formar o granuloma imune (Silva & Foss, 1989).

Indivíduos multibacilares (LL, BB, BL e BT) possuem um padrão de citocinas do tipo Th2 nas lesões (IL-4, IL-5 e IL-10), indicando ineficaz resposta imune celular com alta produção de anticorpos (Alcais *et al.*, 2005). No entanto, estes anticorpos não são protetores da doença. A IL-4 tem um efeito imunorregulatório negativo sobre a imunidade mediada por células, que pode levar ao aumento da proliferação bacteriana porque: bloqueia a proliferação dependente de IL-2 de células T humanas por inibir receptores de IL-2; bloqueia a ativação de

monócitos mediada pelo IFN-γ; inibe a expressão de CD14 sobre monócitos e produção de IL-1b e TNF-α; e bloqueia a geração de óxido nítrico (NO), necessário para destruição de patógenos intracelulares (Sieling & Modlin, 1994).

Uma ativação crônica local de IL-10 pode levar a uma diferenciação de células T CD4+, originando uma subpopulação de células T regulatórias (Tr1) que produzem altos níveis de IL-10, mantendo a supressão da resposta imune antígeno-específica (Asseman & Powrie, 1998).

O TGF-β1 é produto principalmente de monócitos ativados, uma molécula bifuncional (pró-inflamatória e imunossupressora). Apresenta supressão de linfócitos T – inibindo a expressão de IFN-γ e IL-2 – e possui a habilidade de inibir a citotoxicidade de macrófagos, permitindo a progressão da doença (Kiszewski et. al., 2003). Além da ação supressora, induz efeitos pro-inflamatórios na reação de tipo II (ENL) em pacientes multibacilares (Goulart et. al., 2000).

Tem sido considerado que a imunidade natural está envolvida em determinar o resultado da infecção, em que outras células, mais do que células T, poderiam rapidamente produzir citocinas que dirigem a resposta para o padrão de citocinas que será produzido por células T. Macrófagos infectados usualmente liberam IFN-α e IL-12, os quais estimulam células NK a liberar IFN-γ, com um subseqüente viés em direção à resposta Th1 (revisado em Goulart *et al.*, 2002).

Concluindo, o destino da infecção por *M. leprae* em um hospedeiro parece depender de quando e como uma determinada citocina está disponível no sítio e da presença do parasita em maior quantidade em relação a vários outros produtos (Goulart *et al.*, 1996). Nesse contexto, deve estar inserida a predisposição genética do indivíduo na susceptibilidade ou resistência à infecção por *M. leprae*.

Diagnóstico clínico e laboratorial

O diagnóstico clínico considera a presença de uma ou mais manchas pálidas ou avermelhadas, com perda parcial ou total de sensibilidade, e pelo inchaço de nervos periféricos (nervos palpáveis). Também em esfregaços e biópsias de lesões pode haver a presença de bacilos álcool-ácido resistentes (Ustianowski & Lockwood, 2003).

Alguns testes laboratoriais são utilizados para a pesquisa do bacilo, um deles utiliza o antígeno PGL-1 (glicolipídeo fenólico 1, presente na parede bacteriana). A presença de anticorpos anti-PGL-1 pode ser detectada pelo ELISA (*Enzima-Linked Immuno Sorbent Assay*) e é sensível e específico apenas para pacientes multibacilares, devido à grande produção de anticorpos. Outro teste é a reação em cadeia da polimerase (PCR, do inglês, *polymerase chain reaction*), o qual é altamente sensível e específico para a detecção do bacilo, mas pode ser falho em pacientes paucibacilares, devido ao baixo número de bacilos nestes pacientes (Moschella, 2004).

O Teste de Mitsuda é um teste *in vivo* que também pode ser utilizado para avaliar a capacidade de responder por meio da imunidade mediada por células frente aos antígenos micobacterianos. Ele pode auxiliar no diagnóstico das formas clínicas da doença e na avaliação desta resposta nos contatos do paciente. O teste consiste numa reação de hipersensibilidade do tipo tardia, com aplicação de bacilos mortos via intradérmica. A leitura da reação é realizada dentro de 3 a 4 semanas. A reação de Mitsuda é positiva em pacientes com a forma TT e negativa na forma LL (Goulart *et al.*, 2002).

Profilaxia e tratamento

A vacinação pela BCG intra-dérmica auxilia no controle da hanseníase. Consiste na inoculação de uma cepa atenuada do *Mycobacterium bovis*, utilizada originalmente na França por Albert Calmette e Camille Guérin (daí o nome BCG – bacilo de Calmette-Guérin)

(Martelli *et al.*, 2002). Embora inicialmente desenvolvida visando à proteção contra a tuberculose, demonstrou também efeito protetor contra a infecção pelo *M. Leprae* (Barreto *et al.*, 2006). É recomendada a administração da vacina em recém nascidos e nos contatos domiciliares dos pacientes, independentemente da idade, exceto em indivíduos soropositivos (portadores do vírus da imunodeficiência humana) (Martelli *et al.*, 2002). Embora tenha sido demonstrado que a primeira dose da BCG confira certa proteção contra a doença, e uma segunda dose aumente essa proteção, alguns estudos não encontraram essa associação (Barreto *et al.*, 2006). Alguns fatores que modificam a eficácia da vacina são: diferenças na BCG produzidas em diferentes países; meio ambiente em que a população vive; e fatores genéticos que promovem diferentes respostas à BCG (Fine *et al.*, 1999).

