"Calidad Analítica y Banco de Sangre"



Agenda

- Introducción
- Calidad Analítica
- Calificación de Equipos
- Requisitos de Calidad
- Evaluación de Métodos
- Control Interno de la Calidad
- Control Externo de la Calidad
- Conclusiones



Agenda

- Introducción
- Calidad Analíti
- Calificación de Equip
- Regulisitos de Calidad
- Evaluación de Métodos
- Control Interno de la Calidad
- Control Externo de la Calidad
- Conclusione



¿Qué es calidad?

Quality is doing the right things and doing those things right.

Philip Crosby



¿Qué es calidad?

O sea, se trata de hacer las cosas correctas de la manera correcta......

- ¿Cuáles son las cosas correctas?
- ¿Cuál es la manera correcta de hacerlas?



Banco de Sangre

"La cadena transfusional está compuesta por una compleja serie de procesos que abarcan desde el donante hasta el paciente."



Banco de Sangre

Asegurar la utilidad clínica de:

- -Productos
- -Servicios



Banco de Sangre

"..administración correcta del hemoderivado seguro, en el momento adecuado y al paciente pertinente, así como la existencia de documentación exhaustiva tanto del proceso como de los resultados..."



Banco de Sangre

¿Por Qué Calidad?

"Prevenir errores médicos que pueden dañar al paciente."

Además:

- Ahorra dinero.
- Es una ventaja competitiva ante nuevos desafíos.



Sistemas de Gestión de Calidad (SGC)

Estructura organizativa que dispone un centro de transfusión para permitirle mantener una gestión eficaz y eficiente de la calidad en el ámbito de todas sus actividades de modo tal que dicha gestión resulte coherente con:

- política de calidad
- necesidades y expectativas de donantes, pacientes, servicios hospitalarios, etc.
- orientación de estrategias
- mejora continua



ISO 9001:2000

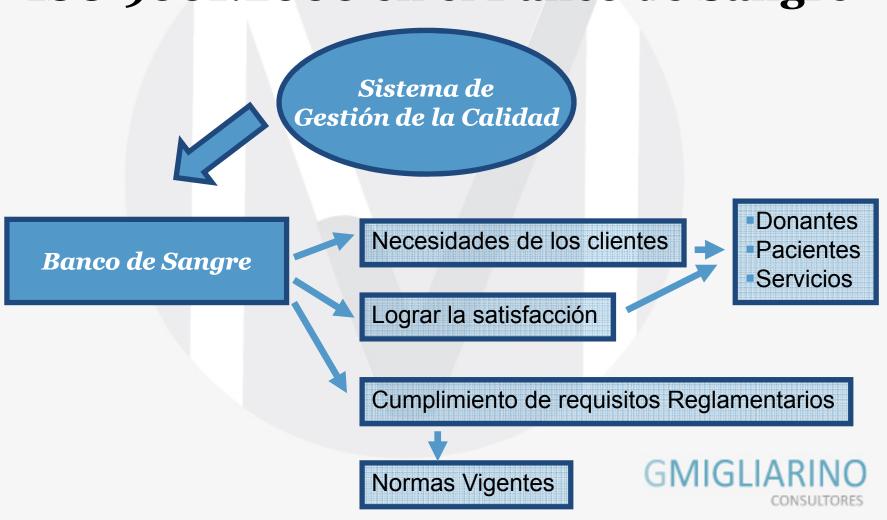
Objetivo

"Estandarizar los mecanismos que deben regir la calidad de los productos y/o servicios generados por distintas empresas y sectores"

- Requisitos básicos para desarrollar un SGC
- Independiente de la actividad
- Lenguaje genérico
- Gestión por Procesos
- Enfoque a la mejora continua



ISO 9001:2000 en el Banco de Sangre



ISO 9001:2000 en el Banco de Sangre

Una tercera parte ha dado garantía escrita de que los productos y/o servicios del Banco de Sangre son conformes a unos requisitos establecidos:

- -Requisitos de clientes
- -Normativa Vigente



ISO 9001:2000 en el Banco de Sangre

¿Qué hemos logrado hasta ahora?

- Aumentar la satisfacción del cliente
 - * Mejora Continua
 - * Garantía de conformidad
- Orden en el trabajo
- Documentación de procesos



ISO 9001:2000 en el Banco de Sangre

¿Qué nos falta?

"Competencia"

Demostrar que el Banco de Sangre es competente para generar resultados válidos, clínicamente útiles.

