



Revista Brasileira de Cirurgia
Cardiovascular/Brazilian Journal of
Cardiovascular Surgery

ISSN: 0102-7638

revista@sbccv.org.br

Sociedade Brasileira de Cirurgia
Cardiovascular

Francischetti, Ieda; Bitu Moreno, José; Scholz, Martin; Bonetti Yoshida, Winston
Os leucócitos e a resposta inflamatória na lesão de isquemia-reperusão
Revista Brasileira de Cirurgia Cardiovascular/Brazilian Journal of Cardiovascular Surgery,
vol. 25, núm. 4, outubro-diciembre, 2010, pp. 575-584
Sociedade Brasileira de Cirurgia Cardiovascular
São José do Rio Preto, Brasil

Disponível em: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=398941879023>

- Como citar este artigo
- Número completo
- Mais artigos
- Home da revista no Redalyc

redalyc.org

Sistema de Informação Científica
Rede de Revistas Científicas da América Latina, Caribe, Espanha e Portugal
Projeto acadêmico sem fins lucrativos desenvolvido no âmbito da iniciativa Acesso Aberto

Os leucócitos e a resposta inflamatória na lesão de isquemia-reperfusão

Leukocytes and the inflammatory response in ischemia-reperfusion injury

Ieda FRANCISCHETTI¹, José Bitu MORENO², Martin SCHOLZ³, Winston Bonetti YOSHIDA⁴

RBCCV 44205-1230

Resumo

Os eventos de isquemia-reperfusão desencadeiam uma resposta inflamatória sistêmica que pode levar a lesões celulares e até falência de órgãos. Tais repercussões são notadas no pós-operatório de cirurgias, em especial, com o uso de circulação extracorpórea. Sabe-se, atualmente, que os leucócitos exercem importante papel neste processo. Assim, este estudo aborda o papel dos leucócitos na fisiopatologia das lesões de isquemia-reperfusão e a ativação das cascatas inflamatórias por esse processo e procura auxiliar na compreensão destes mecanismos assim como trazer contribuições acerca das abordagens terapêuticas que possam atenuá-los. Esta revisão bibliográfica retrospectiva foi realizada a partir de documentos científicos publicados nos últimos dez anos, em português e inglês, indexados em bases de dados internacionais Medline e SciELO e de textos clássicos relacionados. Os descritores pesquisados foram: isquemia-reperfusão, leucócitos, resposta inflamatória, circulação extracorpórea, efeitos adversos e apoptose.

Descritores: Circulação extracorpórea. Leucócitos. Isquemia. Traumatismo por perfusão.

Abstract

The events of ischemia-reperfusion injury triggers a systemic inflammatory response and can lead to cellular injury and organ failure. Such effects are noted in the post-operative recovery, especially with the use of cardiopulmonary bypass. Nowadays, it is known that leukocytes play an important role in this process. Therefore, this study addresses the role of leukocytes in the physiopathology of ischemia-reperfusion injuries and activation of inflammatory cascades through this process and seek to help in the understanding of these mechanisms as well as to bring contributions on the therapeutic approaches that can mitigate them. This retrospective review was performed from indexed scientific papers published over the last ten years in Portuguese and English in international databases MEDLINE and SciELO and related classic texts. The descriptors investigated were: ischemia-reperfusion, leukocytes, inflammatory response, cardiopulmonary bypass, adverse effects and apoptosis.

Descriptors: Extracorporeal circulation. Leukocytes. Ischemia. Reperfusion injury.

1. Doutorado; Coordenadora do Programa de Desenvolvimento Docente da Faculdade de Medicina de Marília.
2. Pós-doutorado; Chefe da Disciplina de Cirurgia Vascular da Faculdade de Medicina de Marília.
3. Doutorado; Professor Adjunto do Departamento de Clínica Cirúrgica do Trauma e Mão da Universidade Heinrich-Heine, Düsseldorf, Alemanha.
4. Livre-docente; Professor Adjunto da Disciplina de Cirurgia Vascular da Universidade Estadual Paulista, Botucatu, SP.

Botucatu, São Paulo, Brasil Universidade Heinrich-Heine, Düsseldorf, Alemanha.

Endereço para correspondência:

Ieda Francischetti. Rua Doutor Augusto Barreto, 440 - Bairro Maria Izabel - Marília, SP, Brasil - CEP 17516-033.

E-mail: iedafster@googlemail.com

Trabalho realizado na Faculdade de Medicina de Marília (Famema), Marília, São Paulo, Brasil e Universidade Estadual Paulista, Unesp,

Artigo recebido em 27 de agosto de 2010
Artigo aprovado em 25 de outubro de 2010

576

Os RLO e produtos da reação inflamatória funcionam como quimiotáticos, atraindo e ativando os leucócitos, os quais liberam várias enzimas proteolíticas, como elastases, hidrolases, mieloperoxidasas e proteases, causando destruição tecidual e amplificando a resposta inflamatória e a quimiotaxia [3,4,6].

INTERAÇÕES CELULARES ENVOLVENDO A RESPOSTA INFLAMATÓRIA

Os leucócitos são as principais células sanguíneas envolvidas na resposta inflamatória, embora plaquetas e eritrócitos também participem. Os leucócitos são classificados em neutrófilos (40%-75%), linfócitos (20%-50%), monócitos (2%-10%), eosinófilos (1%-6%) e basófilos (<1%). Destes, os neutrófilos são os mais importantes na patogênese da inflamação. São as células predominantes nas primeiras 6 a 24 horas nas inflamações agudas [13]. Medem de 12 a 18 micrômetros, duram de 7-10 horas na circulação e sofrem apoptose em 24 horas.

As principais alterações da inflamação aguda ocorrem: 1) no calibre vascular com vasodilatação (com ou sem vasoconstricção transitória anterior) que levam a um aumento no fluxo sanguíneo, 2) alterações estruturais na microcirculação, que permitem o extravasamento de proteínas plasmáticas para o interstício em forma de exsudato inflamatório (edema) e 3) na migração de leucócitos da microcirculação e seu acúmulo no local de lesão inicial [13-16].