A poliquimioterapia consiste no esquema terapêutico contra a hanseníase. É composto por uma droga bactericida (rifampicina) e duas bacteriostáticas (dapsona e clofazimina) (Opramolla, 1997). Em pacientes paucibacilares, o esquema consiste na administração de 600mg de rifampicina uma vez ao mês e de 100mg de dapsona diariamente, durante 6 meses. Para multibacilares, além do esquema anterior, têm-se a adição de uma dose mensal de clofazimina 300mg e 50mg diários da mesma droga. A duração é de 24 meses. Em pacientes paucibacilares com apenas uma lesão, é utilizado o esquema alternativo ROM, uma combinação de rifampicina, ofloxacina e minociclina em dose única (Naafs, 2006).

Fatores genéticos e sua influência na hanseníase

Evidências sugerem que a incidência da infecção seja muito maior que a incidência de hanseníase clínica. Somente uma pequena proporção (aproximadamente, 5%) dos infectados desenvolvem os sintomas clínicos; o restante desenvolve infecções subclínicas, as quais podem ser persistentes ou se curarem espontaneamente (Fine, 1983). Isto pode ser devido, em parte, aos fatores ambientais, como a nutrição ou diferenças bacterianas genéticas, mas existe

também uma grande evidência para uma base genética de susceptibilidade do hospedeiro a ambos, à doença *per se* e aos subtipos da doença (Figura 3).

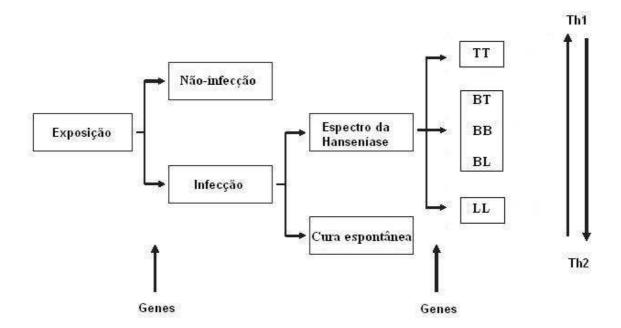


Figura 3. Modelo para a patogênese da hanseníase. Após infecção, a maioria dos indivíduos é resistente à hanseníase. Os susceptíveis podem desenvolver apenas uma lesão da doença ou caminhar para o espectro de manifestações clínicas, as quais são dependentes do padrão de resposta imune apresentada pelo hospedeiro. Este modelo foi baseado em dados experimentais que indicam dois passos onde a patogênese é controlada por diferentes grupos de genes (Adaptado de Mira, 2006).

O espectro clínico e patológico da hanseníase e a heterogeneidade epidemiológica, geográfica e étnica podem ser explicados pelas diferenças genéticas na resistência do hospedeiro. Enquanto alguns *loci* afetam a susceptibilidade intrínseca à hanseníase (hanseníase *per se*), outros modificam a forma clínica da doença (Schurr *et al.*, 2006). Análises complexas de segregação, em várias populações, têm relatado modelos consistentes com um gene principal codominante ou recessivo e, talvez, vários genes controlando a susceptibilidade à hanseníase (Abel & Demenais, 1988; Feitosa *et al.*, 1995).

O complexo principal de histocompatibilidade (CPH), localizado no braço curto do cromossomo 6 humano, é uma região candidata para controlar a susceptibilidade à doença. Análises preliminares indicam alguma influência desta região na resposta imune e nos fenótipos clínicos (Dessoukey et al., 1996). Os resultados mais consistentes são para a associação entre variantes HLA-DR2 e a doença per se (Visentainer et al., 1997; Meyer et al., 1998; Hegazy et al., 2002) ou a forma TT (Visentainer et al., 1997) e HLA-DR3 e também a forma TT (Gorodezky et al., 1987). Num estudo recente em brasileiros, Vanderborght et al. (2007) encontraram que o HLA-DRB1*04 poderia promover uma resposta de proteção contra a hanseníase, enquanto o alelo HLA-DRB1*10 estaria associado com a ocorrência da doença. Segundo Mira et al. (2003), as variantes alélicas HLA podem ser fatores de risco para as formas pauci e multibacilares da hanseníase.

Análises por meio de escaneamento de genoma com pacientes hansenianos identificaram um loco de susceptibilidade na região do cromossomo 10p13 na Índia (Siddiqui et al., 2001) e outro, conduzido no Brasil, sugeriu um papel para as regiões 6p21 e 17q22 (Miller et al., 2004). Posteriormente, um estudo realizado em 2003 verificou uma associação da susceptibilidade à hanseníase per se com a região 6q25-q26 em famílias vietnamitas (Mira et al., 2003). Mais tarde, em 2004 as variantes PARK2 e PACRG foram identificadas nesta região como sendo os fortes fatores de susceptibilidade à hanseníase (Mira et al., 2004). Recentemente, o gene codificando a linfotoxina alfa (LTA, na região 6p21 do MHC classe III) foi significativamente associado com um aumento da susceptibilidade à hanseníase per se em populações do Vietnã, Índia e Brasil (Alcais et al., 2007).

Recentemente, vários estudos de polimorfismos únicos de nucleotídeos (SNPs, do inglês, *single nucleotide polymorphisms*) foram realizados na busca de associações com doenças (Suh & Vijg, 2005). Eles são considerados a mais abundante fonte de variação no genoma humano. Quando presentes num gene podem provocar diferenças na expressão de

proteínas, causando mudanças estruturais e funcionais. Alguns SNPs em genes de citocinas foram descritos como importantes fatores genéticos na ocorrência das diferentes formas clínicas da hanseníase.

