

Staphylococcus aureus resistente à meticilina em superfícies de uma Unidade de Terapia Intensiva*

Methicillin-resistant Staphylococcus aureus on surfaces of an Intensive Care Unit

Staphylococcus aureus resistente a la meticilina en superficies de una Unidad de Cuidados Intensivos

Adriano Menis Ferreira¹, Denise de Andrade², Marcelo Alessandro Rigotti³,
Margarete Teresa Gottardo de Almeida⁴

RESUMO

Objetivo: Avaliar a presença de *Staphylococcus aureus* resistente à meticilina (MRSA) em superfícies próximas aos pacientes internados em uma Unidade de Terapia Intensiva Geral. **Métodos:** Trata-se de um estudo transversal, no qual foram coletadas amostras microbiológicas de cinco superfícies (grades direita/esquerda, manivela da cama, mesa, botões da bomba de infusão e aventais de algodão) de cada dez unidades de pacientes, totalizando 63 amostras. Para a coleta, foram utilizadas placas Petri Film™ Staph Express Count System 3M™ e para a triagem de resistência à meticilina, o ágar Mueller-Hinton adicionado de 4% de cloreto de sódio e 6 µg/ml oxacilina. Análises descritivas foram empregadas para determinar a frequência (n) e porcentagem (%) de contaminação das superfícies ambientais. **Resultados:** Das 48 amostras positivas para *Staphylococcus aureus*, 29 (60,4%) foram resistentes à meticilina. A incidência em grades e manivelas da cama, mesa, botões da bomba de infusão e aventais foi, respectivamente, 55,5%, 57,1%, 57,1%, 60,0% e 75,0%. **Conclusão:** Os resultados sugerem que as superfícies ao redor do paciente constituí-se uma importante ameaça, visto que representam reservatórios secundários de MRSA.

Descritores: *Staphylococcus aureus*; Contaminação de equipamentos; Infecção hospitalar; Resistência à meticilina

ABSTRACT

Objective: To evaluate the presence of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA) in areas close to patients in a General Intensive Care Unit. **Methods:** This is a cross-sectional study, in which microbiological samples were collected from five surfaces (left / right bed siderails, bed crank, table, buttons on the infusion pump, and cotton gowns) from each of ten patient rooms, totaling 63 samples. To collect samples, the Petri Film™ Staph Express Count System 3M™ was used to screen for methicillin resistance, with the Mueller-Hinton agar supplemented with 4% sodium chloride and 6 µg / ml of oxacillin. Descriptive analysis was conducted to determine the frequency (n) and percentage (%) of contamination of environmental surfaces. **Results:** Of 48 samples positive for *Staphylococcus aureus*, 29 (60.4%) were resistant to methicillin. The incidence on the siderails and bed cranks, table, buttons on the infusion pumps and aprons were, respectively, 55.5%, 57.1%, 57.1%, 60.0% and 75.0%. **Conclusion:** The results suggest that the surfaces around the patient constitute a major threat, as they represent secondary reservoirs of MRSA.

Keywords: *Staphylococcus aureus*; Equipment contamination; Cross infection; Methicillin resistance

RESUMEN

Objetivo: Evaluar la presencia de *Staphylococcus aureus* resistente a la meticilina (MRSA) en superficies cercanas a los pacientes internados en una Unidad de Cuidados Intensivos General. **Métodos:** Se trata de un estudio transversal, en el cual se recolectaron muestras microbiológicas de cinco superficies (enrejados derecho/izquierdo, manivela de la cama, mesa, botones de la bomba de infusión y mandiles de algodón) de cada diez unidades de pacientes, totalizando 63 muestras. Para la recolección, se utilizaron placas Petri Film™ Staph Express Count System 3M™ y para el triaje de resistencia a la meticilina, el agar Mueller-Hinton adicionado del 4% de cloruro de sodio y 6 µg/ml oxacilina. Se emplearon análisis descriptivos para determinar la frecuencia (n) y el porcentaje (%) de contaminación de las superficies ambientales. **Resultados:** De las 48 muestras positivas para *Staphylococcus aureus*, 29 (60,4%) fueron resistentes a la meticilina. La incidencia en enrejados y manivelas de la cama, mesa, botones de la bomba de infusión y mandiles fue, respectivamente, 55,5%, 57,1%, 57,1%, 60,0% y 75,0%. **Conclusión:** Los resultados sugieren que las superficies alrededor del paciente se constituye en una importante amenaza, pues representan reservorios secundarios de MRSA.

