

DIAGNOSTICO MICROBIOLOGICO

INGRESO Y CALIDAD EN EL REGISTRO DE DATOS



OBJETIVOS

Optimizar la calidad de los datos del **diagnóstico microbiológico** ingresados al Programa

Mejorar la calidad de los datos a nivel **institucional** y **nacional** (Reporte Consolidado Anual)

- contribuir a la disminución de la morbimortalidad por IH
- mejorar la calidad de la atención médica
- mejorar las prácticas de profilaxis antibiótica
- optimizar el uso de antimicrobianos.

Diagnóstico Microbiólogico

1. Ingreso de datos

2. Fuentes de errores más frecuentes

- 3. Paso a Modo Régimen
 - 4. Casos Clínicos

Diagnóstico Microbiólogico

- 1. Ingreso de datos
 - 2. Fuentes de errores más frecuentes

- 3. Paso a Modo Régimen
 - 4. Casos Clínicos



Diagnóstico Microbiólogico

OBSERVACIONES GENERALES EN EL INGRESO DE DATOS





Fecha de alta de la infección

Recordar completar la fecha de alta de la infección en la solapa "Sitio de Infección" en todos los episodios reportados.





Fecha de Colocación de Catéteres Urinarios y Centrales

Recordar actualizar la fecha de colocación de los catéteres urinarios y centrales en la solapa "Sitio de Infección", en caso de que el mismo se recambie.





Informe de Infección Primaria de la Sangre (IPS)

Criterio 1

Aislamiento de un **patógeno conocido** (*S. aureus, Enterococcus spp., E. coli, Pseudomonas spp., Klebsiella spp., Candida spp.*,etc.)

Criterio 2

Dos o más hemocultivos positivos, de extracciones de sangre realizadas en ocasiones separadas con un máximo de tiempo entre las extracciones de 48 hs para contaminantes conocidos de la piel Corynebacterium spp., Bacillus spp., Propionibacterium spp., SCN, Streptococcus del grupo viridans, etc).

Criterio 3

Idem criterio 2 para pacientes menores de 1 año





Informe de Neumonía

NEU1 (neumonía definida clínicamente)

Diagnósticos de neumonía sin rescate microbiológico (cultivos negativos) donde el diagnóstico es exclusivamente clínico y radiológico.

NEU2B (neumonía definida por clínica + hallazgos de laboratorio)

Siempre que existan **diagnóstico microbiológico**, cultivos bacteriológicos o micológicos

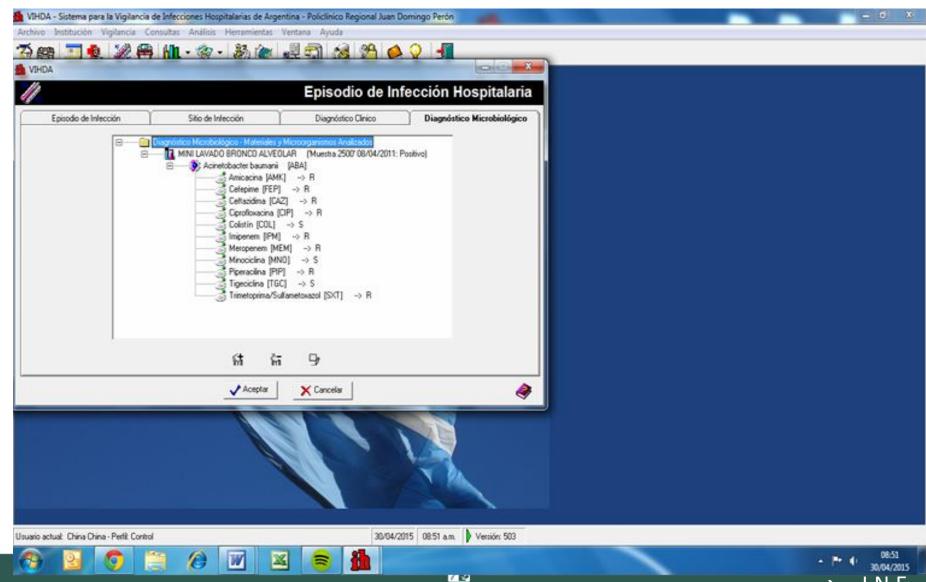




Diagnóstico Clínico

NO se deben ingresar datos en el campo de diagnóstico inmunoserológico cuando el diagnóstico sea microbiológico (ya que esos datos van consignados en la cuarta solapa).





1-Material Analizado (Fecha)

2-Microorganismo/s aislado/s

3- Sensibilidad a los Antimicrobianos



Diagnóstico microbiológico: POSITIVO

Ingresar **SIEMPRE** "microorganismo" y "sensibilidad antibiótica"

Diagnóstico microbiológico: NEGATIVO

Ingresar SIEMPRE que se haya realizado cultivo.

MATERIALES POR SITIO PRIMARIO

- □ Infecciones primarias de la sangre
 - Punta de catéter + Hemocultivo
 - Retrohemocultivo

□ ITU Orina + hemocultivo

☐ SNC LCR + hemocultivo

■ NM AT + hemocultivo

■ NM Minibal + hemocultivo

MUY IMPORTANTE para no sobreestimar los microorganismos y las resistencias



Informe de Infección Primaria de la Sangre (IPS)

 NO INGRESAR RESULTADOS DE MUESTRAS POSITIVAS de HEMOCULTIVOS QUE NO FUERON CONSIDERADAS IPS (Criterio de jerarquización)

 NO INGRESAR CULTIVOS DE PUNTA DE CATETER SIN HEMOCULTIVOS POSITIVOS ACOMPAÑANTES (Colonización)



Informe de Infecciones Óseas

Frente a múltiples muestras de un mismo procedimiento siempre que se aísle el MISMO MICROORGANISMO con el MISMO PERFIL DE SENSIBILIDAD debe ingresarse solamente el resultado UNA MUESTRA (la más relevante).