Pacientes com genótipos -819TT referentes ao gene da *IL10* foram, significativamente, associados com a hanseníase numa população brasileira (Santos *et al.*, 2002). Outro estudo, também em pacientes brasileiros definiu como marcador de resistência à hanseníase o haplótipo -3575A/-2849G/-2763C (Moraes *et al.*, 2004). Em pacientes indianos, a presença do haplótipo -3575T/-2849G/-2763C/-1082A/-819C/-592C conferiu resistência à hanseníase *per se* e o haplótipo -3575T/-2849G/-2763C/-1082A/-819T/-592A foi associado com o risco de desenvolver a forma mais grave da doença (Malhotra *et al.*, 2005, A).

Em relação ao gene *TNF*, a freqüência do alelo *TNF2* (com substituição G→A na posição -308 – região iniciadora da transcrição do *TNF*) foi encontrada, significativamente, aumentada em pacientes com a forma LL, em relação aos controles, com risco relativo (RR) igual a 2,5 (Roy *et al.*, 1997). Este resultado foi semelhante ao encontrado num estudo tailandês por Vejbaesya *et al.* (2007) que observaram esse alelo associado a hansenianos multibacilares. O mesmo alelo demonstrou proteção contra o desenvolvimento da doença em indivíduos brasileiros (Santos *et al.*, 2002). Apesar dos resultados controversos, estes dados sugerem a participação do loco do *TNF* no intercurso da hanseníase.

Por meio da genotipagem do gene *IL12B* (que codifica a subunidade p40 das citocinas IL-12 e IL-23), Morahan *et al.* (2007) encontraram que a modulação da produção de IL-12p40 exerce influência na hanseníase e na tuberculose. O grau de expressão dos genes das subunidades do receptor da IL-12 (*IL12RB1* e *IL12RB2*) também foi testado. A freqüência do haplótipo -1035A/-1023A/-650G/-464A na região flanqueadora da extremidade 5' do gene *IL12RB2* mostrou-se diminuída em pacientes LL japoneses, em relação aos TT e aos controles (Ohyama *et al.*, 2005). Em pacientes coreanos, SNPs do gene *IL12RB1* não foram associados

com a doença, assim como polimorfismos do *IFNGR1* (receptor 1 do Interferon-γ) (Lee *et al.*, 2003).

Outro candidato à susceptibilidade à hanseníase é o gene *NRAMP*1 (proteína 1 macrofágica associada à resistência natural), desde que seu homólogo murino foi associado à resistência contra o *Mycobacterium lepraemurium* (Abel *et al.*, 1998). Em estudo de Ferreira et al. (2004), foi encontrado que este gene exibe uma interação com a resposta à lepromina, e que um alelo do *NRAMP1* (alelo 2) é fator de predisposição à doença. Esses dados confirmam os resultados de Alcais *et al.* (2000), num estudo com famílias afetadas do Vietnã.

Os TLRs (Toll-like Receptors) também apresentam SNPs que podem estar envolvidos na imunopatologia da doença. Formam uma família de receptores transmembrânicos que permitem o hospedeiro reconhecer um grande número de padrões moleculares de microorganismos, como lipopolissacarídeos bacterianos, RNAs virais e a PGL-1 (Chen *et al.*, 2007). Kang e Chae (2001) observaram que pacientes LL possuem uma substituição C→T na posição 2029 do códon iniciador do gene TLR2, que poderia ocasionar uma mutação no domínio intracelular do receptor levando à susceptibilidade à essa forma. Outra substituição, de arginina por triptofano na posição 677 do TLR2, mostrou-se associada à forma LL numa população coreana (Malhotra *et al.*, 2005, B).

Certos genótipos da forma ativa da vitamina D podem estar relacionados à hanseníase. Além de regular o metabolismo do cálcio, apresenta importante papel imunorregulatório através de sua ligação com receptores VDR (receptores de vit. D) na superfície de monócitos, macrófagos e linfócitos (Roy *et al.*, 1999). Sua sinergia com outros fatores genéticos também parece afetar a imunidade celular na doença (Goulart *et al.*, 2006).

Atualmente, novos genes de resposta imune estão sendo estudados no intuito de esclarecer sua possível participação na ocorrência ou gravidade de uma doença. Dentre eles,

podemos destacar os genes *MICA* e *MICB* (do inglês, *MHC class I chain-related genes A and B*) e os genes *KIR* (do inglês *Killer-cell Immunoglobulin-like Receptor*).

Os genes *MICA* e *MICB*, encontrados entre os *loci TNF* e *HLA-B*, levam à expressão de proteínas na superfície de células NK e subgrupos de linfócitos T, as quais participam na resposta imunológica contra a micobactéria. O alelo *MICA**5A5.1, o qual codifica moléculas que não possuem cauda citoplasmática, foi associado à hanseníase em pacientes do sul da Índia (Tosh *et al.*, 2006).

O grupo de genes *KIR* compreende uma região de aproximadamente 150 Kb no complexo de receptores leucocitários (LRC) do cromossomo 19q13.4, os quais codificam os receptores KIR que são membros de um grupo de moléculas regulatórias presentes na superfície de células NK, em subgrupos de linfócitos $T \gamma \delta + e$ em linfócitos $T \alpha \beta + e$ efetores e de memória (Rajagopalan & Long, 2005).

A família de receptores KIR inclui moléculas ativatórias e inibitórias. Os KIRs inibitórios (2DL e 3DL) possuem uma longa cauda citoplasmática que contém ITIMs (motivos de inibição baseados em tirosina) que desencadeiam eventos de inibição de citotoxicidade. Em contraste, receptores KIR ativatórios (2DS e 3DS) não possuem ITIMs e apresentam ITAMs (motivos de ativação baseados em tirosinas) em sua região transmembrana, promovendo uma cascata que resulta em um aumento da granulação citoplasmática e produção de citocinas e quimiocinas, iniciando a resposta imunológica (McVicar & Bushtyn, 2001).