Descriptores: *Staphylococcus aureus*; Contaminación de equipos; Infección hospitalaria; Resistencia a la meticilina

* Estudo realizado em Outubro de 2008 em uma Unidade de Terapia Intensiva médico - cirúrgica de um Hospital Universitário. Parte de um Projeto de Pós-Doutorado apoiado pelo Conselho Nacional de Desenvolvimento Científico e Tecnológico (CNPq).

¹ Enfermeiro, Pós doutor em enfermagem. Professor Adjunto do Curso de Enfermagem da Universidade Federal de Mato Grosso do Sul - Três Lagoas (MS) Brasil.

² Enfermeira. Professora Associada do Departamento de Enfermagem Geral e Especializada da Escola de Enfermagem de Ribeirão Preto da Universidade de São Paulo. Centro Colaborador da OMS para o Desenvolvimento da Pesquisa em Enfermagem - Ribeirão Preto (SP), Brasil.

³ Enfermeiro, Mestrando em Enfermagem, Escola de Enfermagem de Ribeirão Preto, Universidade de São Paulo, Centro Colaborador da OMS para o Desenvolvimento da Pesquisa em Enfermagem - Ribeirão Preto (SP), Brasil.

⁴ Bióloga. Professora Doutora do Departamento de Doenças Dermatológicas Infecciosas e Parasitárias da Faculdade de Medicina de São José do Rio Preto e líder do Laboratório de Microbiologia da Faculdade de Medicina de São José do Rio Preto (SP) Brazil.

Autor correspondente: Adriano Menis Ferreira Artigo recebido em 29/07/2009 e aprovado em 07/04/2011

Av. Ranulpho Marques Leal, 3220 – Distrito Industrial – Três Lagoas - MS - Brasil

CEP. 79610-100 E-mail: a.amr@ig.com.br

INTRODUÇÃO

Staphylococcus aureus está entre os microrganismos responsáveis pela colonização e infecção do seres humanos. É um dos principais agentes causadores de infecção primária da corrente sanguínea, infecções do trato respiratório inferior e do sítio cirúrgico⁽¹⁻²⁾ além de se destacar como a segunda maior causa de bactеремia⁽³⁾, pneumonia, e infecções cardiovascular⁽¹⁻²⁾. Infecções causadas por *S. aureus* são particularmente difíceis de serem tratadas devido ao perfil de resistência antimicrobiana. A resistência à penicilina e as drogas de espectro reduzido como as β -lactamases (e.x., meticilina e oxacilina) surgiram quase que imediatamente após sua introdução na prática clínica nas décadas de 40 e 60, respectivamente⁽⁴⁾.

Staphylococcus aureus resistente a Meticilina (SARM) é endêmico na maior parte dos hospitais no mundo e causa nível significante de morbidade e mortalidade, especialmente em pacientes de unidade de terapia intensiva (UTI)⁽⁵⁾. Pacientes em UTI estão expostos a maiores riscos de adquirirem infecção com SARM devido aos seus múltiplos fatores de risco como permanência hospitalar prolongada, maior consumo de antimicrobianos e presença de dispositivos intravenosos⁽⁶⁻⁷⁾.

O principal veículo pelo qual os pacientes adquirem MRSA quando está em uma UTI é por meio das mãos dos profissionais de saúde, entretanto, estudos têm demonstrado que, mesmo com medidas que melhoram a adesão à higienização das mãos, a contaminação cruzada não deixa de acontecer⁽⁸⁻⁹⁾. A função exata que o ambiente inanimado desempenha na transmissão de SARM ainda não está determinada. O ambiente pode atuar como reservatório para SARM, que consequentemente pode contaminar uma gama de equipamentos hospitalares e sobreviver por longo período de tempo⁽¹⁰⁻¹²⁾.