EJEMPLO

Se remiten al laboratorio 4 muestras de una toilette quirúrgica posterior a una colocación de prótesis de cadera:

Muestra 1: Piel y partes blandas

Muestra 2: Tejido profundo

Muestra 3: Hueso

Muestra 4: Hueso bis

En todas las muestras se aísla SAMR con idéntica sensibilidad a los antimicrobianos





EJEMPLO

Se remiten al laboratorio 4 muestres TRAS? quirúrgica posterior LAS TRES MUESTRAS? ¿INGRESO LAS TRES MUESTRAS? ¿QUE MATERIAL ANALIZADO INGRESO?

z. lejido profundo

Muestra 3: Hueso

INGRESO SOLO UNA MUESTRA Muestra 4: Hueso bis-

LA MAS REPRESENTATIVA: HUESO Larsia SAMR con idéntica sensibilidad En to microbianos

Microorganismo o Agente Etiológico

Siempre que sea posible y especialmente en microorganismos de fácil identificación se debe ingresar la identificación bacteriana a nivel de **género y especie**

Consultar siempre el informe definitivo con el laboratorio de bacteriología.

Por ejemplo:

- K. pneumoniae o K. oxytoca, NO Klebsiella sp
- E. faecalis o E. faecium, NO Enterococcus sp
- S. epidermidis, **NO** Staphylococcus coagulasa negativa
- C. albicans, NO Candida sp



Microorganismo o Agente Etiológico

Siempre que sea posible y especialmente en microorganismos de fácil identificación se debe ingresar la identificación

Cor ESPERAR LOS RESULTADOS DEL e LABORATORIO CON LA ID FINAL

Por ejemplo:

- K. pneumoniae o K. oxytoca, NO Klebsiella sp
- E. faecalis o E. faecium, NO Enterococcus sp
- S. epidermidis, **NO** Staphylococcus coagulasa negativa
- > C. albicans, NO Candida sp

Pruebas de sensibilidad

De acuerdo a los lineamientos del Programa, para el informe de las pruebas de sensibilidad, se adopta el **Protocolo de la Red WHONET-Argentina 2014** (Normas CLSI - CLINICAL AND LABORATORY STANDARDS INSTITUTE).

El protocolo resumido está detallado en el Manual VIHDA y la versión completa en el sitio <u>www.antimicrobianos.com.ar</u>.

En el protocolo se detallan los antibiótioticos a ensayar para cada microorganismo.

Ingresar **todos los antibióticos que se detallan** para cada microorganismo (independiente del foco y de su utilización en ese caso), para ello se debe contar con el informe completo del laboratorio de bacteriología.

BACILOS GRAM NEGATIVOS

- **1. Enterobacterias** Infección hospitalaria
- 2. Pseudomonas aeruginosa
- 3. Acinetobacter spp.
- 4. Burkholderia cepacia
- 5. Stentrophomonas maltophilia



COCOS GRAM POSITIVOS

| 1. | Staphylococcus spp. | Infección urinaria |
|----|---------------------|--------------------|
|----|---------------------|--------------------|

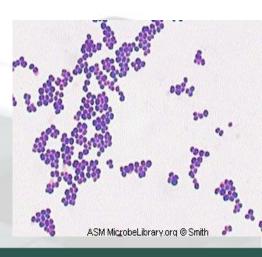
2. Staphylococcus spp. Infección sistémica

3. Enterococcus spp. Infección urinaria

4. Enterococcus spp. Infección severa

5. Enterococcus **spp.** VRE

- 6. Streptococcus pneumoniae
- 7. Streptococcus del grupo viridans
- 8. Streptococcus pneumoniae
- 9. Streptococcus beta-hemolíticos



Planillas en Excel para la recolección de datos de la sensibilidad a los antimicrobianos

- 1. Enterobacterias (*E. coli, Klebsiella* spp, *Citrobacter* spp, *Enterobacter* spp., etc)
- 2. P. aeruginosa y Pseudomonas spp
- 3. Acinetobacter spp
- 4. B. cepacia y S. maltophilia
- 5. Otros BNNF
- 6. Staphylococcus aureus y SCN
- 7. Enterococcus spp.

ENTEROBACTERIAS

Escherichia coli, Klebsiella spp., Enterobacter spp., Serratia spp, Citrobacter spp., Proteus spp., Providencia spp., Morganella spp.

| PACIENTI | | P.G | | | | | | | |
|-----------------|-----------------------------|--|--|-----|----|-------|----|--|--|
| FECHA | | 12/06/2016 | | | | | | | |
| MATERIAL | | AT | | | | | | | |
| MICROOR | RGANISMO | K. pneumoniae | | | | | | | |
| ATB | | Completar con las categorías S (Sensible), I (Intermedio) o R (Resiste | | | | | | | |
| AMP | Ampicilina | R | | | | | | | |
| CEP | Cefalotina | R | | | | | | | |
| AMC | Amoxicilina/ac. clavulánico | S | | | | | | | |
| CTX | Cefotaxima | R | | | | | | | |
| CAZ | Ceftazidima | R | | | | | | | |
| CXT | Cefoxitina | S | | | | | | | |
| TZP | Piperacilina/tazobactama | S | | | | | | | |
| IMP | Imipenem | R | | | | | | | |
| CIP | Ciprofloxacina | R | | | | | | | |
| GEN | Gentamicina | S | | | | | 33 | | |
| AMK | Amicacina | R | | | | | | | |
| SXT | Trimetroprima/sufametoxazol | R | | | | | | | |
| MER | Meropenem | R | | | | | | | |
| POL/COL | Polimixina/colistina | S | | | | | | | |
| NAL | Ac. Nalidixico | R | | | | | | | |
| FEP | Cefepime | R | | | | | | | |
| ETP | Ertapenem | R | | | 38 | 18 / | | | |
| TGC | Tigeciclina | S | | 100 | | 11-42 | | | |



Staphylococcus spp.