Os receptores KIR são os principais reguladores funcionais das células NK. O balanço entre a ativação e inibição da célula NK se dá pela ligação de KIR com as moléculas HLA de classe I presentes em todas as células nucleadas de um indivíduo. As diversas formas desses receptores são específicas a determinadas especificidades de moléculas HLA e, alguns desses pares KIR-ligantes são conhecidos. O KIR2DL4, por exemplo, apresenta especificidade de

ligação com a molécula HLA-G (Rajagopalan & Long, 1999), enquanto o receptor KIR3DL1 reconhece um subgrupo de moléculas HLA com o epítopo Bw4 como ligante, que está presente em aproximadamente um terço de todos os alelos HLA-B. O KIR3DS1, altamente homólogo com 3DL1, parece compartilhar Bw4 como ligante, embora essa característica necessite ser provada experimentalmente. O ligante de KIR3DL2 ainda permanece sob discussão, mas estudos têm indicado que o HLA-A3 e A11 realizam este papel (O'Connor *et al.*, 2005).

A maioria dos receptores KIR tem como ligante as moléculas HLA-C. Vale ressaltar a importância no dimorfismo de aminoácidos na definição desse ligante HLA, como o resíduo 80 da α-hélice-1. Com base nisso, os alelos HLA-C podem ser definidos como "grupo 1" ou "grupo 2". No "grupo 1" estão incluídos os ligantes de KIR2DL2, 2DL3 e 2DS2 – HLA-C*01, *03, *07 e *08. O "grupo 2" consiste nos ligantes de KIR2DL1 e 2DS1 – HLA-C*02, *04, *05 e *06 (Boyton & Altmann, 2007).

Alguns estudos já mostraram que determinados receptores KIR associados aos seus ligantes HLA estariam influenciando no curso clínico de várias doenças infecciosas. Em pacientes com o HIV, foi demonstrado que a interação entre KIR3DS1 e HLA-Bw4-I80 apresenta uma progressão tardia da aids nos indivíduos infectados (Martin *et al.*, 2002; Qi *et al.*, 2006). Em estudo de Guadieri *et al.* 2005, a presença do KIR2DS2 foi associada especificamente com o declínio mais rápido na contagem de células T CD4+ e conseqüente progressão da AIDS.

A presença de KIR3DL1 em combinação com os alelos do supertipo HLA-B*57 (que englobam os alelos que contém o epítopo Bw4I80 - HLA-B*5701, *5702, B*5703 e B*5801), também apresentou um efeito protetor contra a progressão da aids em pacientes da Zâmbia (Lopéz-Vazquéz *et al.*, 2005). Em outro estudo, utilizando uma amostra de aproximadamente 1500 indivíduos infectados com o vírus, Martin *et al.* 2007 encontraram que *KIR3DL1**004

representa o alelo mais protetor contra a progressão da aids e promove diminuição da carga viral de HIV-1, e esta proteção foi completamente dependente da presença de *HLA-Bw4*.

Em indivíduos infectados pelo vírus da hepatite C (HCV), Kakhoo *et al.* (2004) encontraram o gene *KIR2DL3* com seu ligante *HLA-C1* influenciando diretamente a resolução da infecção, sugerindo que a inibição das células NK é importante na determinação da imunidade antiviral e que respostas inibitórias diminuídas conferem proteção contra a doença. Em pacientes com hepatite C persistente, Montes-Cano *et al.* (2005) demonstraram uma diminuição significativa da freqüência do gene *KIR2DL2* e do genótipo *KIR2DL2/KIR2DL2* e um aumento de *KIR2DL3* em relação a pacientes que apresentaram resolução da infecção. A presença do gene que codifica o receptor ativatório KIR3DS1, com seu ligante HLA-Bw4, parece proteger indivíduos portadores do vírus contra o desenvolvimento de carcinoma hepatocelular (López-Vázquez *et al.*, 2005).

Em tuberculose, o gene *KIR2DL3* foi encontrado elevado significativamente em pacientes, indicando que a inibição das células NK promovidas por esse receptor pode facilitar o desenvolvimento da infecção bacteriana (Méndez *et al.*, 2005).

Embora, a proteção contra patógenos intracelulares, tais como o *M. leprae* seja criticamente dependente da função de células NK, em estágios iniciais da resposta imune, não é de nosso conhecimento qualquer estudo envolvendo os genes *KIR* e seus ligantes com a susceptibilidade ou resistência à hanseníase. Portanto, além de propormos um estudo de genética epidemiológica para averiguar a associação de genes de citocinas na ocorrência de hanseníase e/ou suas formas clínicas, também propomos o estudo de genes *KIR* e seus ligantes HLA de classe I neste mesmo contexto.

JUSTIFICATIVAS

A caracterização genética do polimorfismo de *KIR* e de seus ligantes HLA de classe I e de genes reguladores de citocinas de uma população que desenvolveu a hanseníase e a sua comparação com um grupo de indivíduos saudáveis permitirá investigar a influência destes genes na resistência ou susceptibilidade à doença e/ou suas formas clínicas. Este estudo justifica-se pelo fato de que genes reguladores de citocinas podem estar correlacionados com a expressão de citocinas importantes na hanseníase. E, genes menos investigados nesta doença, como os genes *KIR*, também poderiam influenciar no padrão de resposta imunológica que se observa nas diversas formas clínicas da doença. A genotipagem de alelos *HLA* de classe I e genes *KIR* poderia ser útil no entendimento da imunopatologia desta doença, já que uma interação entre KIR e moléculas HLA é esperada no curso da resposta imune frente às doenças infecciosas.

OBJETIVO GERAL

Investigar a associação de genes *KIR* e de seus ligantes HLA de classe I, além de genes reguladores de citocinas na susceptibilidade e/ou resistência à hanseníase e/ou suas formas clínicas, numa população da região norte/noroeste do Paraná-Brasil.

