

## **PROFISSIONAIS DA SAÚDE PORTADORES DE *Staphylococcus aureus* – PERSISTÊNCIA E RESISTÊNCIA EVOLUTIVA**

## **HEALTHCARE WORKERS CARRIERS OF *Staphylococcus aureus* – PERSISTENCE AND EVOLUTIONARY RESISTANCE**

**Cesar Roberto Busato<sup>1</sup>, Juarez Gabardo<sup>2</sup>, Maria Terezinha Carneiro Leão<sup>3</sup>**

<sup>1</sup> Autor para contato: Santa Casa de Misericórdia e Universidade Estadual de Ponta Grossa - UEPG, Departamento de Biologia Geral, Campus em Uvaranas, Ponta Grossa, PR, Brasil; (42) 3220-3126; e-mail: crbusato@brturbo.com.br

<sup>2</sup> Universidade Federal do Paraná - UFPR, Departamento de Genética, Curitiba, PR

<sup>3</sup> Universidade Federal do Paraná - UFPR, Hospital das Clínicas, Curitiba, PR

*Recebido para publicação em 25/09/2006*

*Aceito para publicação em 14/08/2007*

### **RESUMO**

Esta pesquisa fez um estudo prospectivo com análise estatística, com a finalidade de verificar a prevalência de portadores de *Staphylococcus aureus* em profissionais da saúde da Santa Casa de Misericórdia de Ponta Grossa (SCMPG), bem como sua persistência e variação da resistência. Foram colhidas em dois momentos, com intervalo de quatro anos, culturas de “swab nasal” em 105 profissionais da saúde sadios, que não tivessem feito uso de antibióticos ou anti-sépticos nasais até três semanas antes da coleta. As bactérias classificadas como *Staphylococcus aureus* foram submetidas a antibiograma pela técnica de Kirby e Bauer. Trinta e seis (34,2%) apresentaram culturas positivas para *Staphylococcus aureus* na amostra 1, e 34 (32,3%) na amostra 2. Tais percentuais foram testados por meio do teste Tukey (d.m.s. = 7,74) e não apresentaram diferenças significativas. Dezenove profissionais com culturas positivas em ambas as amostras, configurando um grupo de portadores persistentes, tiveram suas cepas submetidas à antibiograma e a fagotipagem. Os percentuais de resistência testados mostraram diferença significativa em relação à penicilina (d.m.s. a 5% = 18,21). Seis (31,5%) dos portadores persistentes apresentaram a fagotipagem cepas provavelmente relacionadas. Os profissionais da saúde apresentaram colonização nasal por *Staphylococcus aureus* semelhante em ambas as amostras.

**Palavras-chave:** *Staphylococcus aureus*; portadores de *Staphylococcus aureus*; profissionais da saúde

## ABSTRACT

A prospective study and a statistic analysis were performed in order to verify the prevalence of *Staphylococcus aureus* carriers among health-care workers of the Santa Casa de Misericórdia de Ponta Grossa (SCMPG). The study was carried out in two different stages, with a four-year interval. The persistence and the resistance variation were also verified. Two samples of “Swab nasal” cultures were collected from 105 healthy health-care workers of the SCMPG who had not made use of antibiotics or nasal anti-septics in a period of three weeks before the collection. The bacteria classified as *Staphylococcus aureus* were submitted to an antibiogram through the Kirby and Bauer technique. Thirty six (34,2%) of the first sample and thirty-four (32,3%) of the second presented *Staphylococcus aureus*-positive cultures. Those percentages were also tested by means of the Tukey test ( $d.m.s = 7,74$ ) and presented no significant differences. Nineteen professionals with positive cultures in the two samples were considered a group of persistent carriers and had their strains submitted to an antibiogram and to phagotyping. The group showed a significant variable resistance rate to the antibiotic penicillin ( $d.m.s.$  in 5% = 18,21). Six out of nineteen (31,5%) of the persistent carriers had phagotyping related strains in the two the samples. SCMPG Health-care workers showed nasal colonizations by *Staphylococcus aureus*, which were similar in both samples.