S. aureus,

Staphylococcus coagula negativos: S. epidermidis, S. saprophyticus, S. hominis, S. haemolyticus, S. lugdunensis, S. simulans, Staphylococcus spp.

| PACIENTE | | | | | | | | | |
|---------------|-----------------------------|--|--|--|--|--|--|--|--|
| FECHA | | | | | | | | | |
| MATERIAL | | | | | | | | | |
| MICRORGANISMO | | | | | | | | | |
| ATB | | Completar con las categorías S (Sensible), I (Intermedio) o R (Resistente) | | | | | | | |
| CPO | Ceftarolina | | | | | | | | |
| ERY | Eritromicina | | | | | | | | |
| CLI | Clindamicina | | | | | | | | |
| SXT | Trimetoprima/ sufametoxazol | | | | | | | | |
| TEC | Teicoplanina | | | | | | | | |
| GEN | Gentamicina | | | | | | | | |
| MNO | Minociclina | | | | | | | | |
| CIP | Ciprofloxacina | | | | | | | | |
| RIF | Rifampicina | | | | | | | | |
| TGC | Tigeciclina | | | | | | | | |
| LNZ | Linezolid | | | | | | | | |
| CXT | Cefoxitina (METIR o METIS) | | | | | | | | |
| VAN (CIM) | Vancomicina (CIM) | | | | | | | | |

Según el resultado de CEFOXITINA (CXT) informar:

MetiR si CEFOXITINA (CXT) es Resistente
MetiS si CEFOXITINA (CXT) es Sensible

VANCOMICINA (CIM)

SOLO INFORMAR SI EL RESULTADO ES POR CIM (METODOS AUTOMATIZADOS O E-TEST)



Método de difusión en agar

Hay antibióticos que no pueden evaluarse por este método (moléculas de alto PM que no difunden bien o que tienen requerimientos especiales:

- vancomicina (Stapphylococcus spp)
- daptomicina,
- tigeciclina
- colistin





Métodos de gradiente

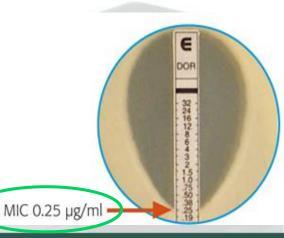
(E-test - MICE)

- Vancomicina en Staphylococcus spp.
- Daptomicina en Staphylococcus spp.
- Colistin para ETB, Aci y Pae (tto)
- Tigeciclina en cepas con sensibilidad

Intermedia

CIM: Concentración Inhibitoria Mínima











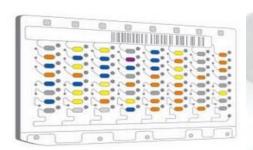
Métodos automatizados

(Vitek, Phoenix, MicroScan)

- Tarjetas con ATB preestablecidos fijos.
- Informar SOLO los antibióticos que corresponden para cada aislamiento.
- Ventaja: se pueden informar todos los antibióticos que no se informan por pruebas de difusión.

Limitación: faltan algunos ATB en las tarjetas (Tigeciclina,

Daptomicina)











Métodos automatizados

(Vitek, Phoenix, MicroScan)

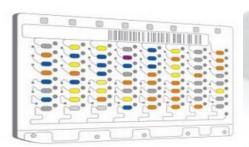
Tarjetas con ATB preestablecidos fijos.



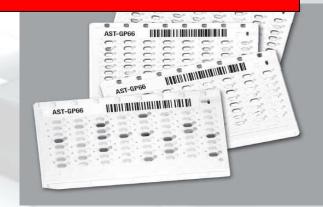
⊹ <u>V</u>

⊹L

INGRESAR SOLO LOS ATB CORRESPONDIENTES A CADA MICROORGANISMO













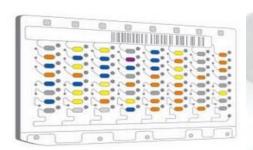
Métodos automatizados

(Vitek, Phoenix, MicroScan)

- Tarjetas con ATB preestablecidos fijos.
- Informar SOLO los antibióticos que corresponden para cada aislamiento.
- Ventaja: se pueden informar todos los antibióticos que no se informan por pruebas de difusión.

Limitación: faltan algunos ATB en las tarjetas (Tigeciclina,

Daptomicina)









1- ENTEROBACTERIAS

- 1. **AMP** Ampicilina
- 2. **CEP** Cefalotina
- 3. **AMC**. Amoxicilina/ac. Clavulánico
- 4. CTX Cefotaxima
- 5. CAZ Ceftazidima
- 6. **CXT** Cefoxitina
- 7. **TZP** Piperacilina/tazobactama
- 8. **IMP** Imipenem
- 9. CIP Ciprofloxacina

- 10. **GEN** Gentamicina
- 11. **AMK** Amicacina
- 12. **SXT** Trimetroprima/sufametoxazol
- 13. **MER** Meropenem
- 14. **POL/COL** Polimixina/colistina
- 15. **NAL** Ac. Nalidixico
- 16. **FEP** Cefepime
- 17. **ETP** Ertapenem
- 18. **TGC** Tigeciclina

ENTEROBACTERIAS

- IMPORTANTE Evaluar las dos cefalosporinas de 3° generación (CAZ-CTX).
 - Búsqueda de BLEE: ubicación estratégica de discos (CAZ- AMC - CTX).
 - Evaluar los dos carbapenemes (IPM MEM): búsqueda de carpapenemasas.
 - Colistin: no informar por método de difusión, si se va a usar para tto realizar CIM (E-test, mét. automatizado).
 - Tigeciclina: en cepas "Intermedias" confirmar por CIM.