Objetivos específicos:

Em uma população de indivíduos que desenvolveu a hanseníase e numa população saudável da região norte/noroeste do Paraná-Brasil:

- Determinar a frequência de alelos dos genes *TNF*-308,-238, *IFNG*+874, *IL6*-174, *IL10*-1082,-819,-592, *TGFB1*+869,+915 e *IL2*-330,+166 e genes *KIR*, além do HLA de classe I;
- Avaliar associações entre estes alelos e genes e o desenvolvimento da hanseníase e/ou suas formas clínicas.

REFERÊNCIAS

Abel L, Demenais F. Detection of major genes for susceptibility to leprosy and its subtypes in a Caribbean island: Desirade island. Am J Hum. Genet 1988;42:256-266.

Abel L, Sánchez FO, Oberti J, Thuc NV, Hoa LV, Lap VD *et. al.* Susceptibility to leprosy is linked to the human NRAMP1 gene. J Infect Dis 1998;177(1):133-145.

Abreu MAMM, Michalany NS, Weckx LLM, Pimentel DRN, Hirata CHW, Alchorne MMA. The oral mucosa in leprosy: a clinical and histopathological study. Rev Bras Otorrinolaringol 2006;72(3):312-316.

Agrawal A, Pandit L, Dalal M, Shetty JP. Neurological manifestations of Hansen's disease and their management. Clin Neurol Neurosurg 2005;107:445-454.

Alcaïs A, Sanchez FO, Thuc NV, Lap VD, Oberti J, Lagrange PH *et. al.* Granulomatous Reaction to Intradermal Injection of Lepromin (Mitsuda Reaction) Is Linked to the Human *NRAMP1* Gene in Vietnamese Leprosy Sibships. J Infect Dis 2000;181:302–308.

Alcaïs A, Mira M, Casanova JL, Shurr E, Abel L. Genetic dissection of immunity in leprosy. Curr Opin immunol 2005;17:44-48.

Alcais A, Alter A, Antoni G, Orlova M, Thuc NV, Singh M, et *al.* Stepwise replication identifies a low-producing lymphotoxin-□ allele as a major risk factor for early-onset leprosy. Nat Genet 2007;39:517-522.

Araújo MG. Hanseníase no Brasil. Rev Soc Bras Med Trop 2003;36(3):373-382.

Barreto ML, Pereira SM, Ferreira AA. BCG vaccine: efficacy and indications for vaccination and revaccination. J Pediatr (Rio J) 2006;82(3):s45-s54.

Asseman C, Powrie F. Interleukin 10 is a growth factor for a population of regulatory T cells. Gut 1998:42:157-158.

Boyton RJ, Altmann DM. Natural killer cells, killer immunoglobulin-like receptors and human leucocyte antigen class I in disease. Clin Exp Immunol 2007;149:1-8.

Britton WJ, Lockwood DN. Leprosy. Lancet 2004;363:1209-1219.

Chen K, Huang J, Gong W, Iribarren B, Dunlop NM, Wang JM. Toll-like receptors in inflammation, infection and cancer. Int Immunopharmacol 2007;7:1271–2185.

Dessoukey MW, El Shiemy S, Sallam T. HLA and leprosy: Segregation and linkage study. Int J Dermatol 1996;35:257-264.

Ernesto IMR, Maria WRO, Ana LB, Ruth G, Angela CMP, Maria AL *et. al.* Situação epidemiológica da hanseníase no Brasil, 2001-2006. 2007. Disponível em http://www.paho.org/portuguese/ad/dpc/cd/painel-bra.pdf. Acesso: 05/11/2007.

Feitosa MF, Borecki I, Krieger H, Beiguelman B, Rao DC. The genetic epidemiology of leprosy in a Brazilian population. Am J Hum Genet 1995;56:1179-1185.

Ferreira FR, Goulart LR, Silva HD, Goulart IM. Susceptibility to leprosy may be conditioned by an interaction between the NRAMP1 promoter polymorphisms and the lepromin response. Int J Lepr Other Mycobact Dis 2004;72(4):457-467.

Fine PEM. Natural history of leprosy – Aspects relevant to a leprosy vaccine. Int J Leprosy 1983; 51:553-555.

Fine PEM, Carneiro IAM, Milstien JB, Clements CJ. Issues relating to the use of BCG in immunization programmes. WHO/B&V 1999. Disponível em: http://www.who.int/vaccines-documents/DocsPDF99/www9943.pdf> Acesso em: 5 nov. 2007.

Fitness J, Tosh K, Hill AVS. Genetics of susceptibility of leprosy. Genes Immun 2002:3;441-453.

Foss NT. Aspectos imunológicos da hanseníase. Medicina, Ribeirão Preto 1997;30:335-339.

Gaudieri S, DeSantis D, McKinnon E, Moore C, Nolan D, Witt CS *et al.* Killer immunoglobulin-like receptors and HLA act both independently and synergistically to modify HIV disease progression. Genes Immun 2005,6:683-690.

Gorodezky C, Flores J, Arievalo N, Castro LE, Silva A, Rodr! guez O. Tuberculoid leprosy in Mexicans is associated with HlLA-DR3. Lepr Rev 1987;58:401-406.

Goulart IMB, Figueiredo F, Coimbra T, Foss NT. Detection of transforming growth factor-b1 in dermal lesions of different clinical forms of leprosy. Am J Pathol 1996;148:911-917.

Goulart IMB, Mineo JR, Foss NT. Production of transforming growth factor-beta 1 (TGF-beta1) by blood monocytes from patients with different clinical forms of leprosy. Clin Exp Immunol 2000;122(3):330-334.