Logo após esta lesão inicial, ocorre vasodilatação e aumento da permeabilidade endotelial, provocando aumento da pressão hidrostática e diminuição da pressão osmótica do plasma, pela saída de líquido rico em proteínas. A perda de líquido resulta em concentração elevada de hemácias e aumento de viscosidade sanguínea, deixando o fluxo mais lento (estase), e contribuindo para que os leucócitos (especialmente os neutrófilos) se movam para as camadas mais periféricas da corrente sanguínea, iniciando a chamada marginação leucocitária ao longo do endotélio vascular [6].

Em função da inflamação, após o processo de marginação, tanto células endoteliais quanto os leucócitos circulantes são ativados pelas substâncias inflamatórias circulantes. Inicia-se, então, a fase de rolamento dos leucócitos que por meio da exposição de seus receptores, L-selectinas, e a interação destes com os receptores P-selectinas das células endoteliais ativadas, desenvolvem uma fase de adesão frouxa com as células endoteliais que produzem este processo de rolamento [3-6]. A adesão firme ocorre posteriormente, por meio do contato das integrinas leucocitárias com as imunoglobulinas endoteliais [3-6].

Assim, no início do processo destacam-se as selectinas, dentre elas a P-selectina, que participa apenas no rolamento, enquanto a E-selectina participa tanto no rolamento quanto

na adesão de leucócitos ao endotélio, como destacamos a seguir:

1. A P-selectina é uma glicoproteína intracelular presente nas plaquetas e no endotélio, que quando expressa, liga-se principalmente aos neutrófilos, sendo essa ligação normalmente induzida pelo TNF e IL-1;

2. A E-selectina (ELAM-1), também exposta pelo endotélio ativado, é responsável pela adesão da maioria dos grupos leucocitários, principalmente no estágio inicial [6];

3. A L-selectina está presente na superfície da maioria dos neutrófilos, monócitos e linfócitos, participa do início do processo de adesão dos leucócitos ao endotélio [6,14].

Em seguida, o processo caminha para a forte adesão quando participam as integrinas nos leucócitos e as imunoglobulinas nas células endoteliais. As integrinas são proteínas transmembrana da superfície celular que reagem a sinais de ativação celular e se ligam a imunoglobulinas e à matriz extracelular. Cada integrina contém cadeias α e β , com estruturas características, e classificadas segundo sua cadeia β :

1. As $\beta 1$ -integrinas, também chamadas de *very late antigen* (VLA), estão presentes em leucócitos e contêm muitas subunidades de $\alpha 1$ a $\alpha 6$. A integrina $\alpha 4 \beta 1$ (VLA-4 ou CD49d) é importante com relação à adesão leucocitária-endotelial, pois interage com a molécula de adesão celular vascular (VCAM-1);

2. As $\beta 2$ -integrinas são rapidamente apresentadas pelos leucócitos em reação a quadros agudos. São $\beta 2$ -integrinas as LFA-1 (também denominadas CD11a/CD18 ou $\alpha L \beta 2$), e MAC-1 (CD11b/CD18 ou $\alpha M \beta 2$). As integrinas MAC-1 e LFA-1 são as mais estudadas, sendo que a integrina MAC-1, em particular, desempenha papel primordial tanto na adesão quanto na diapedese de todos os leucócitos [15,16].

As imunoglobulinas são expressas nas células endoteliais como receptores para integrinas leucocitárias. A VCAM-1 e a molécula de adesão intracelular-1 (ICAM-1) são os principais receptores para as $\beta 2$ -integrinas dos leucócitos [6,14,15].

Após a forte adesão ao endotélio, os leucócitos migram através de junções interendoteliais (diapedese) e se dirigem aos sítios de inflamação guiados pelos fatores quimiotáticos [6] (Figura 2).

Tanto a adesão como a diapedese leucocitárias são afetadas por mediadores químicos da inflamação, os quais, além do efeito quimiotático, podem gerar uma cascata capaz de ampliar e liberar outros fatores estimulantes. A quimiotaxia envolve a ligação de mediadores químicos ou agentes quimiotáticos a receptores específicos na superfície da proteína G de leucócitos que ativa a via da fosoinositol-3 quinase (IP-3K). Essas alterações causam aumento do cálcio citosólico e ativam as guanosinas trifosfatases (GTPases), favorecendo a apresentação de

pseudópodes e o movimento leucocitário. Além da locomoção, os agentes quimiotáticos também induzem à ativação dos leucócitos com todas suas consequências: produção de metabólitos do ácido aracdônico; degranulação e secreção de enzimas lisossômicas; secreção de citocinas, assim como maior expressão de moléculas de adesão e maior exposição das integrinas.

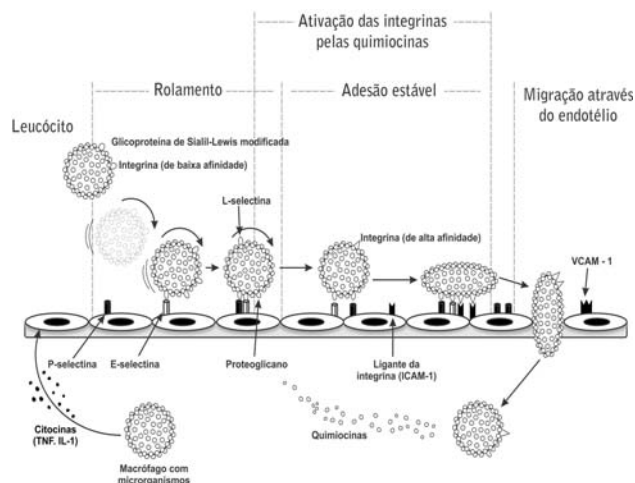


Fig. 2 - Etapas do processo de migração leucocitária.