Puntos de corte no incluidos en el CLSI

(Protocolo Whonet - Pág 136 Manual VIHDA)

| Antibiótico | Carga | Sensible | Intermedio | Resistente |
|---------------------------------|-------------|---------------|------------|-------------|
| Colistín 1 | 10 μg | ≥11 | | ≤10 |
| Polimixina 1 | 300 UI | ≥12 | | ≤11 |
| Fosfomicina I.V / glucosa-6-P 2 | 50 μg/50μg | ≥15 | 13-14 | ≤12 |
| Fosfomicina I.V / glucosa-6-P 2 | 200 μg/50μg | ≥17 | 16-14 | ≤15 |
| Ac. Fusídico 3 | 10 μg | ≥22 | | <22 |
| Tigeciclina ⁴ | 15 μg | ≥19 | 15-18 | ≤14 |
| Tigeciclina ⁵ | 15 μg | ≥21 | 20-17 | < <u>16</u> |
| Mupirocina | 200 μg | > 06 | | No halo |
| Mupirocina | CIM | | | ≥ 512 μg/ml |
| Rifampicina ⁶ | 30μg | <u>≥</u> 19mm | | <14mm |
| Azitromicina ⁷ | 15 μg | <u>≥</u> 13mm | | ≤12 |
| Azitromicina ⁷ | CIM | ≤16 | | ≥ 32 µg/ml |

2 - P. aeruginosa

- 1. **GEN** Gentamicina
- 2. **CAZ** Ceftazidima
- 3. **PIP** Piperacilina
- 4. **FEP** Cefepime
- 5. IMP Imipenem
- 6. CIP Ciprofloxacina

- 7. POL/COL Polimixina/colistín
- 8. MER Meropenem
- 9. AMK Amicacina
- 10. TZP Piperacilina/tazobactam
- 11. ATM Aztreonam



¿Que pasa con las otras Pseudomonas?

P. putida, P. stutzeri, Pseudomonas spp.

- No hay puntos de corte para pruebas de difusión, NO INFORMAR sensibilidad por método de difusión (FALSA SENSIBILIDAD)
- Informar solo los resultados obtenidos por métodos de dilución CIM por métodos epsilométricos (E-test, MICE) o métodos automatizados (Vitek, Phoenix).
- Informar los antibióticos que tienen puntos de corte según la Tabla 2B-5 del CLSI

3- Acinetobacter spp.

- 1. **GEN** Gentamicina
- 2. **CAZ** Ceftazidima
- 3. FEP Cefepime
- 4. **IMP** Imipenem
- 5. CIP Ciprofloxacina
- 6. POL/COL Polimixina/colistín
- 7. **MER** Meropenem

- 8. AMK Amicacina
- 9. **TZP** Piperacilina/tazobactam
- 10. AMS Ampicilina/sulbactam
- 11. MNO Minociclina
- 12. **SXT** Trimetoprima-sulfametoxazol
- 13. TGC Tigeciclina

4 - Burkholderia cepacia

1. **CAZ** Ceftazidima

2. **MEM** Meropenem

3. **MNO** Minociclina

4. **SXT** Trimetoprima-sulfametoxazol

CIM:

LVX Levofloxacina Cloranfenicol

(TIC) Ticarcilina/Ac. clavulánico

5 - Stenotrophomonas maltophilia

- 1. **MNO** Minociclina
- 2. LVX Levofloxacina
- 3. **SXT** Trimetoprima-sulfametoxazol

CIM:

CAZ Ceftazidima
CHL Cloranfenicol

(TIC) Ticarcilina/Ac. clavulánico



Otros BNNF

Elizabethkingea meningoseptica, Alcaligenes spp, Achromobacter spp y Chryseobacterium spp

(Excluidos P. aeruginosa, Acinetobacter spp., B. cepacia, S. maltophilia)

INFORMAR SOLO EN EL CASO DE REALIZAR CIM

| 1. | PIP (CIM) | Piperacilina |
|-----|------------|--------------------------|
| 2. | TZP (CIM) | Piperacilina/tazobactama |
| 3. | CAZ (CIM) | Ceftazidima |
| 4. | FEP (CIM) | Cefepime |
| 5. | CTX (CIM) | Cefotaxima |
| 6. | ATM (CIM) | Aztreonam |
| 7. | IMP(CIM) | Imipenem |
| 8. | MER (CIM) | Meropenem |
| 9. | POL/COL (C | CIM)Polimixina/colistina |
| 10. | GEN (CIM) | Gentamicina |

| 2. | TOB (CIM) | Iobramicina |
|----|-----------|-----------------------------|
| 3. | CIP (CIM) | Ciprofloxacina |
| 4. | LVX (CIM) | Levofloxacina |
| 5. | TET (CIM) | Tetraciclina |
| 6. | DOX (CIM) | Doxiciclina |
| 7. | MNO (CIM) | Minociclina |
| 8. | SXT (CIM) | Trimetroprima/sufametoxazol |
| 9. | CHL (CIM) | Cloranfenicol |

AMK (CIM) Amicacina

Pruebas de sensibilidad Staphylococcus spp.

INFECCIONES URINARIAS

- 1. CPO Ceftarolina
- 2. SXT Trimetoprima/ sufametoxazol
- 3. CIP Ciprofloxacina
- 4. FUR Nitrofuranos
- 5. NOV Novobiocina
- 6. CXT Cefoxitina
- 7. GEN Gentamicina (optativo)

Pruebas de sensibilidad Staphylococcus spp.

- 1. CPO Ceftarolina
- 2. VAN Vancomicina
- 3. **ERY** Eritromicina
- 4. **CLI** Clindamicina
- 5. SXT Trimetoprima/ sufametoxazol
- 6. TEC Teicoplanina 12. LNZ Linezolid
- 7. **GEN** Gentamicina

- 8. MNO Minociclina
- 9. CIP Ciprofloxacina
- 10. RIF Rifampicina
- 11. **TGC** Tigeciclina

- 13. CXT Cefoxitina (no informar)
- 14. FUS Ac. fusídico (informar en materiales de piel y partes blandas)



Meticilo resistencia en Staphylococcus spp.