"Competencia Técnica"



Requisitos de Gestión de Calidad Requisitos Técnicos





Esta norma, básicamente esta compuesta por dos bloques:

- -Requisitos de Gestión.
- -Requisitos Técnicos.



Requisitos de Gestión

"Están redactados en el lenguaje habitual del Laboratorio y Banco de sangre"

- -Organización y gestión
- -Sistema de gestión de calidad
- -Control de Documentos
- -Revisión de contratos
- -Laboratorios de derivación
- -Servicios y suministros externos
- -Servicios de asesoramiento
- -Resolución de reclamos
- -Identificación y control de no conformidades
- -Acción correctiva

- -Acción preventiva
- -Mejora continua
- -Registros de calidad y técnicos
- -Revisión por la dirección



Requisitos Técnicos

Acá es dónde aparece la competencia técnica

- -Personal
- -Instalaciones y condiciones ambientales
- -Equipamiento del laboratorio
- -Procedimientos Preanalíticos
- -Procedimientos Analíticos
- -Aseguramiento de la calidad de los procedimientos analíticos
- -Procedimientos Postanalíticos
- -Informe de resultados



Requisitos Técnicos

- -Calificación de Instrumentos
- -Requerimientos de Calidad Analíticos
- -Validación y verificación de métodos analíticos
- -Planificación de control de calidad
- -Control de calidad interno
- -Programas interlaboratorio
- -Control de calidad externo
- -Seguimiento del desempeño
- -Mejora continua
- -Six Sigma Analítico



Esta norma tiene en cuenta

- -Sistema de Gestión de Calidad
- -Competencia técnica del personal
- -Desempeño analítico
- -Disponibilidad de recursos para generar resultados clínicamente útiles



Agenda

- Introducción
- Calidad Analítica
- Calificación de
- Requisitos de Cali
- Evaluación de Métodos
- Control Interno de la Calidad
- Control Externo de la Calidad
- Conclusiones



¿Cuál es el principal objetivo del Laboratorio Clínico o del Banco de Sangre?



Generar resultados, productos y servicios clínicamente útiles para el cuidado de la salud del paciente.....



Muestras de pacientes y donantes

Laboratorio Clínico o Banco de Sangre



Etapa Analítica





Referencia

GMIGLIARII

Especificaciones del fabricante

Calificación de Equipos Asegurarme que el equipo ha sido instalado correctamente y está en condiciones de generar resultados clínicamente útiles

Especificaciones del fabricante y / o requisitos de calidad

Evaluación de Métodos

- -Conocer el desempeño de mi método en condiciones estables TE o $\boldsymbol{\sigma}$
- -Evaluar el desempeño frente a Requisitos de Calidad (TEa)
- -Implementar el método

Requisitos de Calidad QC

Interno

- -Asegurar que el método se desempeña en condiciones estables
- -Asegurar que el método cumple con nuestros TEa
- -Liberar Resultados
- -Alertar sobre problemas reales

Requisitos de Calidad QC Externo

-Seguimiento del desempeño del Método

-Corregir errores

TE: Error Total

TEa: Requisito de Calidad QC: Control de la Calidad

σ: Sigma



-Asegurar que en función del tiempo esos métodos que he conocido inicialmente como aceptables sigan cumpliendo con mis requisitos de calidad () \(\text{\text{\$\text{\$Y}}} \) a)

Validación/ Verificación de Métodos Analíticos Primero conozco, luego evalúo y después controlo

Control de la Calidad

- -Conocer el desempeño de nuestros métodos en condiciones estables (TE)
- -Verificar que nuestros métodos cumplen con nuestros requisitos de calidad (TEa) Si el TE < TEa implemento el método

Referencia

TE: Error Total

TEa: Requisito de Calidad



Agenda

- Introducción
- Calidad Analít
- Calificación de Equipos
- Reguisitos de Cal
- Evaluación de Métodos
- Control Interno de la Calidad
- Control Externo de la Calidad
- Conclusion



1

Calificación de Equipos



Calificación de Equipos

Problemas

- □ No existen guías claramente definidas para la calificación de equipos.
- □ No están definidos los roles y responsabilidades de quienes deben calificar los equipos.



Calificación de Equipos

Definición

Proceso documentado por el cual se verifica la correcta instalación y operación de un equipo



Calificación de Equipos

Etapas

- □ Calificación de Diseño (DQ/CD)
- □ Calificación de Instalación (IQ/CI)
- □ Calificación de Operación (OQ/CO)
- □ Calificación de Desempeño (PQ/CdeD)



Calificación de Equipos "Calificación de Instalación" IQ/CI

☐ Calificación de Instalación (IQ)

¿ En qué momento?