O presente estudo tem como objetivo avaliar a presença de SARM em superfícies próximas de pacientes internados em uma Unidade de Terapia Intensiva Geral.

MÉTODOS

Trata-se de um estudo transversal executado em Outubro de 2008 em uma Unidade de Terapia Intensiva Médico-Cirúrgica de um Hospital Universitário. A UTI possuía 30 leitos destinados a pacientes acima de 18 anos, e no período de coleta de dados estava com 100% de ocupação e com média mensal de admissão de 62 pacientes. Para realização do estudo obteve-se autorização da administração de enfermagem.

Quatro superfícies (grade da cama [direita e esquerda], manivela, mesa de cabeceira, botões da bomba de

infusão) e 13 capotes cirúrgicos de dez unidades de pacientes da UTI foram selecionados para realizar coleta microbiológica antes da limpeza. Esses objetos foram escolhidos devido ao fato de serem freqüentemente manipulados/tocados, atuando como potenciais fontes de exposição aos profissionais de saúde e pacientes. Amostras de todos os itens foram coletadas uma única vez, em 21 de Outubro de 2008, totalizando 63 amostras.

Durante o estudo as dez unidades dos pacientes estavam ocupadas e não foi possível realizar a caracterização dos mesmos. Entretanto, o período médio de permanências dos pacientes que estavam internados no momento da coleta de dados foi 8,3 dias.

Usualmente a unidade do paciente é limpa com compressas de algodão umedecidas com álcool 70% (w/v). Se alguma sujidade é observada na superfície, primeiramente realize-se a limpeza da mesma com água e detergente e posteriormente com álcool. Destaca-se que uma mesma compressa é utilizada para limpeza de unidades distintas de pacientes e somente descartada quando visivelmente suja, com exceção da unidade de isolamento da UTI.

Para coleta dos microrganismos, utilizaram-se placas Petrifilm™ (3M™; St Paul, MN, USA), modelo Staph Express 3M™, preparadas com meio cromatogênico modificado de *Baird-Parker*, que é seletivo e diferencial para *Staphylococcus aureus*. As placas foram pressionadas contra a superfície por 1 minuto com pressão de aproximadamente de 25g/cm² (teste realizado pressionando uma placa controle sobre uma balança) evitando movimento.

Ao término de cada coleta, as placas foram identificadas com data, horário e local da coleta. Foram, então, armazenadas em caixas de isopor e transportadas ao laboratório de microbiologia.

Uma área de amostra de 30 cm² e incubação a 35°C, durante 24-48 horas. As leituras das placas Petrifilm™ foram realizadas com auxílio de estereomicroscópio (Nikon, JP), sob luz refletida, e foram avaliadas quantitativamente em unidades formadoras de colônias (UFCs). Colônias vermelho-violeta foram consideradas como *Staphylococcus aureus*.

A suscetibilidade à meticilina foi verificada pelo teste de triagem para resistência à oxacilina⁽¹³⁾. Utilizou-se placas de Petri, contendo ágar Muller-Hinton, suplementado com 4% de cloreto de sódio e 6 µg/ml de oxacilina, conhecido como meio SARM (Probac do Brasil®). Esses microrganismos foram repicados em caldo de BHI (*Brain Heart Infusion*) e incubados a 37°C, por 24 horas. Após esse período, foram inoculados nas placas e incubados a 37°C, por 24 e 48 horas. O crescimento nas placas foi considerado positivo para SARM.

Análises descritivas foram utilizadas para determinar

a freqüência (n) e percentagem (%) da contaminação das superfícies.