La meticilino resistencia en Staphylococcus spp se determinará a través del ensayo del disco de CEFOXITINA únicamente. (Oxacilina ya no se debe probar en ninguna especie de Staphylococcus spp.)





Informe de meticilino resistencia en Staphylococcus spp.

- Método de difusión: CEFOXITINA (FOX)
- De acuerdo al resultado del disco de FOX completar de manera OBLIGATORIA el campo "Meticilino Resistencia" MET R
 - en aislamientos sensibles a FOX consignar "S"
 - en aislamientos resistentes a FOX consignar "R"



Sensibilidad a Vancomicina en Staphylococcus spp

- La resistencia a glicopéptidos (VAN y TEI) en Staphylococcus spp. es sumamente inusual.
- Sólo se han descrito escasos aislamientos de S. aureus con resistencia neta a VAN y TEI y unos pocos aislamientos que presentan sensibilidad disminuida a estas drogas. Este último fenotipo es un poco más común en Staphylococcus coag. Neg. (especialmente S. haemolyticus).



Sensibilidad a Vancomicina en Staphylococcus spp

- Ensayar disco de vancomicina (VAN) solo para detectar los altos niveles de resistencia (VIGILANCIA) pero NO INFORMAR Y NO INGRESAR AL PROGRAMA.
- En infecciones severas (bacteriemia, endocarditis, infecciones del sistema nervioso central, neumonía, osteomielitis o mediastinitis) por SAMR, se debe realizar la CIM a VAN
- Si es necesario realizar la CIM a VAN utilizar métodos de gradiente o automatizados y en ese caso INFORMARLO E INGRESARLO AL PROGRAMA
- En caso de enfrentarse a un aislamiento de Staphylococcus aureus con CIMs de VAN ≥4µg/ml o SCN con CIMs de VAN ≥16µg/ml debe confirmarse la identificación y la sensibilidad. NO INGRESAR AL PROGRAMA.



Sensibilidad a Vancomicina en Staphylococcus spp

Ensayar disco de vancomicina (VAN) solo para detectar los altos niveles de resistencia (VIGILANCIA) pero NO INFORMAR Y NO INGRESAR AL PROGRAMA.

En infecciones severas (bacteriemia, endocarditis, infecciones del

INGRESAR SOLO LA SENSIBILDAD A VANCO SI SE REALIZO LA CIM (E-test o métodos automatizados)

En caso de enfrentarse a un aislamiento de Staphylococcus aureus con CIMs de VAN ≥4µg/ml o SCN con CIMs de VAN ≥16µg/ml debe confirmarse la identificación y la sensibilidad. NO INGRESAR AL PROGRAMA.

Enterococcus spp

Antibiograma de mínima (infección severa, una placa)

- 1.Ampicilina
- 2.Teicoplanina1
- 3.Vancomicina1
- Gentamicina alta carga
- Estreptomicina alta carga
- Ampicilina-sulbactam²

VRE

Antibióticos a agregar frente a enterococos resistentes a vancomicina (una placa)

- Linezolid
- Minociclina
- Tigeciclina³

Enterococcus spp en IU

Antibiograma mínimo para infecciones urinarias no complicadas

- 1. Ampicilina
- Teicoplanina¹
- Vancomicina¹
- 4. Ciprofloxacina
- Nitrofuranos



VRE : ENTEROCOCOS RESISTENTES A VANCOMICINA

- La resistencia adquirida a glucopéptidos (VAN Y TEI) en Enterococcus spp. tiene consecuencias epidemiológicas por su alto potencial de diseminación y limitadas alternativas terapéuticas.
- Algunas cepas presentan bajos niveles de resistencia o fenotipos disociados (VAN R y TEI S).
- En cepas sospechosas (con halos intermedios o resistentes, según CLSI) confirmar la sensibilidad por métodos cuantitativos (CIM).

Diagnóstico Microbiólogico

1. Ingreso de datos

- 2. Fuentes de errores más frecuentes
 - 3. Paso a Modo Régimen
 - 4. Casos Clínicos

INGRESO DE DATOS CONSIDERACIONES IMPORTANTES

- Recordar actualizar la **fecha de colocación de los catéteres** urinarios y centrales en la solapa "Sitio de Infección", en caso de que el mismo se recambie
- Recordar completar la **fecha de alta de la infección** en la solapa "Sitio de Infección" en todos los episodios reportados.
- En la solapa de **diagnóstico clínico** NO deben ingresar datos en el campo de diagnóstico inmunoserológico cuando el diagnóstico sea microbiológico (ya que esos datos van consignados en la cuarta solapa).
- Definir correctamente "bacteriemia confirmada por criterio 1" y "bacteriemia confirmada por criterio 2".
- Definir correctamente **NEU1** (neumonía definida clínicamente) y **NEU2B** (neumonía definida por cínica + hallazgos de laboratorio).

No puede faltar!

- ❖ Informe de meticilino resistencia en Staphylococcus spp. en campo "Met R" (Meticilino Resistencia) según disco de cefoxitina.
- Sensibilidad a Vancomicina en infecciones severas por SAMR (CIM)
- Sensibilidad a Vancomicina en género Enteroccus spp. (infecciones severas)

No puede faltar!

- ❖ Sensibilidad a ambas Cefalosporinas 3° generación (CAZ/CTX) en Enterobacterias → detección de BLEE
- Sensibilidad a Carbapenemes en Enterobacterias
 detección de Carbapenemasas
- ❖ Sensibilidad a Carbanemes en *P. aeruginosa* y Acinetobacter spp. → detección de Carbapenemasas

Pruebas de sensibilidad ERRORES FRECUENTES

- Ingreso de ATB que no debe ensayarse (no estandarizados).
- Ingreso incompleto de ATB según Protocolo Whonet. (CAZ-CTX/ IMP-MEM)
- Informe de sistemas automatizados sin seleccionar los ATB indicados por el Protocolo
- Informe de *Staphylococcus* spp. resistentes a Vancomicina.