Durante la instalación del equipo (nuevo, viejo o no calificado). ¿Qué?

Descripción del equipo.

Envío del equipo (módulos, accesorios, manuales, consumibles y líquidos)

Entorno (medio ambiente, espacio físico, requerimientos eléctricos)

Información: Seguridad e higiene, mantenimientos.

Hardware (si aplica)

Ensamblado e instalación.

Verificación de la instalación.

¿Quién?

Equipos pequeños (Ej. medidor de PH) : Usuario

Equipos complejos (Contador Hematológico): Fabricante y/o vendedor.



Calificación de Equipos "Calificación de Operación" OQ/CO

☐ Calificación de Operación (OQ/CO) ¿En qué momento?

Después de la instalación o reparaciones importantes.

¿Qué?

Verificación de parámetros fijos.(puede hacerse en IQ)

GMIGLIAF

Verificación de archivo de datos.

Test de funcionamiento de puntos críticos (individuales o grupales).

¿Quién?

Usuario y/o vendedor (factores técnicos y económicos).

Calificación de Equipos "Calificación de Desempeño" PQ/CdeD

□ Calificación de Desempeño (PQ)

¿En qué momento?

Después del IQ y OQ de manera periódica.

¿Qué?

Verificación de desempeño en las mismas condiciones en que se procesan las muestras (suelen incorporarse en los procedimientos analíticos).

¿Quién?

Usuario.



Agenda

- Introducción
- Calidad Analíti
- Calificación de
- Requisitos de Calidad
- Evaluación de Métodos
- Control Interno de la Calidad
- Control Externo de la Calidad
- Conclusion



2

Requisitos de Calidad



Requisitos de calidad

- Son especificaciones acerca de la tasa de error que puede ser permitida en un método analítico sin invalidar la utilidad clínica del resultado.
- Definen la calidad necesaria para el producto básico del laboratorio: "Resultados de Pacientes"



Requisitos de calidad

- 1)- Requerimientos Médicos
- 2)- Variabilidad Biológica
- 3)- Intervalos de Referencia
- 4)- Requerimientos Regulatorios (Ej. CLIA 88)
- 5)- Error Alcanzable
 - EQAs o PT (resultados por grupo)
 - SD del proceso
 - CLSi (NCCLS) EP 21
- 6)- Especificaciones del fabricante para el método



Requisitos de calidad

Información de la Web

http://www.dgrhoads.com/



http://www.westgard.com/





Agenda

- Introducción
- Calidad Analíti
- Calificación de
- Reguisitos de Cal
- Evaluación de Métodos
- Control Interno de la Calidad
- Control Externo de la Calidad
- Conclusion



3

Evaluación de Métodos



"Estudios que se realizan para determinar si un ensayo cumple con los requisitos de calidad del usuario y o especificaciones de desempeño del fabricante"



Evaluación de errores.

Empleo de herramientas estadísticas.

Magnitud del error ___ Utilidad clínica del resultado

Sigma

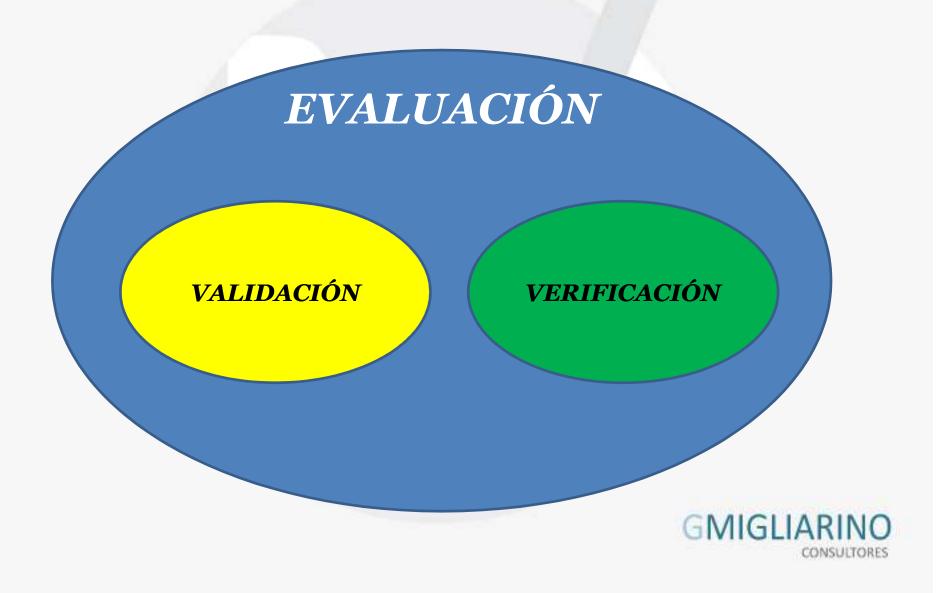












JCGM 200:2008

2.45 validación, f

Vocabulario Internacional de Metrología — Conceptos fundamentales y generales, y términos asociados (VIM)

verificación de que los requisitos especificados son adecuados para un uso previsto