Entre os mediadores da inflamação, encontram-se: aminas vasoativas (histamina, serotonina), metabólitos do ácido aracdônico (prostaglandinas, leucotrienos e lipoxinas), proteínas plasmáticas (sistemas do complemento, das cininas e da coagulação), fator de ativação das plaquetas (PAF), citocinas (TNF, e IL-1), óxido nítrico (NO), componentes lisossômicos dos leucócitos e RLO. Destes, os produtos do metabolismo do ácido aracdônico, fragmentos do complemento e as citocinas parecem ter ação fundamental na quimiotaxia [3-5].

A histamina e a serotonina estão entre os primeiros mediadores químicos liberados durante a inflamação. São encontrados nos mastócitos, nos basófilos e nas plaquetas do sangue. A liberação dos mastócitos é desencadeada por diferentes fatores como reações imunológicas envolvendo IgE, fragmentos do complemento C3a e C5a, citocinas (IL-1, IL-18) e fatores liberadores de histamina derivados de leucócitos. A liberação das plaquetas é estimulada após contato com colágeno, trombina, difosfato de adenosina (ADP), complexos antígeno-anticorpo e fatores de ativação das plaquetas.

Os metabólitos do ácido aracdônico também são importantes mediadores químicos da inflamação e agentes quimiotáticos. A partir do ácido aracdônico, por meio da via da lipooxigenase são formados os leucotrienos, dentre eles, o leucotrieno B₄ (LTB₄), que se liga a receptores específicos na superfície dos leucócitos dando origem a uma série de respostas que incluem a ativação de adesão

molecular das integrinas β_2 e aderência à célula endotelial. Os leucotrienos C4 e D4 e o TxA₂ afetam o fluxo sanguíneo e a perfusão pela ação direta na microcirculação. Pela via da ciclooxigenase são liberados a prostaciclina (PGI₂) e o tromboxane A₂ (TxA₂). A PGI₂ causa vasodilatação e inibe a agregação plaquetária, enquanto o TxA₂, sintetizado ao nível das plaquetas, causa forte vasoconstrição e induz fortemente à agregação plaquetária. O TxA₂ é um forte quimiotático para os neutrófilos e promove a ativação e a adesão dos mesmos ao endotélio [5,6].

Os fragmentos do complemento estão também entre os mais potentes agentes quimiotáticos. São proteínas plasmáticas que quando ativadas se tornam proteases que degradam outras proteínas do complemento, formando uma cascata. A ativação do complemento pode se dar por diversas vias, entre as quais a clássica (complexo Ag-Ac dependente, via deposição de IgM nos tecidos isquêmicos) e a via alternativa (hidrólise dependente), sendo que ambas causam a clivagem de C3, cujos produtos levam à lise celular, quimiotaxia, opsonização e alterações na permeabilidade vascular. Os fragmentos C3a e C5a são importantes iniciadores da ativação neutrofílica e da produção de interleucina-8 (IL-8) [4,17].

As citocinas pró-inflamatórias são produzidas principalmente por linfócitos e macrófagos, mas também por células do endotélio [18]. As duas principais citocinas na inflamação aguda são o TNF- α e as interleucinas (IL-1, IL-6 e IL-8), que são importantes mediadores endógenos das moléculas de adesão. Sob influência das citocinas, há exposição de cargas negativas na superfície das células endoteliais (fase de rolamento e adesão), ativando a pré-caliceína que, então, converte-se em caliceína e ativa o fator XII, o qual, ativado, ativa os neutrófilos. A degranulação neutrofílica, induzida por TNF- α ou pelo fator XIIa, leva à destruição da arquitetura endotelial vascular por meio da liberação de enzimas proteolíticas, como elastase e colagenase [4-6].

A maioria dos agentes quimiotáticos tem meia-vida curta, sendo inativados por enzimas ou por inibidores.

Proteínas lisossômicas de neutrófilos e monócitos, quando liberadas, podem também contribuir para a resposta inflamatória. Os neutrófilos têm grânulos específicos, menores que contêm lisozima, colagenase, gelatinase, lactoferrina, ativador do plasminogênio, histaminase; e grânulos azurófilos, maiores, com mieloperoxidase, fatores bactericidas (lisozima, defensinas), hidrolases ácidas e várias proteases neutras (elastase, catepsina G, colagenases). Esses grânulos podem descarregar seus conteúdos nos vacúolos fagocitários ou, alternativamente, os conteúdos podem ser excretados diretamente no espaço extracelular ou liberado após a morte celular. As proteases ácidas degradam proteínas, bactérias e fragmentos somente dentro dos fagolisossomos, enquanto as proteases neutras

são capazes de degradar os componentes extracelulares em um pH neutro. Os componentes lisossômicos podem aumentar ainda mais a permeabilidade vascular e a quimiotaxia, além de causar dano tecidual [6].

Outro mediador da resposta inflamatória que também age alterando tônus e permeabilidade vascular além de ser agente quimiotático é o óxido nítrico (NO). O NO é sintetizado pela enzima óxido nítrico sintetase (NOS), presente no endotélio, que é ativada pelo aumento do cálcio intracelular ou pelos macrófagos após indução por determinadas citocinas, como interferon- γ . Além da vasodilatação, da inibição da agregação e adesão plaquetárias, o óxido nítrico também atua como um mecanismo compensatório para reduzir o recrutamento leucocitário. O NO, por outro lado, pode combinar-se com os RLO levando à formação de metabólitos como o peroxinitrito (OONO⁻), S-nitrosotiol, e dióxido de nitrogênio (NO₂[•]), que são microbicidas, mas correm o risco de danificar as células do hospedeiro. O OONO⁻ ou seus produtos de decomposição podem iniciar a peroxidação lipídica sem a necessidade de ferro. Existem evidências que indicam que na isquemia e reperfusão existe uma estreita relação entre NO e endotelina [5,6,19]. A endotelina é um potente agente vasoconstrictor e responde a vários estímulos que aumentam os níveis de RNAm do pré-pró-peptídeo endotelina isoforma-1 (PPET-1) nas células endoteliais, entre eles: a isquemia, a trombina, lesão vascular e níveis baixos de NO. Este aumento de endotelina ocorre possivelmente a partir de metaloproteinases de matriz (gelatinase 1 e 2) que via receptor proteína G da membrana celular neutrofílica leva a exposição de suas β -integrinas e à adesão dos neutrófilos ao endotélio [20-22] (Figura 3).