Goulart IMB, Penna GO, Cunha G. Imunopatologia da hanseníase: a complexidade dos mecanismos da resposta imune do hospedeiro ao *Mycobacterium leprae*. Rev Soc Bras Med Trop 2002;35:365-375.

Goulart LR, Ferreira FR, Goulart IM. Interaction TaqI polymorphism at exon 9 of the vitamin D receptor gene with the negative lepromin responsemay favor the occurrence of leprosy. FEMS Immunol Med Microbiol 2006;48:91-98.

Hansen A. Baccilus leprae. Norsk Mag Laegevidenskaben 1874;9:1-21.

Harboe M, Aseffa A, Leekassa R. Challenges presented by nerve damage in leprosy. Lepr Rev 2005;76(1):5-13.

Hastings RC, Gillis TP, Krahenbuhl JL, Fransblau, SG. Leprosy. Clin Microb Rev 1988;1(3):330-348.

Hegazy AA, Abdel-Hamid IA, Ahmed el-SF, Hammad SM, Hawas SA. Leprosy in a high-prevalence Egyptian village: epidemiology and risk factors. Int. J. Dermatol. 2002;41(10):681-686.

Hogeweg M, Keunen JEE. Prevention of blindness in leprosy and the role of the Vision 2020 Programme. Eye 2005;19:1099-1105.

Kakhoo SI, Thio CL, Martin MP, Brooks CR, Gao X, Astemborski J et al. HLA and NK cell inhibitory receptor genes in resolving hepatitis C vírus infection. Science 2004;305:872-874.

Kang TJ, Chae GT. Detection of Toll-like receptor 2 (TLR2) mutation in the lepromatous leprosy patients. FEMS Immunol Med Microbiol 2001;31:53-58.

Kasahara T, Hooks JJ, Dougherty SF, Oppenheim JJ. Interleukin 2-mediated immune interferon (IFN-gamma) production by human T cells and T cell subsets. J Immunol 1983;130:1784-1789.

Kiszewski CA, Becerril E, Baquera J, Aguilar LD, Hernández-Pando R. Expression of transforming growth factor-beta isoforms and their receptors in lepromatous and tuberculoid leprosy. Scand J Immunol 2003;57(3):279-285.

Lee SB, Kim BC, Jin SH, Park YG, Kim SK, Kang TJ. et al. Missense mutations of the interleukin-12 receptor beta 1(IL12RB1) and interferon-gamma receptor 1(IFNGR1) genes are not associated with susceptibility to lepromatous leprosy in Korea. Immunogenetics 2003;55:177-181.

Lynn WA, Lightman S. The eye in systemic infection. Lancet 2004;364:1439-1450.

Lopéz-Vazquéz A, Miña-Blanco A, Martínez-Borra J, Njobvu PD, Suárez-Alvarez B, Blanco-Gelaz MA et al. Interaction Between KIR3DL1 and HLA-B*57 Supertype Alleles Influences the Progression of HIV-1 Infection in a Zambian Population. Hum Immunol 2005;66:285-289.

López-Vázquez A, Rodrigo L, Martínez-Borra M, Pérez R, Rodríguez M, Fdez-Moreira JL et al. Protective effect of the HLA-Bw4I80 epitope and the Killer cell immunoglobulin-like receptor 3DS1 gene against the development of hepatocellular carcinoma in patients with Hepatitis C Virus infection. J Infect Dis 2005;192:162-165.

Malhotra D, Darvishi K, Sood S, Sharma S, Grover C, Relhan V et. al. IL-10 promoter single nucleotide polymorphisms are significantly associated with resistance to leprosy. Hum Genet 2005;118:295-300 (A).

Malhotra D, Relhan V, Reddy BSN, Bamezai R. TLR2 Arg677Trp polymorphism in leprosy:

revisited. Hum Genet 2005;116:413-415 (B).

Martelli CMT, Stefani MMA, Penna GO, Andrade ALSS. Endemias e epidemias brasileiras, desafios e perpectivas da investigação clínica: hanseníase. Rev Bras Epidemiolol 2002;5(3):273-285.

Martin MP, Gao X, Lee JH, Nelson GW, Detels R, Goedert JJ *et al*. Epistatic interaction between *KIR3DS1* and *HLA-B* delays the progression to AIDS. Nat Gen 2002;31:429-434.

Martin MP, Qi Y, Gao X, Yamada E, Martin JN, Pereyra F *et al.* Innate partnership of HLA-B and KIR3DL1 subtypes against HIV-1. Nat Gen 2007;39:733-740.

Martins ACC, Castro JC, Moreira JS. Estudo retrospectivo de dez anos em endoscopia das cavidades nasais de pacientes com hanseníase. Rev Bras Otorrinolaringol 2005;71(5):609-616.

McVicar DW, Burshtyn DN. Intracellular signaling by the killer immunoglobulin-like receptors and Ly 49. Sci STKE 2001;re1(75):1-9.

Méndez A, Granda H, Meenagh A, Contreras S, Zavaleta R, Mendoza F *et al.* Study of KIR genes in tuberculosis patients. Tissue Antigens 2006;68:386-389.

Meyer CG, May J, Stark K. Human leukocyte antigens in tuberculosis and leprosy. Trends in Microbiol 1998;6:148-154.

Miller EN, Jamielson SE, Joberty C, Fakiola M, Hudson D, Peacock CS, et al. Genome-wide scans for leprosy and tuberculosis susceptibility genes in Brazilians. Genes Immunn 2004;5:63-67.

Mira MT, Alcaïs A, di Pietrantonio T, Thuc NV, Phuong MC, Abel L *et al.*. Segregation of HLA/TNF region is linked to leprosy clinical spectrum in families displaying mixed leprosy subtypes. Genes Immun 2003;4:67-73.