RESULTADOS

Este estudo demonstrou a contaminação de superfícies do ambiente através da coleta de amostras microbiológicas de 63 superfícies próximas a pacientes internados em uma UTI. Das 48 amostras positivas para *Staphylococcus aureus*, 29 (60.4%) foram resistentes à meticilina. A incidência nas grades da cama, manivelas, mesa de cabeceira, botões da bomba de infusão e capotes cirúrgicos foram, respectivamente, 55.5%, 57.1%, 57.1%, 60.0% e 75.0% (Tabela 1).

Houve uma contaminação ambiental disseminada com SARM na UTI (Figure 1).



Figura 1 – Vista das superfícies coletadas (setas) da unidade do paciente em uma UTI.

DISCUSSÃO

Vários estudos demonstram que diversas superfícies no ambiente hospitalar podem tornar-se reservatórios para SARM⁽¹⁴⁻¹⁸⁾. Diversos estudos abordam especificamente a contaminação ambiental por SARM em unidades de isolamento⁽¹⁹⁻²¹⁾.

Há muitas décadas, tem sido considerado controverso se superfícies ambientais contaminadas

contribuem ou não na transmissão de microrganismos associados ao cuidado à saúde. O potencial das superfícies ambientais contaminadas contribuirão na transmissão de microrganismos associado ao cuidado à saúde, depende de alguns fatores, incluindo a habilidade dos microrganismos permanecerem viáveis sobre superfícies secas distintas, a freqüência com que eles contaminam superfícies comumente manipuladas por pacientes e profissionais de saúde, e se ou não os níveis de contaminação são suficientemente elevados a fim de ocasionar a transmissão ao pacientes⁽²²⁾.

A contaminação das superfícies próximas ao paciente foi evidente em 48 ocasiões onde as amostras foram obtidas. No geral, a freqüência de superfícies positivas para SARM foi 60.4%. Outros estudos semelhantes têm demonstrado taxas menores de contaminação em unidades de isolamento, tais como 27.0%⁽¹⁹⁾, 24.0%⁽²³⁾, 40.0%⁽²⁴⁾, 22.0%⁽²⁰⁾, e 54.0%⁽²¹⁾.

Entretanto, vários estudos que detectaram SARM em superfícies de unidades de isolamento, são improváveis de serem comparados, uma vez as características do paciente, os métodos microbiológicos de detecção, o esquema de amostragem, assim como variam, consideravelmente, a maneira, freqüência, e efetividade dos métodos de limpeza e desinfecção.

Não existe, ainda, prova concreta de que o ambiente atua como um reservatório secundário para causar infecção a pacientes com bactérias multirresistentes em situações epidêmicas ou endêmicas. No entanto, há crescentes indícios de que o ambiente de pacientes colonizados com bactérias gram-positivas serve como um reservatório potencial para a transmissão cruzada e, portanto, possível de causar infecção^(19,25).

A contaminação ambiental pode contribuir na transmissão de microrganismos associados ao cuidado à saúde quando profissionais de saúde contaminam suas mãos ou luvas tocando superfícies contaminadas, ou quando pacientes têm contato direto com essas superfícies⁽¹⁹⁾.

Superfícies ambientais contaminadas que são comumente manipuladas por pacientes e/ou profissionais podem atuar como fontes pela transferência de microrganismos pelas mãos. Em apoio

Tabela 1 – Contaminação por *Staphylococcus aureus* e *Staphylococcus aureus* resistente à meticilina em superfícies próximas a pacientes em uma unidade de terapia intensiva