Os RLO, além de mediadores químicos da resposta inflamatória, ativam diferentes vias mediadoras, tanto de expressão gênica (adaptação celular) como de apoptose. Níveis baixos ou moderados de RLO são controlados pelos

mecanismos antioxidantes endógenos, enquanto níveis elevados podem lesar o DNA das células, assim como proteínas e lipídios, acarretando respostas como proliferação, parada de crescimento, senescência e até morte celular (apoptose) [23].

APOPTOSE

A apoptose é um mecanismo de morte celular programada, regulado por comandos intracelulares capazes de eliminar células indesejáveis sem lesar células vizinhas e sem causar processo inflamatório adjacente. Trata-se de um processo celular fisiológico muito importante para a homeostase tecidual, mas pode também ser desencadeada por situações patológicas [6,23].

Descrita em 1972, tem seu mecanismo regulado por controle genético [24]. Neste processo, a membrana plasmática celular permanece íntegra enquanto as organelas se agrupam e a célula diminui de tamanho. A cromatina se prende à carioteca e pode ocorrer fragmentação do núcleo, enquanto se formam bolhas de citoplasma revestidas por membrana plasmática. Essas bolhas se desprendem e formam corpos apoptóticos, que são então reconhecidos e fagocitados sem que haja perda de integridade das membranas celulares, extravasamento de enzimas e processo inflamatório local, caracterizando, assim, importante diferença entre a apoptose e a necrose [6].

A via efetora da apoptose, via das caspases, é iniciada no citoplasma celular, por meio da ativação de proteínas do grupo das cisteína-proteases chamadas caspases (*cysteine-aspartic-acid-proteases*). As caspases identificadas em humanos são onze e dividem-se em dois tipos: iniciadoras, como as caspases 8 e 9, e efetoras, como as caspases 3 e 7 [24-26]. Após ocorrer a ativação de uma caspase ativadora, o programa de morte enzimática é iniciado. Já as caspases efetoras vão atuar clivando proteínas do citoesqueleto e levando à destruição do núcleo celular. São duas as vias iniciadoras das caspases: via extrínseca (de morte iniciada por receptor) e via intrínseca (mitocondrial). Ambas as vias confluem na via efetora [27] (Figura 3).

O ativador interno da via intrínseca, citocromo c (Figura 3), responde a alterações mitocondriais, alterações de transporte elétrico, perda de potencial transmembrana, lesão por óxido-redução e, ainda, à participação pró e anti-apoptótica da família de proteínas Bcl-2) ou a lesões do DNA celular resultantes de toxicidade ou radiação. Os ativadores da via extrínseca são da família do TNF e se ligam ao receptor TNF-R1 e à via do Fas. O TNF-R1 inicia o processo apoptótico ao se ligar ao receptor TNF de morte (TRADD) e à Fas-proteína de morte (FADD) [23]. O receptor Fas (APO-1 ou CD-95) se liga ao FasL, outro componente do grupo do TNF. O complexo Fas e Fas-L resulta na formação do complexo sinalizador indutor de morte (DISC),

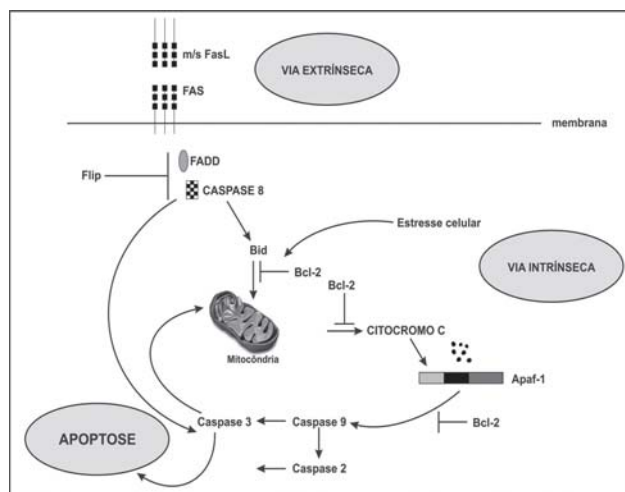


Fig. 3 - Vias intrínseca e extrínseca de ativação das caspases

o qual contém a FADD e ativa as caspases 8 e 10 [25].

As caspases podem ser inibidas pela proteína inibidora de apoptose (IAP), a qual pode ser deslocada pelo segundo ativador da caspase derivado da mitocôndria (SMAC) [26]. Estão sendo estudados inibidores das caspases na tentativa de reduzir a resposta inflamatória em modelos de isquemia-reperfusão cardíaca em ratos [28]. Neste sentido, por exemplo, resultados preliminares mostram que a administração endovenosa de Z-Val-Ala-DL-Asp-fluorometilketone (ZVAD-fmk) contribuiu, ao menos parcialmente, para a atenuação da apoptose dos cardiomiócitos [28].

Os RLO podem ativar numerosas vias de sinalização celular, e modular seja, direta ou indiretamente, as funções de muitas enzimas e fatores de transcrição por meio de sinais em efeito cascata. A dimensão e duração do estresse assim como o tipo celular envolvido são importantes fatores para determinar qual via será ativada [26].

Considerando a imensa rede inflamatória envolvida na lesão de isquemia-reperfusão, este quadro parece ser ainda mais complexo especificamente nos casos das isquemias miocárdicas, quando ao lado do tratamento da isquemia miocárdica, além da reperfusão, se soma o uso indispensável de CEC.

VANTAGENS E LIMITAÇÕES DO USO DA CEC

Após mais de meio século da primeira cirurgia cardíaca com uso de CEC, suas técnicas foram aperfeiçoadas pelo desenvolvimento de oxigenadores, cata-bolhas, materiais biocompatíveis, filtros e sistemas de bombeamento com vórtice centrífugo, entre outros, diminuindo a morbimortalidade do procedimento [29,30]. Hoje, o uso da CEC é rotina indispensável na maioria dos serviços de cirurgia cardíaca no mundo, possibilitando diferentes abordagens cirúrgicas com segurança e eficácia. Mesmo assim, traz consigo muitos efeitos indesejáveis, provocando complicações pulmonares, renais, neurológicas, hemodinâmicas e distúrbios de coagulação, que podem levar a disfunções e, ocasionalmente, até a falência de órgãos, o que justifica tentativas para aprimorá-la ainda mais [7,31-34].