Frente a Requisitos de Calidad

JCGM 200:2008

2.44 verificación, f

Vocabulario Internacional de Metrología — Conceptos fundamentales y generales, y términos asociados (VIM)

aportación de evidencia objetiva de que un elemento satisface los requisitos especificados

- Frente a Especificaciones del Fabricante (inserto)- Frente a Requisitos de Calidad



Métodos Cuantitativos



Variables Continuas

Métodos Cualitativos



Variables Discretas



Validación de Métodos Cuantitativos

Métodos Cuantitativos "Validaciones"

¿Quién?

- Fabricante (datos de inserto o documentos adicionales).
- -Usuario
 - 1)-Ensayos de desarrollo casero
 - 2)-Ensayos modificados
 - 3)-Mezclas (reactivo e instrumento de distintas marcas comerciales)



Validación de Métodos Cuantitativos Métodos Cuantitativos

"Validaciones"

¿Qué?

- Precisión
- Veracidad
- Linealidad
- Interferencias
- Límite Inferior (LB;LD;LQ)
- Intervalos de Referencia
- Estudios especiales





Validación de Métodos Cuantitativos Métodos Cuantitativos

"Validaciones"

¿Cómo? (Ejemplo Protocolos CLSi)



- Precisión EP 5 A2

- Veracidad EP 9 A2

- Linealidad EP 6 A

- Interferencias EP 7 A

- Límite Inferior (LB;LD;LQ) EP 17 A2

- Intervalos de Referencia C28 A3

- Estudios especiales (Ej; arrastre)

LB: Límite de Blanco LD: Límite de detección LQ: Límite de Cuantificación



Verificación de Métodos Cuantitativos

Métodos Cuantitativos "Verificaciones"

¿Quién?

- -Usuario
 - 1)-Implementación de un método
 - 2)-Evaluación competencia del personal
 - 3)-Resolución de no conformidades (para verificar la eficacia de las medidas correctivas surgidas para no conformidades analíticas)
- -Fabricante
 - 1)-Después de reparaciones mayores GMIGLIARINO

Verificación de Métodos Cuantitativos

Métodos Cuantitativos "Verificaciones"

¿Qué?

- Precisión
- Veracidad
- Linealidad
- Límite Inferior (LQ cuando aplique)
- Verificación de Intervalos de Referencia



Verificación de Métodos Cuantitativos

Métodos Cuantitativos "Verificaciones"

¿Cómo? (Ejemplo Protocolos CLSi)

CLINICAL AND LABORATORY STANDARDS INSTITUTE®

- Precisión	EP 15 A2
-------------	----------

- Veracidad EP 15 A2

- Linealidad EP 6 A

- Límite Inferior (LQ cuando aplique) EP 17 A

- Verificación de Intervalos de Referencia C28 A3



Métodos Cualitativos "Validaciones"

¿Quién?

- Fabricante (datos de inserto o documentos adicionales).
- -Usuario
 - 1)-Ensayos de desarrollo casero
 - 2)-Ensayos modificados
 - 3)-Mezclas (reactivo e instrumento de distintas marcas comerciales)



Métodos Cualitativos "Validaciones"

¿Qué?

- Sensibilidad
- Especificidad
- Tasa de Falsos positivos
- Tasa de falsos negativos
- Límite de corte y su incertidumbre
- Límite de detección
- Precisión



Métodos Cualitativos "Validaciones"

¿Cómo? (Ejemplo Protocolos CLSi)



- Sensibilidad	EP 12 A2
- Especificidad	EP 12 A2
- Tasa de Falsos positivos	EP 12 A2
- Tasa de falsos negativos	EP 12 A2
- Límite de corte y su incertie	dumbre EP 12 A2
- Límite de detección	EP 12 A2

- Precisión EP 12 A2 / EP 5 A2

CONSULTORES

Verificación de Métodos Cualitativos

Métodos Cualitativos "Verificaciones"

¿Quién?