Mira MT, Alcaïs A, Thuc NV, Moraes MO, Flumeri CD, Thai VH *et al.* Susceptibility to leprosy is associated with PARK2 and PACRG. Nature 2004;427(6975):636-640.

Mira, MT. Genetic host resistance and susceptibility to leprosy. Microbes Infect 2006;8:1124-1131.

Monot M, Honore N, Garnier T, Araoz R, Coppe JY, Lacroix C, et al. On the origin of leprosy. Science 2005;308:1040-1042.

Montes-Cano MA, Caro-Oleas JL, Romero-Gómez M, Diago M, Andrade R, Carmona I *et al*. HLA-C and KIR genes in hepatitis C vírus infection. Hum immunol 2005;66:1106-1109.

Moraes MO, Pacheco AG, Schonkeren JJ, Vanderborght PR, Nery JAC, Santos AR, et al. Interleukin-10 promoter single-nucleotide polymorphisms as markers for disease susceptibility and disease severity in leprosy. Gen Immun 2004;5:592–595.

Morahan G, Kaur G, Singh M, Rapthap CC, Kumar N, Katoch K, *et al.* Association of variants in the *IL12B* gene with leprosy and tuberculosis. Tissue Antigens 2007;69(suppl.1):234-236.

Moschella SL. An update on the diagnosis and treatment of leprosy. J Am Acad Dermatol 2004;51:417-426.

Naafs O . Treatment of Leprosy: science or politics? Trop Med Int Health 2006;11(3):268-278.

O'Connor GM, Hart OM, Gardiner CM. Putting the natural killer cell in its place. Immunology 2005;117:1-10.

Ohyama H, Ogata K, Takeuchi K, Namisato M, Fukutomi Y, Nishimura F. Polymorphism of the 5' flanking region of the IL-12 receptor \(\mathbb{G} \)2 gene partially determines the clinical types of leprosy through impaired transcriptional activity. J Clin Pathol 2005;58:740-743.

Opramolla DVA. Terapêutica da hanseníase. Medicina, Ribeirão Preto 1997;30:345-350.

Pedley JC, Geater JG. Does droplet infection play a role in the transmission of leprosy? Lepr Rev 1976;47:97-102.

Qi Y, Martin MP, Gao X, Jacobson L, Goedert JJ, Buchbinder S *et al.* KIR/HLA Pleiotropism: Protection against Both HIV and Opportunistic Infections. PLOS Pathog 2006;2(8):741-745.

Rajagopalan S, Long EO. A human histocompatibility leukocyte antigen (HLA)-G–specific receptor expressed on all natural killer cells. J Exp Med 1999;189(7):1093-1099.

Rajagopalan S, Long EO. Understanding how combinations of HLA and KIR genes influence disease. J Exp Med 2005;201(7):1025-1029.

Ramaprasad P, Fernando A, Madhale S, Rao JR, Edward VK, Samson PD, *et al.* Transmission and protection in leprosy: indications of the role of mucosal immunity. Lepr Rev 1997;68:301-315.

Ridley DS, Jopling WH. Classification of leprosy according to immunity: A five group system. Int J Lepr Other Mycobact Dis 1966;34(3):255-273.

Roy S, McGuire W, Mascie-Taylor CGN, Hazra SK, Hill AVS, Kwiatkowski D. Tumor Necrosis Factor Promoter Polymorphism and Susceptibility to Lepromatous Leprosy. J Infect Dis 1997;176:530–532.

Roy S, Frodsham A, Saha B, Hazra SK, Mascie-Taylor CGN, Hill AVS. Association of vitamin D receptor genotype with leprosy type. J Infect Dis 1999;179:187–191.

Santos AR, Suffys PN, Vanderborght PR, Moraes MO, Vieira LMM, Cabello PH et. al. Role of tumor necrosis factor—alpha and interleukin-10 promoter gene polymorphisms in leprosy. J Infect Dis 2002;186:1687–1691.

Schurr E, Alcaïs A, de Leseleuc L, Abel L. Genetic predisposition to leprosy: a major gene reveals novel pathways of immunity to *Mycobacterium leprae*. Semin Immunol 2006;18:404-410.

Sieling PA, Wang X-H, Gately MK, Oliveros JL, McHugh T, Barnes PF, et al. IL-12 regulates T helper type 1 cytokine responses in human infectious disease. J Immunol

1994;153:3639-3647.

Sieling PA, Modlin RL. Regulation of cytokine patterns in leprosy. Ann N Y Acad Sci 1994;730:42-52.

Silva CL, Foss NT. Tumor necrosis factor in leprosy patients. J Infect Dis 1989;159:787-790. Siddiqui MR, Meisner S, Tosh K, Balakrishnan K, Ghei S, Fisher SE *et al.* A major susceptibility *locus* for leprosy in India maps to chromosome 10p13. Nat Genet 2001;27:439-441.

Suh Y, Vijg J. SNP discovery in associating genetic variation with human disease phenotypes. Mut Res 2005;573:41-53.

Tosh K, Ravikumar M, Bell JT, Meisner S, Hill AVS, Pitchappan R. Variation in MICA and MICB genes and enhanced susceptibility to paucibacillary leprosy in South India. Hum Mol Genet 2006;15(19):2880-2887.

Ustianowski AP, Lockwood DNJ. Leprosy: current diagnostic and treatment approaches. Curr Opin Infect Dis 2003;16:421-427.

Vanderborght PR, Pacheco AG, Moraes ME, Antoni G, Romero M, Verville A et. al. HLA-DRB1*04 and DRB1*10 are associated with resistance and susceptibility, respectively, in Brazilian and Vietnamese leprosy patients. Genes Immun 2007;8(4):320-324.