Nas cirurgias cardíacas com CEC, existem mecanismos lesivos provocados pela isquemia e reperfusão, tanto nos pulmões como no coração, assim como pela ativação da resposta imunológica desencadeada pelo circuito. Alterações mecânicas de fluxo sanguíneo e hemodiluição, decorrentes do uso da CEC, podem causar ativação de neutrófilos polimorfonucleares (PMN) e das plaquetas, sendo que o principal mecanismo ativador destes parece ser o contato do sangue com as superfícies artificiais da CEC. Durante a CEC, a isquemia pulmonar, embora parcial, contribui em muito para as lesões secundárias à ação de

mediadores inflamatórios, pois o fluxo pelas artérias brônquicas supre apenas 20% da necessidade de oxigenação tissular pulmonar [7].

O uso de técnicas cirúrgicas minimamente invasivas, como as cirurgias cardíacas sem uso da CEC, surgiu, então, como alternativa principalmente em pacientes idosos, com múltiplas obstruções arteriais cardíacas, e outras comorbidades [35-38]. Ainda que muitos relatos clínicos refiram bons resultados com essas técnicas mini-invasivas, existem contraindicações específicas a serem consideradas, como dilatação cardíaca, reoperação, pericardite e necessidade de remodelação cardíaca [35-38].

Por outro lado, uma revisão da *American Heart Association Council* mostrou que os resultados comparativos entre abordagem com e sem o uso de CEC foram semelhantes entre os grupos. Entretanto, essa publicação não demonstrou ser a cirurgia sem CEC, sistemática e vantajosa ao uso da CEC. O estudo relacionou, como parâmetros, tempo de hospitalização, mortalidade, função neurológica e desempenho cardíaco pós-procedimento cirúrgico [38].

ATENUAÇÃO DA RESPOSTA INFLAMATÓRIA: ATUAÇÕES SOBRE OS NEUTRÓFILOS

Com o mesmo objetivo de atenuação da resposta inflamatória e das lesões de isquemia-reperfusão, outras abordagens foram propostas, como produção de neutropenia, ação de drogas atuando sobre aderência leucocitária e modificações nas soluções de cardioplegia visando à proteção celular.

A promoção de neutropenia através de filtro para depleção leucocitária (FDL) [11] e de radiação [39]; a associação entre NO e hipotermia durante a CEC, diminuindo a aderência dos leucócitos ao endotélio [40]; as modificações da solução de cardioplegia [41]; a heparinização da superfície do sistema de CEC; a adição de antiinflamatórios e de quelantes de RLO ao circuito [4,42-44], não foram suficientes para reduzir os marcadores inflamatórios no pós-operatório e para sustentar a padronização de quaisquer destas alternativas junto ao procedimento de CEC [45].

Em 1972, foram comercializados os primeiros FDLs [46]. No final da década de 90, eram amplamente utilizados na CEC durante a cardioplegia, tanto no sangue transfundido como no aspirado do circuito ou nas soluções de preservação [47-49].

Estudos clínicos iniciais indicaram efeitos benéficos de FDL na CEC, com menor liberação de enzimas leucocitárias, melhora na recuperação clínica, menor permanência em unidade de terapia intensiva (UTI) e custos mais baixos [50-52]. Entretanto, outros autores mostraram que o uso de FDL parecia ser menos efetivo que o esperado e sua

eficiência diminuía ao longo do tempo cirúrgico [53-55]. Observaram, ainda, que leucócitos presos nas malhas do filtro podiam ser ativados, liberando seus produtos na circulação [56,57]. Assim, a partir desse ponto, os FDLs foram menos utilizados por falta de evidências suficientes sobre seu benefício [58].

A abordagem imunorreguladora da apoptose representa novo enfoque no controle inflamatório relacionado à CEC. Pois se sabe hoje que o receptor de membrana Fas (CD95), conjugado com o ligante Fas (FasL), proteína produzida pelas células do sistema imunológico, além de induzir a apoptose, tem papel importante na regulação da proliferação celular e do crescimento tumoral. Assim, uma disfunção do Fas/FasL em células tissulares, protelando a apoptose, pode favorecer desordens proliferativas, enquanto uma menor atividade deste sistema apoptótico, nos PMNs, pode ter algum potencial terapêutico antiviral ou efeito anti-cancerígeno [18,59,60].

Ao interferir no tempo de vida das células, os receptores Fas/FasL podem funcionar como reguladores das respostas mediadas por PMNs [61]. Uma maior sobrevivência dos PMNs pode acarretar grande lesão tecidual pelo maior tempo de secreção de metabólitos tóxicos [62], enquanto um menor tempo de vida pode amenizar reações imunes [59,60].

O potencial terapêutico de um anticorpo anti-Fas, na inativação neutrofílica rápida, foi constatado em estudos *in vitro*, estudos *in vivo* em animais, e em estudo clínico com pacientes submetidos à cirurgia cardíaca [63-65]. Este grupo de pesquisadores desenvolveu um módulo de inibição leucocitária (*leukocyte inhibition module- LIM®*), aparentemente semelhante a um filtro biológico, mas com sua trama revestida por anticorpos anti-Fas. Esse módulo, quando introduzido na CEC, resultou em diminuição da hiperatividade neutrofílica, com ativação significativa da apoptose dessas células [65-68].

Apesar dessa abordagem parecer promissora ao reduzir a quantidade de marcadores inflamatórios e apresentar boa recuperação cardíaca tanto em modelo animal quanto na clínica cirúrgica em humanos, ainda requer estudos com maior número de casos.