**Key words:** *Staphylococcus aureus*, *Staphylococcus aureus* carriers, health-care workers

### Introdução

*Staphylococcus aureus* continua sendo importante causa de infecção hospitalar, especialmente no sítio cirúrgico (Abboud; Firmino, 2000; Aha, 1974; Panlilio *et al.*, 1992; Proahsa, 2000). Encontrado em recém natos, com 72 horas de vida, a bactéria coloniza o indivíduo, estabelecendo-se o estado de portador, que pode ser contínuo ou intermitente (Ako-Nai; Torimiro; Lamikanra, 1991). Apesar de ser encontrado nas mãos, nas axilas, no períneo e em quase toda superfície cutânea, é na cavidade nasal que sua presença é mais freqüente, mais intensa e mais duradoura (Santos; Solé-Vernin, 1981).

A condição de portador é expressão do tropismo tissular, e depende da inalação e fixação da bactéria a receptores moleculares da célula epitelial. A manutenção deste estado depende da disputa estabelecida entre a flora microbiana e os fatores de defesa do hospedeiro,

o que divide os portadores em colonizados freqüentemente, algumas vezes colonizados e jamais colonizados (Gordon, 1993). Profissionais da saúde portadores podem, contaminar as mãos, e transmitir o organismo a outros pacientes (Boyce, 1996; Fascia *et al.*, 2003). Surtos de infecção hospitalar por *Staphylococcus aureus* têm sido relatados e habitualmente, associados a fatores como: uso exagerado de antibióticos, inadequada lavagem das mãos, falta de cuidados da enfermagem e profissionais da saúde portadores (Sheretz *et al.*, 1996).

A bactéria tem demonstrado taxas crescentes de cepas resistentes a oxacilina e aos beta-lactâmicos em geral, configurando o tipo MRSA (Methicillin Resistant *Staphylococcus aureus*), responsável por infecções mais graves e de maior custo de tratamento (Boyce, 1991; Kampf *et al.*, 2003) MRSA tem sido relatado como endêmico com taxas entre 40 e 70% em infecções estafilocócicas em todo o mundo (Boyce, 1991; Lucet

*et al.*, 2003). A Dinamarca reduziu de 34 para menos de 1% a presença de MRSA e sustentou estes níveis por mais de 10 anos, através do controle do uso de antibióticos (seleção), pesquisa e isolamento de portadores (Monnet, 1999).

O paciente em decorrência da própria doença, da manipulação sofrida, da pressão de seleção pelo uso de antibióticos e da aquisição de bactérias hospitalares torna-se o principal reservatório e vítima da Infecção Hospitalar. Profissionais da saúde colonizados tornam-se disseminadores de bactérias resistentes (Fernandes; Fernandes; Ribeiro Filho, 2000; Geubbels *et al.*, 2000). O reservatório para a transmissão da resistência é principalmente o colonizado, pois o infectado representa apenas a ponta do “iceberg” (Farr, 2000). Assim reconhecem-se dois tipos de *Staphylococcus aureus* em ambiente hospitalar: o permanente e o transitório. O primeiro é encontrado nos portadores que estão em permanente contato como são os profissionais da saúde e o meio ambiente. O segundo é encontrado nos pacientes infectados e portadores que se encontram em contato temporário com o hospital. O relacionamento que se estabelece entre os profissionais e os pacientes no dia a dia da atividade hospitalar pode fazer que ocorra uma renovação tanto nas cepas que compõem o permanente quanto o transitório. O Profissional da saúde inserido nesta cadeia epidemiológica tem sido visto apenas como vetor, todavia há pouca valorização na importância do seu papel para conhecimento da evolução da resistência da microbiota hospitalar.