Vejbaesya S, Mahaisavariya P, Luangtrakool P, Sermduangprateep C. TNF alpha and NRAMP1 polymorphisms in leprosy. J Med Assoc Thai 2007;90(6):1188:1192.

Visentainer JEL, Tsuneto LT, Serra MF, Peixoto PRF, Petzl-Eler ML. Association of leprosy with HLA-DR2 in a Southern Brazilian population. Braz J Med Biol Res 1997;30:51-59.

Walker SL, Lockwood DNJ. The clinical and immunological features of leprosy. Br Med Bull 2006;77-78:103-121.

Walker SL, Lockwood DNJ. Leprosy. Clin Dermatol 2007;25:165-172.

WHO. Global leprosy situation. Weekly Epidemiological Report, 2007;82:225-232.

WHO. The leprosy burden at the end of 2005. Disponível em: http://www.who.int/lep/situation/BurdenEnd2005.pdf. Acesso em: 5 nov. 2007.

Artigo "INFLUÊNCIA DE POLIMORFIRMOS DE GENES KIR E DE CITOCINAS NA IMUNOPATOLOGIA DA HANSENÍASE", pág. 33-66 submetido para publicação, aguardando resultado.

Address correspondence:

Dra Jeane Eliete Laguila Visentainer Universidade Estadual de Maringá, Departamento de Análises Clínicas Av. Colombo, 5790; Maringá – PR – Brasil; 87020-900 Telefone (+55 44) 3261-4864 / FAX: (+55 44) 3261-4860 E-mail: jelvisentainer@uem.br

CAPÍTULO III

CONCLUSÕES

Neste estudo, as análises das frequências de genes *KIR* e de seus ligantes HLA de classe I, além de polimorfismos únicos de genes de citocinas em indivíduos com hanseníase e/ou suas formas clínicas e indivíduos saudáveis da nossa região permitiram algumas conclusões:

- Quando as frequências de genes KIR foram comparadas entre o grupo com hanseníase
 per se e os controles, não foi possível verificar diferenças estatisticamente
 significativas.
- Quando as frequências de genes KIR foram comparadas entre os subgrupos de hanseníase:
- Foi observada associação negativa do gene KIR2DS3 com a forma TT da hanseníase em relação ao grupo com a forma LL.
- Foi observada associação negativa de KIR2DL1 C2 entre os pacientes com a forma
 B em relação aos controles e aos pacientes TT.
- > Uma associação positiva entre KIR2DL1-C2/C2 foi observada entre pacientes com a forma TT em relação aos outros subgrupos LL e B.
- Associações positivas de KIR3DL2-A3/11 foram observadas em pacientes com a forma B em relação aos pacientes LL e aos controles.
- ➤ Uma associação negativa de *KIR2DL3-C1* e *KIR2DL3-C1/C1* foi observada em pacientes com a forma TT em relação aos controles e aos subgrupos.

Quando as frequências de polimorfismos únicos de nucleotídeos de genes de citocinas foram avaliadas:

➢ Foi verificada uma associação positiva do genótipo TNF-308GG com a hanseníase per se e, consequentemente, uma associação negativa de TNF-308GA/AA com o mesmo grupo de pacientes.

PERSPECTIVAS FUTURAS

Como este foi o primeiro estudo que avaliou a influência de genótipos *KIR* e seus ligantes HLA de classe I na ocorrência de hanseníase e/ou suas formas clínicas, o recrutamento de um número maior de pacientes já está sendo realizado. O objetivo será definir com mais clareza o papel dos genes *KIR* e seus ligantes na imunopatologia da hanseníase e nas suas formas clínicas.

Além disso, a tipificação HLA de alta resolução do *locus* C do MHC pode permitir uma melhor definição da influência dos ligantes de KIR na ativação e/ou inibição das células *Natural Killer* e o desenvolvimento da resposta imune no hospedeiro.

Livros Grátis

(http://www.livrosgratis.com.br)

Milhares de Livros para Download:

<u>Baixar</u>	livros	de	Adm	<u>inis</u>	tra	ção

Baixar livros de Agronomia

Baixar livros de Arquitetura

Baixar livros de Artes

Baixar livros de Astronomia

Baixar livros de Biologia Geral

Baixar livros de Ciência da Computação

Baixar livros de Ciência da Informação

Baixar livros de Ciência Política

Baixar livros de Ciências da Saúde

Baixar livros de Comunicação

Baixar livros do Conselho Nacional de Educação - CNE

Baixar livros de Defesa civil

Baixar livros de Direito

Baixar livros de Direitos humanos

Baixar livros de Economia

Baixar livros de Economia Doméstica

Baixar livros de Educação

Baixar livros de Educação - Trânsito

Baixar livros de Educação Física

Baixar livros de Engenharia Aeroespacial

Baixar livros de Farmácia

Baixar livros de Filosofia

Baixar livros de Física

Baixar livros de Geociências

Baixar livros de Geografia

Baixar livros de História

Baixar livros de Línguas

Baixar livros de Literatura

Baixar livros de Literatura de Cordel

Baixar livros de Literatura Infantil

Baixar livros de Matemática

Baixar livros de Medicina

Baixar livros de Medicina Veterinária

Baixar livros de Meio Ambiente

Baixar livros de Meteorologia

Baixar Monografias e TCC

Baixar livros Multidisciplinar

Baixar livros de Música

Baixar livros de Psicologia

Baixar livros de Química

Baixar livros de Saúde Coletiva

Baixar livros de Serviço Social

Baixar livros de Sociologia

Baixar livros de Teologia

Baixar livros de Trabalho

Baixar livros de Turismo