CONCLUSÃO

A grande amplitude da resposta inflamatória secundária às lesões de isquemia-reperfusão e ao uso da CEC sinaliza para a necessidade de medidas que possam senão inibi-la ao menos atenuá-la. Assim, o controle dos fatores de risco, a redução de eventos isquêmicos cardiovasculares, a capacitação técnica para cirurgias sem CEC, assim como os avanços na terapêutica anti-inflamatória, são medidas a serem reforçadas enquanto pesquisas devem ser fomentadas para que esses objetivos sejam alcançados.

Embora o uso dos filtros leucocitários e de drogas bloqueadoras dos mediadores inflamatórios não tenham se comprovado definitivos na atenuação das lesões de isquemia-reperfusão, a utilização de técnicas combinadas parece ser mais promissora por intervir em diferentes pontos da rede inflamatória.

O uso de módulo de inibição leucocitária que atua sobre o complexo Fas/FasL por meio da ligação de imunoglobulina anti-CD95 ao CD-95 leucocitário (LIM) tem se mostrado um procedimento terapêutico seguro, com a imobilização exclusiva de leucócitos ativados sem interferir com o número de linfócitos e sem alterar com o sistema de coagulação do paciente.

A abordagem imunorreguladora pode trazer novas perspectivas, tanto agindo diretamente por meio de anticorpos contra mediadores inflamatórios, como na modulação de receptores de membrana celular responsáveis pela ativação, adesão, diapedese e quimiotaxia leucocitárias e ainda por meio da ativação ou inibição de proteínas das vias efetoras pró e anti-apoptóticas, firmando-se como um campo para contínuo aprofundamento.

REFERÊNCIAS

1. World Health Organization. Programmes and Projects: Cardiovascular disease [site na Internet]. Ginebra: WHO; 2009. [cited 2009 Apr 17]. Disponível em: http://www.who.int/cardiovascular_diseases/en/
2. Ministério da Saúde (BR). DATASUS. Indicadores de mortalidade: taxa de mortalidade específica por doenças do aparelho circulatório [site na Internet]. Brasília: DATASUS; 2009. [citado 2009 abr 17]. Disponível em: <http://tabnet.datasus.gov.br/cgi/tabcgi.exe?idb2007/c08.def>
3. Silveira M, Yoshida WB. Isquemia e reperfusão em músculo esquelético: mecanismo de lesão e perspectivas de tratamento. J Vasc Br. 2004;3(4):367-78.
4. Moura HV, Pomerantzeff PMA, Gomes WJ. Síndrome da resposta inflamatória sistêmica na circulação extracorpórea: papel das interleucinas. Rev Bras Cir Cardiovasc. 2001;16(4):376-87.
5. Yoshida WB. Radicais livres na síndrome da isquemia e reperfusão. Cir Vasc Angiol. 1996;12:82-95.
6. Mitchell RN, Kumar V, Abbas AK, Fausto N. Inflamação aguda e crônica. In: Robbins & Cotran: fundamentos de patologia. 7ª ed. Rio de Janeiro: Elsevier; 2006. p.29-54.
7. Clark SC. Lung injury after cardiopulmonary bypass. Perfusion. 2006;21(4):225-8.