## Material e métodos

### Amostras

Foram colhidas, com um intervalo de quatro anos (1996 e 2000), duas amostras de culturas de *swab* nasal, em 105 profissionais da saúde da Santa Casa de Misericórdia de Ponta Grossa, todos saudáveis e que não tivessem feito uso de anti-sépticos nasais ou antibióticos até três semanas antes da data da coleta.

Os profissionais escolhidos para a pesquisa foram aqueles que entravam em contato direto com os pacientes do hospital.

As amostras foram obtidas pela fricção de zarcas umedecidas com soro fisiológico estéril na cavidade nasal em ambas as narinas e semeadura imediata.

### Isolamento

O material obtido foi semeado diretamente nos meios de Baird - Parker Egg Volk- Tellurite Medium e Manitol Salt Agar, ambos seletivos (Oxoid), pela técnica de esgotamento e a seguir incubados em aerobiose a 37° centígrados por 24 horas.

### Identificação

As colônias suspeitas foram confirmadas microscopicamente pela coloração de Gram. Estas colônias foram replicadas no meio Manitol Salt Agar para realização da pesquisa da coagulase livre em tubo e teste de sensibilidade aos antibióticos, pela técnica de Kirby e Bauer, recomendada pelo NCCLS (National Committee for Clinical Laboratory Standards – USA) usando discos para antibiograma.

### Seleção de culturas para fagotipagem

Dos 105 profissionais pesquisados, dezenove tiveram culturas positivas nas duas amostras que selecionadas e estas, foram submetidas à fagotipagem na Universidade de São Paulo pela técnica do Laboratório Internacional de referência sediado em Colindale – Londres.

### Medidas de controle

Durante a fase do estudo, a Comissão de Controle de Infecção Hospitalar (CCIH) manteve as seguintes medidas: liberação de antibióticos mediante preenchimento de formulário; isolamento preventivo na admissão para pacientes infectados, oriundos de outro hospital ou com re-internações até resultado de cultura; isolamento de pacientes infectados por bactérias multirresistentes; descolonização de MRSA com mupirocin nasal, duas vezes ao dia, por um período de cinco dias em profissionais da saúde portadores; treinamento em serviço, visando a manutenção de normas de controle de infecção hospitalar.

### Tratamento estatístico dos dados

As percentagens observadas foram transformadas para arco seno raiz de “x” ( $x = \text{percentagem}$ ) e comparadas pelo teste de Tukey.

### Resultados

Dos cento e cinco profissionais pesquisados nas duas amostras, 36 (34,2%) apresentaram culturas positivas para *Staphylococcus aureus* na amostra 1, e 34 (32,3%) na amostra 2. Tais percentuais foram testados através do teste Tukey (d.m.s. a 5% = 7,74) e não apresentaram diferenças significativas.

Dezenove (18%) dos 105 profissionais pesquisados nas duas amostras apresentaram culturas positivas em ambas as ocasiões. Tabela 1.

As 36 culturas da primeira amostra e as 34 da segunda foram submetidas a antibiograma como mostra a tab. 2.

**Tabela 1 -** Resultado das culturas dos profissionais pesquisados nas duas amostras

	N	%
NEGATIVO 1 <sup>a</sup> AMOSTRA		
NEGATIVO 2 <sup>a</sup> AMOSTRA	54	51,4
POSITIVO 1 <sup>a</sup> AMOSTRA		
NEGATIVO 2 <sup>a</sup> AMOSTRA	17	16,1
NEGATIVO 1 <sup>a</sup> AMOSTRA		
POSITIVO 2 <sup>a</sup> AMOSTRA	15	14,2
POSITIVO 1 <sup>a</sup> AMOSTRA		
POSITIVO 2 <sup>a</sup> AMOSTRA	19	18,0
<b>TOTAL</b>	<b>105</b>	<b>100</b>