Informar sensibilidad a Vancomicina en Staphylococcus spp. por el método de difusión.

Resistencias a confirmar

- ETB resistentes a carbapenemes
- P. aeruginosa, Acinetobacter spp. Y Enterobacterias resistentes a Polipéptidos (Col/ Pol)
- Staphylococcus spp. resistentes a Vancomicina

Diagnóstico Microbiólogico

1. Ingreso de datos

2. Fuentes de errores más frecuentes

- 3. Paso a Modo Régimen
 - 4. Casos Clínicos

Paso "Modo Prueba" a "Modo Régimen"

- 1. Período de carga de datos al Programa (variable)
- 2. Pedido y envío de base de datos comprimida
- 3. Revisión de base de datos
- 4. Devolución de informe con correcciones
- 5. Correcciones de la base de datos
- 6. Nuevo envío y revisión de base de datos
- 7. Se constatan correcciones, se revisan nuevos episodios
- 8. Informe sin correcciones por reportes adecuados

Paso a Modo Régimen

MODO REGIMEN: REVISION PERIODICA BASE DE DATOS

Frecuencia: anual

Carácter: obligatorio

Objetivos:

- Optimizar la calidad de los datos del diagnóstico clínico y microbiológico ingresados al Programa
- Mejorar la calidad de los datos de vigilancia a nivel institucional y nacional (Reporte Consolidado Anual)

Metodologia:

- Pedido y envío de base de datos
- Devolución de informe con observaciones

REVISION BASE DE DATOS

- 1. Indice de utilización de procedimientos
- 2. Nro de episodios reportados
- 3. Utilización de definiciones (sitio primario-sitio específico)
- 4. Dx Microbiológico (ag.etiológico, pruebas de sensibilidad)
- 5. Tasas (comparción con tasas nacionales)
- 6. Indicadores

Diagnóstico Microbiólogico

1. Ingreso de datos

2. Fuentes de errores más frecuentes

- 3. Paso a Modo Régimen
 - 4. Casos Clínicos

CASO 1

- Paciente Gabriel Tancredi, 45 años, fecha de nacimiento 26/07/71, ingresa a UCI con diagnóstico de Politraumatismo por accidente de tránsito, el 07/06. HCL 3125
- Procedimientos:
 - ARM desde 07/06 hasta 12/06
 - CVC desde 07/06 hasta su egreso de la UCI
 - CU desde 07/06 hasta 12/06
- El día 14/06 presenta 38º C, aumento y cambio en las características de las secreciones, disnea con requerimiento de oxigeno, la Rx de tórax muestra un infiltrado nuevo, el hemograma informa leucocitosis (>12.000). Se extraen 2 muestras de hemocultivos y cultivo del tracto respiratorio inferior (MiniBAL).
- Resultados: Cultivo positivo para *Pseudomonas aeruginosa* en ambas muestras.
- Pasa a Cuidados intermedios 19/06.

SITIO PRIMARIO Y SITIO ESPECIFICO

a) Neumonía asociada a Asistencia Respiratoria Mecánica (NAR). Neumonía definida clínicamente (NEU1).



Neumonía definida por clínica mas hallazgos de laboratorio para bacterias comunes u hongos filamentosos. (NEU 2B)

- c) Neumonía definida por clínica mas hallazgos de laboratorio específicos para Virus, *Legionella, Chlamydia, Mycoplasma* y otros patógenos infrecuentes. (NEU 2V)
- d) Infección Primaria de la Sangre asociada a Catéter Central. Confirmada por Laboratorio (BACLAB). Criterio1

¿Que **Material Analizado** corresponde ingresar en la solapa de diagnóstico microbiológico?

a) MINIBAL



- c) MINIBAL y HEMOCULTIVO
- d) By C son correctas

¿Que **Material Analizado** corresponde ingresar en la solapa de diagnóstico microbiológico?

a) MINIBAL



d) **B y C son correctas**

¿Que atb corresponde ingresar para el aislamiento de *P. aeruginosa?*

a) **Sensible:** IMP, MEM, GEN, COL, AMK, PTZ **Resistente:** AMS, PIP, CAZ, FEP, CIP, ATM



Sensible: IMP, MEM, GEN, COL, AMK, PTZ,

Resistente: PIP, CAZ, FEP, CIP, ATM

c) **Sensible:** IMP, MEM, GEN, COL, AMK, PTZ, TMS **Resistente**: PIP, CAZ, FEP, CIP, ATM

d) **Sensible:** IMP, MEM, GEN, COL, AMK, PTZ, TIGE **Resistente**: PIP, CAZ, FEP, CIP, ATM

Caso 1 continuación

Mientras se realiza el tratamiento de la NAR por *P. aeruginosa* el paciente presenta un pico febril y se extraen 2 nuevas muestras de hemocultivos.

Informe de laboratorio:

Hemocultivo positivo (1/2) *Staphylococcus epidermidis*

¿Que **Material Analizado** corresponde ingresar en la solapa de diagnóstico microbiológico?

a) **HEMOCULTIVO**

b) **RETROHEMOCULTIVO**



¿Que Material Analizado corresponde ingresar en la solapa de diagnóstico microbiológico?

Si el cultivo fue jerarquizado o se asumió como una

Si se considera una contaminación NO DEBE (no es un episodio de infección)

CASO 2

- Paciente, Federico Paterlini, HCL № 2231, con fecha de nacimiento 29/09/1942, sufre caída al bajar del colectivo, el 01/05, con fractura de cadera. Se interna el mismo día, para resolución quirúrgica, con requerimiento de colocación de prótesis. Alta hospitalaria a las 96Hs, con cuidados en su hogar.
- Asiste a control el día 02/06 con tumefacción y dolor de herida que se encuentra flogótica pero no dehiscente. Se realiza toilette quirúrgica, constatándose secreción purulenta.
- Se toman muestras para cultivo de partes blandas y tejido óseo, desarrollando en ambas muestras Staphylococcus aureus meticilino resistente (SAMR).