Superfícies examinadas	Número de amostras	<i>S. aureus</i>	%	SARM	%
Grades da cama (direita e esquerda)	20	18	90.0	10	55.5
Mesa de cabeceira	10	7	70.0	4	57.1
Manivela da cama	10	7	70.0	4	57.1
Botões da bomba de infusão	10	5	50.0	3	60.0
Capotes cirúrgicos	13	8	61.5	6	75.5
Total	63	48	76.1	29	60.4

a essa suposição, Boyce et al.⁽¹⁹⁾ demonstrou que cinco (42%) de 12 enfermeiras contaminaram suas mãos enluvadas com SARM enquanto realizavam procedimentos que não requeriam contato direto com o paciente mas envolviam tocar objetos nos quartos de pacientes com SARM. Oie et al.⁽¹⁴⁾ encontrou SARM nas maçanetas de 19% dos 21 quartos de pacientes com SARM, por outro lado, isolou 7% de SARM das maçanetas de 175 quartos de pacientes sem SARM. French et al.⁽²⁶⁾, demonstrou que SARM foi encontrado antes da limpeza em 59% das 27 maçanetas e 33% das torneiras. SARM também foi encontrado em outras superfícies comumente tocadas pelos profissionais, tais como painel de controle da cama, interruptores de luz e elevadores de transporte de pacientes. Em outro estudo, 31% de voluntáries que tocaram as grades da cama e as mesas de cabeceira em quartos de pacientes, contaminaram suas mãos com *S. aureus* (35% dos quais eram SARM)⁽²⁷⁾. Quando voluntáries tocaram as grades da cama e mesas de cabeceira em quartos desocupados que tinha recebido limpeza terminal, 7% contaminaram suas mãos com *S. aureus*⁽²⁷⁾.

Nesse estudo, a alta incidência de contaminação dos capotes cirúrgicos chama a atenção. Destaca-se que esses capotes eram confeccionados de 100% de algodão, para uso individual de cada paciente, substituído a cada 12 horas ou quando visivelmente molhado/sujo, no entanto, estavam em uso por aproximadamente 18 horas e foram utilizados por diferentes profissionais (enfermeiros, auxiliares/técnicos de enfermagem, médicos e fisioterapeutas) que examinaram ou realizaram procedimentos nos pacientes que estavam em precaução de contato. Essa situação pode ter contribuído para esse panorama.

A transmissão de SARM de fontes ambientais contaminadas para pacientes tem ocorrido em vários locais. Schultsz et al.⁽²⁸⁾ apresentou evidência convincente que nebulizadores ultrassônico foram a fonte de surto por SARM entre pacientes. Outros estudos têm indicado evidências sugestivas de que grades de ar condicionado foram fontes de surto por SARM em hospitais⁽²⁹⁻³⁰⁾. Em um estudo realizado por Hardy et al.⁽²⁰⁾ os autores concluíram que três pacientes adquiriram SARM do ambiente, mas não descartaram os Trabalhadores da Área da Saúde (TAS) como uma outra fonte potencial⁽²⁸⁻³¹⁾. A função da contaminação ambiental das superfícies na transmissão de microrganismos associados ao cuidado à saúde é também sustentada pelo fato que a limpeza e/ou desinfecção do ambiente pode reduzir a incidência de colonização ou infecção associada ao cuidado à saúde, contudo, evidência do efeito da limpeza simples na redução da taxa de aquisição de SARM em hospital é escassa, porém um estudo recente demonstrou que uma intervenção consistindo de aumento da aplicação

de desinfetante a base de quaternário de amônio (imersão do pano de limpeza no balde), educação do pessoal do Serviço de Limpeza, e uso de um sistema de monitoramento da limpeza por luz negra, melhorou a limpeza e diminuiu a probabilidade de culturas positivas para SARM ou *Enterococcus* Resistente à Vancomicina (ERV)⁽³²⁾.

Amostras microbiológicas de superfícies podem ser úteis em testar a efetividade de métodos novos ou modificados de limpeza ou desinfecção. Pode também ser realizadas em resposta a investigações epidemiológicas que sugerem o ambiente ou superfícies como sendo possíveis reservatórios ou fontes de transmissão de doenças nosocomiais⁽³³⁾. O principal objetivo da limpeza é manter as superfícies visivelmente limpas, desinfetar as superfícies mais freqüentemente tocadas do que as outras menos freqüentes, e limpar as substâncias derramadas imediatamente⁽³⁴⁻³⁵⁾. Dessa forma, superfícies ambientais próximas a pacientes (ex. armários, camas) e aquelas freqüentemente tocadas (manivela da cama, grade da cama, botões da bomba de infusão) podem ser tornarem contaminadas com microrganismos epidemiologicamente importante e deve ser limpa regularmente, na alta do paciente ou de acordo com a rotina hospitalar.