**Tabela 2 -** Freqüência da resistência de *Staphylococcus aureus* nos profissionais pesquisados em ambas as amostras.

ANTIBIÓTICO	AMOSTRA 1		AMOSTRA 2	
	N=36	%	N=34	%
AMICACINA	05	13,8	04	11,7
AMPICILINA	32	88,8	33	97,0
CEFALOTINA	05	13,8	06	17,6
CEFOTAXIMA	06	16,6	06	17,6
CIPROFLOXACINA	04	11,1	10	29,4
CLINDAMICINA	06	16,6	07	20,5
CLORANFENICOL	09	25,0	08	23,5
COTRIMOXAZOL	06	16,6	07	20,5
ERITROMICINA	14	38,8	21	61,7
GENTAMICINA	11	30,5	05	14,7
OXACILINA	05	13,8	06	17,6
PENICILINA	33	91,6	34	100,0
RIFAMPICINA	02	5,5	03	8,8
TETRACICLINA	13	36,1	14	41,1
TOBRAMICINA	13	36,1	07	20,5
VANCOMICINA	00	0,0	00	0,0

Os percentuais de resistência testados não demonstraram significância, (d.m.s.= 13,42 a 5%).

As culturas dos 19 profissionais, positivas para

*Staphylococcus aureus* nas duas amostras foram submetidas a teste de sensibilidade aos antimicrobianos. Tabela 3.

**Tabela 3 -** Resistência de *Staphylococcus aureus* nos profissionais com culturas positivas em ambas as amostras.

ANTIBIÓTICO	AMOSTRA 1		AMOSTRA 2	
	N=19	%	N=19	%
AMICACINA	02	10,5	03	15,7
AMPICILINA	18	94,7	19	100,0
CEFALOTINA	03	15,7	03	15,7
CEFOTAXIMA	03	15,7	03	15,7
CIPROFLOXACINA	02	10,5	05	26,3
CLINDAMICINA	02	10,5	04	21,0
CLORANFENICOL	06	31,5	04	21,0
COTRIMOXAZOL	03	15,7	03	15,7
ERITROMICINA	07	36,8	10	52,6
GENTAMICINA	05	26,3	03	15,7
OXACILINA	03	15,7	03	15,7
PENICILINA	17	89,4	19	100,0
RIFAMPICINA	01	5,2	01	5,2
TETRACICLINA	08	42,1	08	42,1
TOBRAMICINA	07	36,8	03	15,7
VANCOMICINA	00	0,0	00	0,0

Os percentuais de resistência testados mostraram diferença significativa em relação à penicilina (d.m.s. a 5% = 18,21).

Apenas um profissional da saúde, apresentou em ambas as ocasiões cultura com resistência à oxacilina, configurando um *Staphylococcus aureus* meticilino-

resistente MRSA.

As culturas dos 19 profissionais, positivas para *Staphylococcus aureus* nas duas amostras, foram submetidas a fagotipagem pelo Laboratório de Ciências Farmacêuticas da Universidade de São Paulo, à procura de uma identidade entre si. Tabela 4.

**Tabela 4 -** Comparação através de fagotipagem de cepas de *Staphylococcus aureus* encontrada nos profissionais da saúde em ambas as amostras

NÚMERO	FAGÓTIPO A1	FAGÓTIPO A2	RELAÇÃO
01	I, III, FE	III, FE	ALTAMENTE RELAC.
15	I, III, FE, NC	I	NÃO RELACIONADO.
29	II	I	NÃO RELACIONADO.
38	I, III, FE	NHL	NÃO RELACIONADO.
53	III	I	NÃO RELACIONADO
90	III, FE	I	NÃO RELACIONADO.
91	III	NHL	NÃO RELACIONADO
118	I, III, FE	I, FE	NÃO RELACIONADO.
121	NHL	I	NÃO RELACIONADO.
135	II	II	ALTAMENTE RELAC.
173	FE	FE	NÃO RELACIONADO
179	NHL	NHL	PROVAVELM. RELAC.
184	NC, FE	I	NÃO RELACIONADO.
189	NHL	I	NÃO RELACIONADO
193	I	I	ALTAMENTE RELAC.
215	NHL	I	NÃO RELACIONADO
232	NHL	NHL	PROVAVELM. RELAC.
260	II	NHL	NÃO RELACIONADO
NAP	III , V	III	ALTAMENTE RELAC.