8. Granger DN. Role of xanthine oxidase and granulocytes in ischemia-reperfusion injury. *Am J Physiol.* 1988;255(6 Pt 2):H1269-75.
9. Grace PA. Ischemia-reperfusion injury. *Br J Surg.* 1994;81(5):637-47.
10. Del Maestro RF, Planker M, Arfors KE. Evidence for the participation of superoxide anion radical in altering the adhesive interaction between granulocytes and endothelium, in vivo. *Int J Microcirc Clin Exp.* 1982;1(2):105-20.
11. Johnson D, Thomson D, Hurst T, Prasad K, Wilson T, Murphy F, et al. Neutrophil-mediated acute lung injury after extracorporeal perfusion. *J Thorac Cardiovasc Surg.* 1994;107(5):1193-202.
12. Kirschner RE, Fantini GA. Role of iron and oxygen-derived free radicals in ischemia-reperfusion injury. *J Am Coll Surg.* 1994;179(1):103-17.
13. Junqueira LC, Carneiro C. *Histologia básica.* 10ª ed. Rio de Janeiro:Guanabara Koogan;2004. p.223-37.
14. Bevilacqua MP, Nelson RM. Selectins. *J Clin Invest.* 1993;91(2):379-87.
15. Stewart M, Thiel M, Hogg N. Leukocyte integrins. *Curr Opin Cell Biol.* 1995;7(5):690-6.
16. Lu H, Ballantyne C, Smith CW. LFA-1 (CD11a/CD18) triggers hydrogen peroxide production by canine neutrophils. *J Leukoc Biol.* 2000;68(1):73-80.
17. Gourlay T, Asimakopoulos G, Taylor KM. Leukocyte biology and pathogenicity in cardiac surgery and cardiology: the need for leukocyte depletion. In: Matheis G, Moritz A, Scholz M, eds. *Leukocyte depletion in cardiac surgery and cardiology.* Basel:Karger;2002. p.1-12.
18. Mojcić CF, Levy JH. Aprotinin and the systemic inflammatory response after cardiopulmonary bypass. *Ann Thorac Surg.* 2001;71(2):745-54.
19. Cerqueira NF, Yoshida WB. Óxido nítrico. Revisão. *Acta Cir Bras.* 2002;17(6):417-42.
20. Gianetti J, Del Sarto P, Bevilacqua S, Vassalle C, De Filippis R, Kacila M, et al. Supplemental nitric oxide and its effect on myocardial injury and function in patients undergoing cardiac surgery with extracorporeal circulation. *J Thorac Cardiovasc Surg.* 2004;127(1):44-50.
21. Carvalho MHC, Nigro D, Lemos VS, Tostes RCA, Fortes ZB. Hipertensão arterial: o endotélio e suas múltiplas funções. *Rev Bras Hipertens.* 2001;8(1):76-88.
22. Fernandez-Patron C, Zouki C, Whittall R, Chan JS, Davidge ST, Filep JG. Matrix metalloproteinases regulate neutrophil-endothelial cell adhesion through generation of endothelin-1[1-32]. *FASEB.* 2001;15(12):2230-40.
23. Gulbins E, Jekle A, Ferlinz K, Grassmé H, Lang F. Physiology of apoptosis. *Am J Physiol Renal Physiol.* 2000;279(4):F605-15.
24. Kerr JF, Wyllie AH, Currie AR. Apoptosis: a basic biological phenomenon with wide-ranging implications in tissue kinetics. *Br J Cancer.* 1972;26(4):239-57.
25. Aggarwal BB. Signalling pathways of the TNF superfamily: a double-edged sword. *Nat Rev Immunol.* 2003;3(9):745-56.
26. Martindale JL, Holbrook NJ. Cellular response to oxidative stress: signaling for suicide and survival. *J Cell Physiol.* 2002;192(1):1-15.
27. Mitchell RN, Kumar V, Abbas AK, Fausto N. Adaptações celulares, lesão celular e morte celular. In: Robbins & Cotran: fundamentos de patologia. 7ª ed. Rio de Janeiro: Elsevier;2006. p.3-28.
28. Yaoita H, Ogawa K, Maehara K, Maruyama Y. Attenuation of ischemia/reperfusion injury in rats by a caspase inhibitor. *Circulation.* 1998;97(3):276-81.
29. Stephenson LH. History of cardiac surgery. In: Cohn LH, Edmunds LH Jr., eds. *Cardiac surgery in the adult.* New York:McGraw-Hill;2003. p.329.
30. Gomes WJ, Saba JC, Buffolo E. 50 anos de circulação extracorpórea no Brasil: Hugo J. Felipozzi, o pioneiro da circulação extracorpórea no Brasil. *Rev Bras Cir Cardiovasc.* 2005;20(4):3-8.
31. Brasil LA, Gomes WJ, Salomão R, Buffolo E. Ativação de citocina (fator de necrose tumoral – alfa) e resposta clínica induzida pela circulação extracorpórea. *Rev Bras Cir Cardiovasc.* 1996;11(3):188-200.
32. Sievers HH, Freund-Kaas C, Eleftheriadis S, Fischer T, Kuppe H, Kraatz EG, et al. Lung protection during total cardiopulmonary bypass by isolated lung perfusion: preliminary results of a novel perfusion strategy. *Ann Thorac Surg.* 2002;74(4):1167-72.
33. Wang QP, Gu JW, Zhan XH, Li H, Luo XH. Assessment of glomerular filtration rate by serum cystatin C in patients undergoing coronary artery bypass grafting. *Ann Clin Biochem.* 2009;46(Pt 6):495-500.
34. Gomes WJ, Erlichman MR, Batista-Filho ML, Knobel M, Almeida DR, Carvalho AC, et al. Vasoplegic syndrome after off-pump coronary artery bypass surgery. *Eur J Cardiothorac Surg.* 2003;23(2):165-9.
35. Buffolo E, Branco JN, Gerola LR, Aguiar LF, Teles CA, Palma JH, et al. Off-pump myocardial revascularization: critical