Em um estudo⁽³⁶⁾ profissionais de enfermagem demonstraram déficits de conhecimento acerca dos principais reservatórios de bactérias multirresistentes, implicando na possibilidade de exposição desses profissionais a esses fontes sem as precauções adequadas e consequentemente, o risco de contaminação e disseminação dessas bactérias multirresistentes.

Nesse estudo, a alta incidência da contaminação ambiental é provável de ser reflexo da baixa adesão a higienização das mãos e medidas de higienização ambiental comprometidas, uma vez que, durante o estudo, nenhum procedimento de limpeza foi observado nas superfícies analisadas, embora a rotinas seja desinfetá-las com álcool a 70% uma vez ao dia, após alta ou óbito do paciente. Os níveis apontados de contaminação nesse estudo podem refletir a necessidade de reiterar medidas básicas de higienização das mãos, e, a elevada contaminação bacteriana ambiental pode sugerir que o método atual de limpeza não está a contento e consideração deve ser pautada no uso de desinfetantes ou outros agentes, como rotina para reduzir a biocarga, além de esquemas de limpeza mais intensivos.

Esse estudo possui limitações. Primeiro, as culturas foram realizadas apena uma única vez. O exato momento entre quando a superfície foi limpa, quando foi escolhida e foi cultivada não foi quantificado. Esses detalhes de tempo podem ter influenciado significativamente os resultados das culturas. O número de vezes que uma superfície foi tocada também não foi

controlado. Ademais, uma amostra conveniente de somente cinco superfícies não representa a UTI como um todo e pode haver itens que poderiam não estar contaminado para SARM, mas que não foram amostrados. Restrições financeiras limitaram a quantidade de amostras colhidas.

Investigações futuras do significado clínico da contaminação do ambiente hospitalar e métodos mais eficazes de limpeza são necessários. O que permanece inconclusivo, no entanto, é a grande expressão da contaminação ambiental com bactérias patogênicas como SARM, especialmente preocupante do ponto de vista epidemiológico relacionado às infecções hospitalares.

CONCLUSION

Os resultados preliminares desse estudo transversal

demonstram alta incidência de contaminação bacteriana e sugere que as superfícies próximas ao paciente podem estar notavelmente contaminadas com *S. aureus* (SARM), e podem representar um reservatório potencial na transmissão de SARM. Superfícies contaminadas contribuem na transmissão de microrganismos associados ao cuidado à saúde por atuarem como fontes de contaminação das mãos (ou luvas) entre profissionais de saúde, ou por disseminação direta a pacientes susceptíveis^(19,22). Evidências crescentes sugerem que melhorar a limpeza/desinfecção das superfícies pode reduzir a transmissão desses microrganismos⁽³¹⁻³²⁾. Esse estudo também identifica objetos inanimados potenciais, presentes praticamente em quase todo ambiente onde há pacientes, podendo ser utilizado como um marcador de contaminação ambiental. Isso pode permitir que estudo adicional da eficácia de intervenções estabeleça relação causal com os resultados clínicos.