Seis profissionais da saúde apresentaram à fagotipagem, em ambas as amostras, padrões de lise alta e provavelmente relacionados configurando portadores

persistentes da mesma bactéria ou dela originada; estes, submetidos ao antibiograma mostraram a variação de resistência encontrada na tabela 5.

**Tabela 5-** Resistência de *Staphylococcus aureus* de mesmo fagótipo dos profissionais de saúde com culturas positivas em ambas as amostras

ANTIBIÓTICO	AMOSTRA 1		AMOSTRA 2	
	N=6	%	N=6	%
AMICACINA	00	0,0	00	0,0
AMPICILINA	06	100,0	06	100,0
CEFALOTINA	00	0,0	00	0,0
CEFOTAXIMA	00	0,0	00	0,0
CIPROFLOXACINA	00	0,0	01	16,6
CLINDAMICINA	01	16,6	01	16,6
CLORANFENICOL	02	33,3	01	16,6
COTRIMOXAZOL	01	16,6	00	0,0
ERITROMICINA	04	66,6	03	50,0
GENTAMICINA	01	16,6	00	0,0
OXACILINA	00	0,0	00	0,0
PENICILINA	06	100,0	06	100,0
RIFAMPICINA	00	0,0	00	0,0
TETRACICLINA	03	50,0	04	66,6
TOBRAMICINA	02	33,3	00	0,0
VANCOMICINA	00	0,0	00	0,0

## Discussão

Dezenove profissionais de saúde portadores de *Staphylococcus aureus* nas amostras 1 e 2, configuraram um grupo de portadores persistentes da bactéria de 18,0%, em relação aos 105 pesquisados nas duas amostras.

Profissionais da saúde, portadores nasais, representam uma importante reserva de *Staphylococcus aureus*; aproximadamente 25% são portadores estáveis, 30 a 50% deles possuem a bactéria também nas mãos (Boyce, 1991).

O uso extensivo de antibióticos no hospital, faz com que a bactéria manifeste sua resistência também, no meio ambiente. Assim, pacientes e profissionais da saúde, estão expostos indiretamente à ação dos antimicrobianos, que atuam na microbiota endógena sele-

cionando bactérias resistentes que se espalham através do contato individual (Mc Gowan, 1983).

A nítida associação entre a introdução de um antibiótico e os determinantes que conferem resistência, freqüentemente, é interpretada como causa, quando na realidade sugere seleção. A habilidade de um antibiótico em selecionar cepas resistentes depende de sua atividade letal intrínseca contra as espécies sensíveis, da habilidade do microrganismo de mudar o receptor ou utilizar genes de defesa, da proximidade de outras espécies capazes de transferir determinantes de resistência, e da habilidade de tolerar e expressar a resistência adquirida (John;Rice, 2000).

McGowan, em 1983 refere que o aumento da colonização ou infecção por microrganismos resistentes ocorre, quando no ambiente hospitalar, houve grande consumo de antibióticos, mesmo em indivíduos que não

receberam a droga; modelos biológicos têm mostrado seleção bacteriana pela presença ambiental do anti-biótico que produz marcados efeitos sobre a microbiota endógena e ambiental.

Embora não se possa quantificar o limiar de resistência de *Staphylococcus aureus* aos antibióticos testados para o ambiente da SCMPG, considera-se que a variação da resistência desta população ( $n=19$ ) comum às duas amostras representa no período de quatro anos, a pressão de seleção do ambiente hospitalar, para a bactéria.