- analysis of 23 years' experience in 3,866 patients. *Ann Thorac Surg.* 2006;81(1):85-9.
36. Brasil LA, Gomes WJ, Salomão R, Buffolo E. Inflammatory response after myocardial revascularization with or without cardiopulmonary bypass. *Ann Thorac Surg.* 1998;66(1):56-9.
 37. Lobo Filho JG, Leitão MCA, Lobo Filho HG, Soares JPH, Magalhães GA, Leão Filho CSC, et al. Cirurgia de revascularização coronariana esquerda sem CEC e sem manuseio da aorta em pacientes acima de 75 anos. *Rev Bras Cir Cardiovasc.* 2002;17(3):208-14.
 38. Selke FW, DiMaio JM, Caplan LR, Ferguson TB, Gardner TJ, Hiratzka LF, et al. Comparing on-pump and off-pump coronary artery bypass grafting: numerous studies but few conclusions: a scientific statement from the American Heart Association council on cardiovascular surgery and anesthesia in collaboration with the interdisciplinary working group on quality of care and outcomes research. *Circulation.* 2005;111(21):2858-64.
 39. Belkin M, LaMorte WL, Wright JG, Hobson RW 2nd. The role of leukocytes in the pathophysiology of skeletal muscle ischemic injury. *J Vasc Surg.* 1989;10(1):14-8.
 40. el Habbal MH, Carter H, Smith LJ, Elliott MJ, Strobel S. Neutrophil activation in paediatric extracorporeal circuits: effect of circulation and temperature variation. *Cardiovasc Res.* 1995;29(1):102-7.
 41. Dussin LH, Moura L, Gib MC, Saadi EK, Barbosa GV, Wender OCB. Análise ultra-estrutural do miocárdio usando solução cardioplégica cristalóide com e sem procaina em pacientes submetidos à troca valvar aórtica. *Rev Bras Cir Cardiovasc.* 2008;23(3):389-5.
 42. Roberts I, Yates D, Sandercock P, Farrell B, Wasserberg J, Lomas G, et al; CRASH trial collaborators. Effect of intravenous corticosteroids on death within 14 days in 10008 adults with clinically significant head injury (MRC CRASH trial): randomised placebo-controlled trial. *Lancet.* 2004;364(9442):1321-8.
 43. Havlicek K, Motycka V, Siller J, Cervinka V. Systemic inflammatory response syndrome (SIRS) in serious chest injuries: is a pharmacological blockade effective? *Ann Thorac Cardiovasc Surg.* 2005;11(4):232-7.
 44. Goebel U, Siepe M, Mecklenburg A, Doenst T, Beyersdorf F, Loop T, et al. Reduced pulmonary inflammatory response during cardiopulmonary bypass: effects of combined pulmonary perfusion and carbon monoxide inhalation. *Eur J Cardiothorac Surg.* 2008;34(6):1165-72.
 45. Bartels C, Gerdes A, Babin-Ebell J, Beyersdorf F, Boeken U, Doenst T, et al. Cardiopulmonary bypass: Evidence or experience based? *J Cardiovasc Surg.* 2002;124(1):20-7.
 46. Greenwalt TJ, Gajewski M, McKenna JL. A new method for preparing buffy coat-poor blood. *Transfusion.* 1962;2:221-9.
 47. Roth M, Kraus B, Scheffold T, Reuthebuch O, Klövekorn WP, Bauer EP. The effect of leukocyte-depleted blood cardioplegia in patients with severe left ventricular dysfunction: a randomized, double-blind study. *J Thorac Cardiovasc Surg.* 2000;120(4):642-50.
 48. van de Watering LM, Hermans J, Houbiers JG, van den Broek PJ, Bouter H, Boer F, et al. Beneficial effects of leukocytes depletion of transfused blood on postoperative complications in patients undergoing cardiac surgery: a randomized clinical trial. *Circulation.* 1998;97(6):562-8.
 49. Lick SD, Brown PS Jr, Kurusz M, Vertrees RA, McQuitty CK, Johnston WE. Technique of controlled reperfusion of the transplanted lung in humans. *Ann Thorac Surg.* 2000;69(3):910-2.
 50. Alexiou C, Tang AA, Sheppard SV, Smith DC, Gibbs R, Livesey SA, et al. The effect of leucodepletion on leukocyte activation, pulmonary inflammation and respiratory index in surgery for coronary revascularisation: a prospective randomised study. *Eur J Cardiothorac Surg.* 2004;26(2):294-300.
 51. Olivencia-Yurvati AH, Ferrara CA, Tierney N, Wallace N, Mallet RT. Strategic leukocyte depletion reduces pulmonary microvascular pressure and improves pulmonary status post-cardiopulmonary bypass. *Perfusion.* 2003;18(Suppl 1):23-31.
 52. Kiliç D, Gunaydin S, Kisa U, Sari T, Deveci O, Zorlutuna Y. Clinical efficacy of leukofiltration on cardiopulmonary bypass related inflammatory response: Fact or Foe? *Inflamm Res.* 2009;58(6):292-7.
 53. Leal-Noval SR, Amaya R, Herruzo A, Hernández A, Ordóñez A, Marín-Niebla A, et al. Effects of a leukocyte depleting arterial line filter on perioperative morbidity in patients undergoing cardiac surgery: a controlled randomized trial. *Ann Thorac Surg.* 2005;80(4):1394-400.
 54. Baksaas ST, Flom-Halvorsen HI, Ovrum E, Videm V, Mollnes TE, Brosstad F, et al. Leucocyte filtration during cardiopulmonary reperfusion in coronary artery bypass surgery. *Perfusion.* 1999;14(2):107-17.
 55. Smit JJ, de Vries AJ, Gu YJ, van Oeveren W. Efficiency and safety of leukocyte filtration during cardiopulmonary bypass for cardiac surgery. *Transfus Sci.* 1999;20(3):151-65.
 56. Scholz M, Simon A, Matheis G, Dzembali O, Henrich D, Kleine P, et al. Leukocyte filtration fails to limit functional neutrophil activity during cardiac surgery. *Inflamm Res.* 2002;51(7):363-8.
 57. Ilmakunnas M, Pesonen EJ, Ahonen J, Rämö J, Siitonen S, Repo H. Activation of neutrophils and monocytes by a leukocyte-depleting filter used throughout cardiopulmonary bypass. *J Thoracic Cardiovasc Surg.* 2005;129(4):851-9.

-
58. Warren O, Alexiou C, Massey R, Leff D, Purkayastha S, Kinross J, et al. The effects of various leukocyte filtration strategies in cardiac surgery. *Eur J Cardiothorac Surg*. 2007;31(4):665-76.
59. Los M, Burek CJ, Stroh C, Benedyk K, Hug H, Mackiewicz A. Anticancer drugs of tomorrow: apoptotic pathways as targets for drug design. *Drug Discov Today*. 2003;8(2):67-77.
60. Everett H, McFadden G. Apoptosis: an innate immune response to virus infection. *Trends Microbiol*. 1999;7(4):160-5.
61. Scheel-Toellner D, Wang K, Craddock R, Webb PR, McGettrick HM, Assi LK, et al. Reactive oxygen species limit neutrophil life span by activating death receptor signaling. *Blood*. 2004;104(8):2557-64.
62. Albelda SM, Smith CW, Ward PA. Adhesion molecules and inflammatory injury. *FASEB J*. 1994;8(8):504-12.
63. Scholz M, Simon A, Berg M, Schuller AM, Hacibayramoglu M, Margraf S, et al. In vivo inhibition of neutrophil activity by a FAS (CD95) stimulating module: arterial in-line application in a porcine cardiac surgery model. *J Thorac Cardiovasc Surg*. 2004;127(6):1735-42.
64. Lögters TT, Altrichter J, Paunel-Görgülü A, Sager M, Witte I, Ott A, et al. Extracorporeal immune therapy with immobilized agonistic anti-Fas antibodies leads to transient reduction of circulating neutrophil numbers and limits tissue damage after hemorrhagic shock/resuscitation in a porcine model. *J Inflamm (Lond)*. 2010;7:18.
65. Moreno JB, Margraf S, Schuller AM, Simon A, Moritz A, Scholz M. Inhibition of neutrophil activity in cardiac surgery with cardiopulmonary bypass: a novel strategy with the leukocyte inhibition module. *Perfusion*. 2004;19(1):11-6.
66. Greenstein S, Barnard J, Zhou K, Fong M, Hendey B. Fas activation reduces neutrophil adhesion to endothelial cells. *J Leukoc Biol*. 2000;68(5):715-22.
67. Curtin JF, Cotter TG. Live an let die: regulatory mechanisms in Fas-mediated apoptosis. *Cell Signal*. 2003;15(11):983-92.
68. Abdel-Rahman U, Margraf S, Aybek T, Lögters T, Bitu-Moreno J, Francischetti I, et al. Inhibition of neutrophil activity improves cardiac function after cardiopulmonary bypass. *J Inflamm (Lond)*. 2007;4:21.