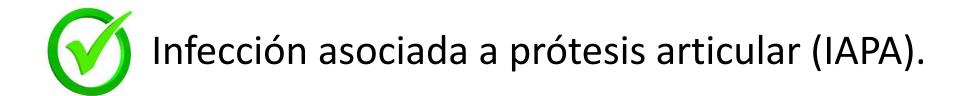
¿Que Sitio Primario de ISQ corresponde ingresar?

- a) Infección de Sitio Quirúrgico (ISQ). Infección Superficial (Piel)
- b) Infección de Sitio Quirúrgico (ISQ). Incisional Profunda (TCS)
 - Infección de Sitio Quirúrgico (ISQ). De órganos/Cavidades (OC)
- d) Ninguna de las respuestas anteriores es la correcta.

¿A que sitio específico de ISQ de Órganos/Cavidades corresponde?

a) Osteomielitis (OSTE).

b) Infección de la bursa y articulaciones (ART).



d) Ninguna de las respuestas anteriores es la correcta.

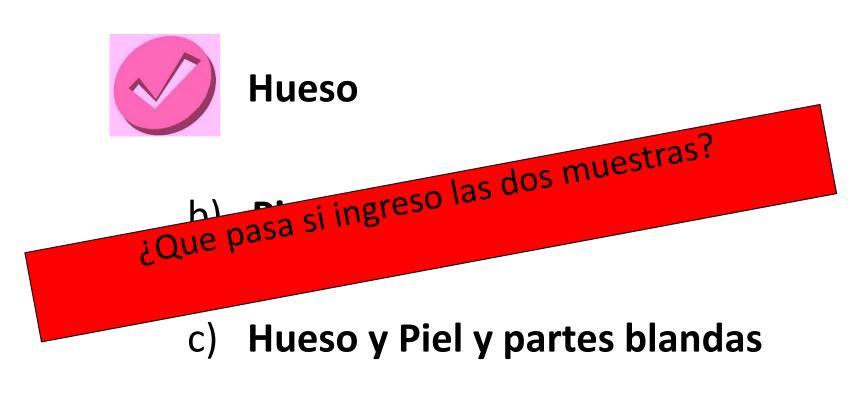
¿Que **Material Analizado** corresponde ingresar en la solapa de diagnóstico microbiológico?



b) Piel y Partes blandas

c) Hueso y Piel y partes blandas

¿Que **Material Analizado** corresponde ingresar en la solapa de diagnóstico microbiológico?



¿Qué resultados de las pruebas de sensibilidad corresponde ingresar al sistema para el SAMR

Determinación de sensibilidad a los ATB realizada por el método de difusión

(S: sensible, R: resistente)

- **a) Cefoxitina: R**, Ciprofloxacina: S, Clindamicina: R, Eriromicina: R, Gentamicina: S, TMS: S, **Vancomicina: S**
- **b) Cefoxitina: R,** Ciprofloxacina: S, Clindamicina: R, Eriromicina: R, Gentamicina: S, TMS: S
- c) Meticilino resistente (Met R): R, Ciprofloxacina: S, Clindamicina: R, Eriromicina R, Gentamicina: S, TMS: S, Vancomicina: S



Meticilino resistente (Met R): R, Ciprofloxacina: S, Clindamicina: R, Eriromicina:

R, Gentamicina: S, TMS: S

¿Qué resultados de las pruebas de sensibilidad corresponde ingresar al sistema para el SAMR

Determinación de sensibilidad a los ATB realizada por el método de difusión

(S: sensible, R: resistente)

- a) Cefoxitina: R, Ciprofloxacina: S, Clindamicina: R, Eriromicina: R, Gentamicina: S, TMS: S, Vancomicina: S
- **b)** Cefoxitina: R, Ciprofloxacina: S, Clindamicina: R, Eriromicina: R, Gentamicina: S, TMS: S
- c) Meticilino resistente (Met R): R, Ciprofloxacina: S, Clindamicina: R, Eriromicina R, Gentamicina: S, TMS: S, Vancomicina: S



Meticilino resistente (Met R): R, Ciprofloxacina: S, Clindamicina: R, Eriromicina:

R, Gentamicina: S, TMS: S

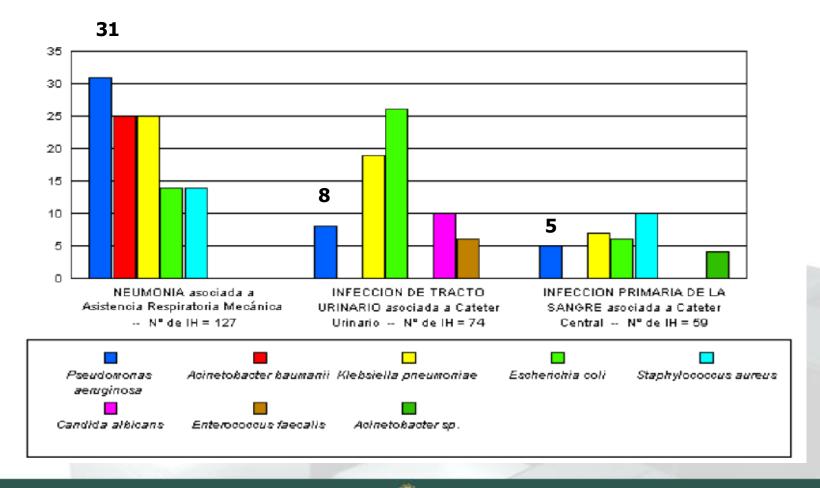


Córdoba 2015



Microorganismos más frecuentemente hallados según Factores de Riesgo UCIA POL

N total *P. aeruginosa =* 44



Patrón de Resistencia Microbiológica Específica

N total *P. aeruginosa =* 44

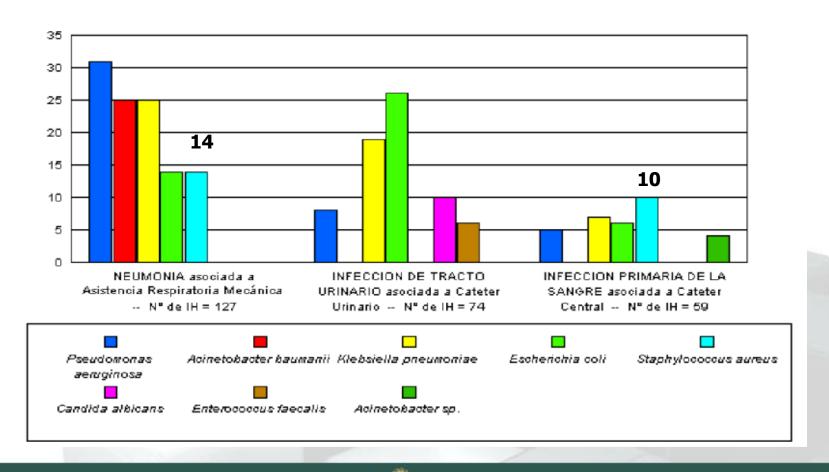
Patrón de Resistencia Microbiológica Específica



| Microorganismo/Resistencia | | | N° Unid. | N° Test | N° Resist | % Resist. |
|--|--------------|---------------------|----------|---------|-----------|-----------|
| UCI-Unidad de Cuidados Intensivos de Adultos-Polivalente | | | | | | |
| Pseudomonas aeruginosa | resistente a | Carbapenems | 9 | 39 | 12 | 30,77 |
| Pseudomonas aeruginosa | resistente a | Ceftazidima | 10 | 44 | 3 | 6,82 |
| Pseudomonas aeruginosa | resistente a | Ciprofloxacina | 10 | 45 | 22 | 48,89 |
| Pseudomonas aeruginosa | resistente a | Imipenem | 9 | 39 | 10 | 25,64 |
| Pseudomonas aeruginosa | resistente a | Piperacilina | 6 | 11 | 2 | 18,18 |
| Pseudomonas aeruginosa | resistente a | Piperacilina/Tazoba | 9 | 44 | 5 | 11,36 |

Microorganismos más frecuentemente hallados según Factores de Riesgo UCIA POL

N total *S. aureus* = 24





Informe de meticilino resistencia en Staphylococcus spp.

- Método de difusión: CEFOXITINA (FOX)
- De acuerdo al resultado del disco de FOX completar de manera OBLIGATORIA el campo "Meticilino Resistencia" MET R
 - en aislamientos sensibles a FOX consignar "S"
 - en aislamientos resistentes a FOX consignar "R"

Patrón de Resistencia Microbiológica Específica

N total *S. aureus* = 24

Patrón de Resistencia Microbiológica Específica

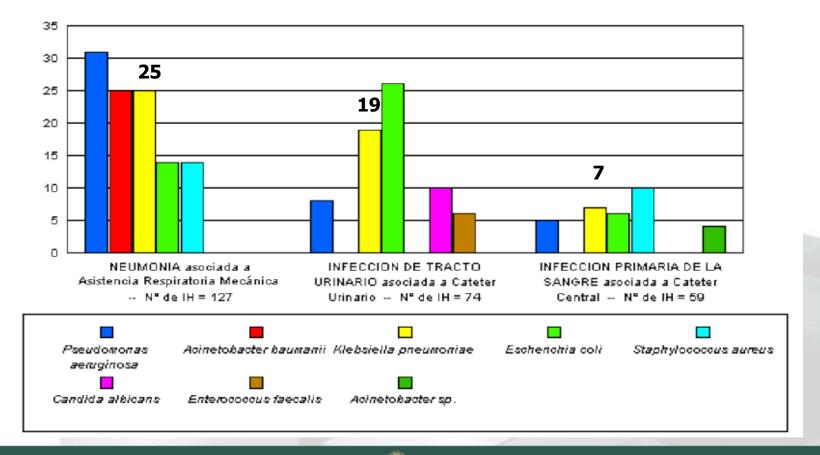


Desde: 01/01/2015 Hasta: 31/12/2015

| Microorganismo/Resistencia N° Unid. N° Test N° Resist % Resist. UCI-Unidad de Cuidados Intensivos de Adultos-Polivalente | | | | | | |
|---|--------------|-------------|---|---|---|--------|
| Staphylococcus aureus | resistente a | Linezolid | 3 | 4 | 0 | 0,00 |
| Staphylococcus aureus | resistente a | Meticilina | 1 | 1 | 1 | 100,00 |
| Staphylococcus aureus | resistente a | Vancomicina | 4 | 6 | 0 | 0,00 |
| Staphylococcus coagulasa negativo | resistente a | Vancomicina | 1 | 1 | 0 | 0,00 |

Microorganismos más frecuentemente hallados según Factores de Riesgo UCIA POL

N total *K. pneumoniae* = 51



Patrón de Resistencia Microbiológica Específica

N total *K. pneumoniae = 51*

| Microorganismo/Resistencia N° Unid. N° Test N° Resist UCI-Unidad de Cuidados Intensivos de Adultos-Polivalente | | | | | | % Resist. |
|---|--------------|--------------------|----|----|----|-----------|
| Klebsiella pneumoniae | resistente a | Carbapenems | 12 | 38 | 3 | 7,89 |
| Klebsiella pneumoniae | resistente a | Cefalosporinas 3 G | 12 | 41 | 31 | 75,61 |
| Klebsiella pneumoniae | resistente a | Fosfomicina | 3 | 3 | 0 | 0,00 |
| Klebsiella pneumoniae | resistente a | Tigeciclina | 1 | 2 | 0 | 0,00 |

MUCHAS GRACIAS !!!



Para más información: vihda@ine.gov.ar leonorguerriero@ine.gov.ar