Notam os dados supracitados, certa estabilidade na resistência aos antibióticos mais utilizados no tratamento à bactéria, como são oxacilina, cefalotina, cefotaxima, cotrimoxazol, vancomicina, rifampicina e, ainda, cloranfenicol e amicacina, bem como uma diminuição da resistência à gentamicina e tobramicina. Verificou-se uma tendência de aumento na resistência à ciprofloxacinha e a clindamicina. Os níveis de resistência à ampicilina, eritromicina, penicilina e tetraciclina fizeram com que estas drogas deixassem de ser utilizadas na sua terapêutica em nosso meio.

A fagotipagem mostrou que 6 dos 19 profissionais mantinham cepas provavelmente relacionadas durante o período do estudo e 13 eram portadores de cepas não-relacionadas às da primeira pesquisa..

Bactérias de fagótipos diferentes pressupõe uma substituição de cepas, cuja variação de resistência mantém-se próxima das tendências não-significativas da sub-amostra anterior ( $n=19$ ), o que configura certa estabilidade na resistência bacteriana das cepas disponíveis de *Staphylococcus aureus* no ambiente da SCMPG.

*Staphylococcus aureus* de fagótipos relacionados são originados do mesmo ancestral e na sub-amostra ( $n=6$ ) configuraram portadores habituais da mesma bactéria. Eventuais alterações no padrão de resistência destes microrganismos podem estar relacionadas a perda ou ganho de material genético como plasmídeos; transposons; integrons, através de transformação; transdução, pela ação de bacteriófagos e conjugação ou mutação (Brooks, Butel; Morse, 1998). Dois dos seis portadores apresentaram idêntico padrão de resistência nos antibiogramas e quatro mostraram-se próximos das tendências não-significativas da sub-amostra dos portadores persistentes ( $n=19$ ). O material

genético disponível para transposições é semelhante ao encontrado nas cepas disponíveis na SCMPG, com exceção das meticilino-resistentes, visto que neste subgrupo ( $n=6$ ) não verificamos resistência à oxacilina. O que pode ser explicado pela descolonização realizada no período, nos portadores de MRSA.

Apenas 1 profissional comum às duas amostras estava colonizado por MRSA, porém de fagótipo diferente.

Embora a fagotipagem esteja sendo substituída pela eletroforese de DNA em campo pulsado trata-se de método que pode ser utilizado quando se pretende comparar amostras recentes com outras já fagotipadas, como é o caso do presente estudo.

## Conclusão

Profissionais da saúde da SCMPG portadores persistentes de *Staphylococcus aureus* demonstraram em um intervalo de quatro anos a presença da cepa original em 1/3 dos casos (31,5%) e uma renovação em 2/3 (68,5%), demonstrados pela fagotipagem. A variação da resistência à maioria dos antibióticos não foi significativa e traduz uma estabilidade na sensibilidade das cepas disponíveis no ambiente da Santa Casa de Misericórdia de Ponta Grossa.

## REFERÊNCIAS

1. ABOUD, C.S.; FIRMINO, A.L. Evaluation of hospital infection rates and control measures in a cardiac surgery hospital: 10 years experience. *Infect Control Hosp Epidemiol.*, v.21, p.494-495, 2000.
2. AKO-NAI, A.K.; TORIMIRO, S.E.; LAMIKANRA, A., et al. A survey of nasal carriage of *Staphylococcus aureus* in a neonatal ward in Ile-Ife, Nigeria. *Annals of Tropical Paediatrics*, v.11, n.1,p.41-45, 1991.
3. AMERICAN HOSPITAL ASSOCIATION (AHA). *Infection control in the hospital*. Chicago: AHA, p.203, 1974.
4. BOYCE, J.M. Should we vigorously try to contain and control methicillin-resistant *Staphylococcus aureus*? *Infect Control Hosp Epidemiol.*, v.12, p.46-54, 1991.
5. BOYCE, J.M. Preventing Staphylococcal infections by eradicating nasal carriage of *Staphylococcus aureus*: Proceeding with caution. *Infect Control Hosp Epidemiol.*, v.17, p.775-779, 1996.