REFERÊNCIAS

- Richards MJ, Edwards JR, Culver DH, Gaynes RP. Nosocomial infections in medical intensive care units in the United States. National Nosocomial Infections Surveillance System. Crit Care Med. 1999;27(5):887-92.
- Richards MJ, Edwards JR, Culver DH, Gaynes RP. Nosocomial infections in pediatric intensive care units in the United States. National Nosocomial Infections Surveillance System. Pediatrics. 1999;103(4):e39.
- Wisplinghoff H, Bischoff T, Tallent SM, Seifert H, Wenzel RP, Edmond MB. Nosocomial bloodstream infections in US hospitals: analysis of 24,179 cases from a prospective nationwide surveillance study. Clin Infect Dis. 2004;39(3):309-17. Erratum in: Clin Infect Dis. 2004;39(7):1093. Clin Infect Dis. 2005;40(7):1077.
- Lowy FD. Antimicrobial resistance: the example of *Staphylococcus aureus*. J Clin Invest. 2003;111(9):1265-73.
- Diekema DJ, Pfaller MA, Schmitz FJ, Smayevsky J, Bell J, Jones RN, et al. Survey of infections due to *Staphylococcus* species: frequency of occurrence and antimicrobial susceptibility of isolates collected in the United States, Canada, Latin America, Europe, and the Western Pacific region for the SENTRY Antimicrobial Surveillance Program, 1997-1999. Clin Infect Dis. 2001;32 Suppl 2:S114-32.
- Asensio A, Guerrero A, Quereda C, Lizán M, Martínez-Ferrer M. Colonization and infection with methicillin-resistant *Staphylococcus aureus*: associated factors and eradication. Infect Control Hosp Epidemiol. 1996;17(1):20-8.
- Ibelings MM, Bruining HA. Methicillin-resistant *Staphylococcus aureus*: acquisition and risk of death in patients in the intensive care unit. Eur J Surg. 1998;164(6):411-8.
- Pittet D, Mourouga P, Perneger TV. Compliance with handwashing in a teaching hospital. Infection Control Program. Ann Intern Med. 1999;130(2):126-30.
- Pittet D, Dhahan S, Touveneau S, Sauvan V, Perneger TV. Bacterial contamination of the hands of hospital staff during routine patient care. Arch Intern Med. 1999;159(8):821-6.
- Blythe D, Keenlyside D, Dawson SJ, Galloway A. Environmental contamination due to methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA). J Hosp Infect. 1998;38(1):67-9. Comment in: J Hosp Infect. 1998;39(3):242-3. J Hosp Infect. 1998;39(3):243-4.
- Ferreira AM, Andrade D, Almeida MTG, Cunha KC, Rigotti MA. Colchões do tipo caixa de ovo: um reservatório de *Staphylococcus aureus* resistente à meticilina? Rev Esc Enferm USP. 2011;45(1):161-6.
- Oie S, Kamiya A. Contamination of environmental surfaces by methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA). Biomed Lett. 1998;57:115-9.
- NCCLS. Performance standards for antimicrobial susceptibility testing. Fourteenth informational supplement. NCCLS document M100-S14. 2004, Wayne, Pennsylvania.
- Oie S, Hosokawa I, Kamiya A. Contamination of room door handles by methicillin-sensitive/methicillin-resistant *Staphylococcus aureus*. J Hosp Infect. 2002;51(2):140-3.
- Oie S, Yanagi C, Matsui H, Nishida T, Tomita M, Kamiya A. Contamination of environmental surfaces by *Staphylococcus aureus* in a dermatological ward and its preventive measures. Biol Pharm Bull. 2005;28(1):120-3.
- Panhota BR, Saxena AK, Al-Mulhim AS. Contamination of patients' files in intensive care units: an indication of strict handwashing after entering case notes. Am J Infect Control. 2005;33(7):398-401.
- Fellowes C, Kerstein R, Clark J, Azadian BS. MRSA on tourniquets and keyboards. J Hosp Infect. 2006;64(1):86-8.
- Oomaki M, Yorioka K, Oie S, Kamiya A. *Staphylococcus aureus* contamination on the surface of working tables in ward staff centers and its preventive methods. Biol Pharm Bull. 2006;29(7):1508-10.
- Boyce JM, Potter-Bynoe G, Chenevert C, King T. Environmental contamination due to methicillin-resistant *Staphylococcus aureus*: possible infection control implications. Infect Control Hosp Epidemiol. 1997;18(9):622-7.
- Hardy KJ, Oppenheim BA, Gossain S, Gao F, Hawkey PM. A study of the relationship between environmental contamination with methicillin-resistant *Staphylococcus*

- aureus (MRSA) and patients' acquisition of MRSA. *Infect Control Hosp Epidemiol.* 2006;27(2):127-32.
21. Sexton T, Clarke P, O'Neill E, Dillane T, Humphreys H. Environmental reservoirs of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* in isolation rooms: correlation with patient isolates and implications for hospital hygiene. *J Hosp Infect.* 2006;62(2):187-94.
 22. Boyce JM. Environmental contamination makes an important contribution to hospital infection. *J Hosp Infect.* 2007;65 Suppl 2:50-4.
 23. Lemmen SW, Häfner H, Zolldann D, Amedick G, Lütticken R. Comparison of two sampling methods for the detection of gram-positive and gram-negative bacteria in the environment: moistened swabs versus Rodac plates. *Int J Hyg Environ Health.* 2001;203(3):245-8.
 24. Asoh N, Masaki H, Watanabe H, Watanabe K, Mitsusima H, Matsumoto K, et al. Molecular characterization of the transmission between the colonization of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* to human and environmental contamination in geriatric long-term care wards. *Intern Med.* 2005;44(1):41-5.
 25. Talon D. The role of the hospital environment in the epidemiology of multi-resistant bacteria. *J Hosp Infect.* 1999;43(1):13-7.
 26. French GL, Otter JA, Shannon KP, Adams NM, Watling D, Parks MJ. Tackling contamination of the hospital environment by methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA): a comparison between conventional terminal cleaning and hydrogen peroxide vapour decontamination. *J Hosp Infect.* 2004;57(1):31-7.
 27. Bhalla A, Pultz NJ, Gries DM, Ray AJ, Eckstein EC, Aron DC, Donskey CJ. Acquisition of nosocomial pathogens on hands after contact with environmental surfaces near hospitalized patients. *Infect Control Hosp Epidemiol.* 2004;25(2):164-7.
 28. Schultsz C, Meester HH, Kranenburg AM, Savelkoul PH, Boeijen-Donkers LE, Kaiser AM, et al. Ultra-sonic nebulizers as a potential source of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* causing an outbreak in a university tertiary care hospital. *J Hosp Infect.* 2003;55(4):269-75.
 29. Cotterill S, Evans R, Fraisen AP. An unusual source for an outbreak of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* on an intensive therapy unit. *J Hosp Infect.* 1996;32(3):207-16.
 30. Kumari DN, Haji TC, Keer V, Hawkey PM, Duncanson V, Flower E. Ventilation grilles as a potential source of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* causing na outbreak in an orthopaedic ward at a district general hospital. *J Hosp Infect.* 1998;39(2):127-33.
 31. Rampling A, Wiseman S, Davis L, Hyett AP, Walbridge AN, Payne GC, Cornaby AJ. Evidence that hospital hygiene is important in the control of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus*. *J Hosp Infect.* 2001;49(2):109-16.
 32. Goodman ER, Platt R, Bass R, Onderdonk AB, Yokoe DS, Huang SS. Impact of an environmental cleaning intervention on the presence of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* and vancomycin-resistant enterococci on surfaces in intensive care unit rooms. *Infect Control Hosp Epidemiol.* 2008;29(7):593-9.
 33. Al-Hamad A, Maxwell S. How clean is clean? Proposed methods for hospital cleaning assessment. *J Hosp Infect.* 2008;70(4):328-34.
 34. Sehulster L, Chinn RY; CDC; HICPAC. Guidelines for environmental infection control in health-care facilities. Recommendations of CDC and the Healthcare Infection Control Practices Advisory Committee (HICPAC). MMWR Recomm Rep. 2003;52(RR-10):1-42.
 35. Hota B. Contamination, disinfection, and cross-colonization: are hospital surfaces reservoirs for nosocomial infection? *Clin Infect Dis.* 2004;39(8):1182-9.
 36. Moura JP, Gir E. Nursing staff knowledge of multi-resistant bacterial infections. *Acta Paul Enferm.* 2007;20(3):351-6.