6. BROOKS, G.F; BUTEL, J.S; MORSE, S.A. **Medical Microbiology**. Stanford, Connecticut: Appleton & Lange, 1998, p. 93-97.
7. FARR, B.M. Reasons for noncompliance with infection control guidelines. **Infect Control Hosp Epidemiol**, v.21, p.411-416, 2000.
8. FASCIA, P.; MARTIN, I; MALLAVAL, F.O.; GRATTARD, F.; POZZETTO,B; LUCHT,F; BHARTELOT, P. Possible implication of student nurses in the transmission of MRSA during a nosocomial outbreak. **Pathol Biol**; 51(8-9):479-82,2003
9. FERNANDES,A.T.;FERNANDES,M.O.V.;RIBEIRO FILHO, N. **Infecção Hospitalar e suas Interfaces na área da Saúde**. São Paulo: Editora Atheneu, 2000, p.104-105.
10. GEUBBELS, E.L.P.E.; GROOTA, J.M.; BERG, J.M.J.V.D.; BOER, A.S. An operating surveillance system of surgical-site infections in the Netherlands: results of the PREZIES national surveillance network. **Infect Control Hosp Epidemiol**, v.21, p.311-318, 2000.
11. GORDON, J. Clinical significance of methicillin-sensitive and methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* in UK hospitals and the relevance of povidone-iodine in their control. **Postgrad. Med. J.**, v.69, supp. I.3, p.s106-s116,1993.
12. JOHN, JR. J.F.; RICE, L.B. The microbial genetics of antibiotic cycling. **Infect Control Hosp Epidemiol**, v.21 (Suppl.):s22-s31, 2000.
13. KAMPF,G; ADENA,S; RÜDEN, H; WEIST,K. Inducibility and potential role of MecA-gene-positive oxacillin-susceptible *Staphylococcus aureus* from colonized healthcare workers as a source for nosocomial infections. **J Hosp Infect**; 54(2):124-9.2003.
14. LUCET,JC;CHEVRET,S; DURAND-ZALESKI,I; CHASTANG,C; REGNIER,B. Prevalence and risk factors for carriage of MRSA at admission to the intensive care unit: results of a multicenter study. **Arch Intern Med**; 163 (2):181-8, 2003.
15. McGOWAN, Jr. J.E. Antimicrobial resistance in hospital organisms and its relation to antibiotic use. **Rev Infect Dis.**, v.5, p.1033-1048, 1983.
16. MONNET, D.L. Plenary Session. **Global conference on antibiotic resistance**; march 1999; Toronto, Ontario , Canada.
17. PANLILIO,A.; CULVER,D.H.; GAYNES,R.P.; BANERJEE, S.; HENDERSON, T.S.; TOLSON, J.S.; MARTONE, W.J. Methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* in U.S. hospitals,1975-1991. **Infect Control Hosp Epidemiol**, v.13, p.582-586, 1992.
18. PROAHSA – Boletim de indicadores. Programa de Estudos Avançados em Administração Hospitalar e de Sistemas de Saúde do HC da FMUSP e da EAESP da Fundação Getúlio Vargas, v.8, p.1-4, 2000.
19. SANTOS, B.M.O.; SOLÉ-VERNIN, C. Papel epidemiológico dos portadores sãos de *Staphylococcus aureus* como fonte de infecção. **Rev. Inst. Med. Trop.**, São Paulo, v.23, n.5, p.217-224, 1981.
20. SHERETZ, R.J.; REAGAN, D.R.; HAMPTON, K.D.; ROBERTSON, K.L.; STREED,A.S.; HOEN, H.M.; THOMAS, R.; GWALTNEY, JR. J.M. A cloud adult: The *Staphylococcus aureus*-virus interaction revisited. **Ann Intern Med**; v.(124), p.539-547, 1996.