- -Usuario
 - 1)-Implementación de un método
 - 2)-Evaluación competencia del personal
 - 3)-Resolución de no conformidades (para verificar la eficacia de las medidas correctivas surgidas para no conformidades analíticas)
- -Fabricante
 - 1)-Después de reparaciones mayores GMIGLIARINO

Directive 98/79/EC of the European Parliament and of the Council of 27 October 1998 on in vitro diagnostic medical devices

Official Journal L 331 , 07/12/1998 P. 0001 - 0037

Se establecen diferencias para:

ANNEX II

LIST OF DEVICES REFERRED TO IN ARTICLE 9(2) AND (3)

List A

- Reagents and reagent products, including related calibrators and control materials, for determining the following blood groups: ABO system, rhesus (C, c, D, E, e) anti-Kell,
- reagents and reagent products, including related calibrators and control materials, for the detection, confirmation and quantification in human specimens of markers of HIV infection (HIV 1 and 2), HTLV I and II, and hepatitis B, C and D.



COMMISSION DECISION

of 7 May 2002

on common technical specifications for in vitro-diagnostic medical devices

(notified under document number C(2002) 1344)

(Text with EEA relevance)



CTS — COMMON TECHNICAL SPECIFICATIONS FOR IN VITRO-DIAGNOSTIC MEDICAL DEVICES

SCOPE

These Common Technical Specifications are for the list of devices referred to in Annex II, list A:

- reagents and reagent products, including related calibrators and control materials, for determining the following blood groups: ABO system, Rhesus (C, c, D, E, e) anti-Kell,
- reagents and reagent products, including related calibrators and control materials, for the detection, confirmation and quantification in human specimens of markers of HIV infection (HIV 1 and 2), HTLV I and II, and hepatitis B, C and D.

COMMISSION DECISION

of 7 May 2002

on common technical specifications for in vitro-diagnostic medical devices

(notified under document number C(2002) 1344)

(Text with EEA relevance)



Table 1: 'Screening' assays: anti-HIV 1 and 2, anti-HTLV I and II, anti-HCV, HBsAg, anti-HBc

		Anti-HIV 1/2	Anti-HTLV I/II	Anti-HCV	HBsAg	Anti-HBc
Diagnostic sensitivity	Positive specimens	400 HIV 1 100 HIV 2 including 40 non-B- subtypes, all available HIV 1 subtypes should be represented by at least three samples per subtype	300 HTLV I 100 HTLV II	including genotypes 1a-4a: at least 20 samples/geno- type genotypes 4 non-a and 5: at least 10 samples/geno- type	400 including subtype-consideration	400 including evaluation of other HBV-markers
	Sero-conversion panels	20 panels 10 further panels (at Noti- fied Body or manufacturer)	To be defined when available	20 panels 10 further panels (at Noti- fied Body or manufacturer)	20 panels 10 further panels (at Noti- fied Body or manufacturer)	To be defined when available
Analytical sensitivity	Standards				0,5 ng/ml (French/UK standard until WHO avail- able)	
Specificity	Unselected donors (including 1st time donors)	5 000	5 000	5 000	5 000	5 000
	Hospitalised patients	200	200	200	200	200
	Potentially cross-reacting blood-specimens (RF+, related viruses, pregnant women etc.)	100	100	100	100	100

COMMISSION DECISION

of 7 May 2002

on common technical specifications for in vitro-diagnostic medical devices

(notified under document number C(2002) 1344)

(Text with EEA relevance)



Table 2: NAT assays for HIV1, HCV, HBV, HTLV I/II (qualitative and quantitative; not molecular typing)

	HIV 1		HCV		HBV		нтіл йіі		
7				quantitative	7	quantitative		quantitative	Acceptance criteria
NAT	qualitative	quantitative	qualitative	As for HIV quantitative	qualitative	As for HIV quantitative	qualitative	As for HIV quantitative	dies
Sensitivity Detection limit Detection of analytical sensitivity (IU/ml; defined on WHO standards or calibrated reference mate- rials)	According to EP valida- tion guideline (*): several dilution series into borderline concentra- tion; statistical analysis (e.g. Probit analysis) on the basis of at least 24 replicates; calculation of 95 % cut-off value	Detection limit as for qualitative tests; Quantification limit dilutions (half-log 10 or less) of calibrated reference preparations, defi- nition of lower, upper quantification limit, precision, accuracy, linear, 'measuring range' dynamic range' Reproducibility at different concentration levels to be shown	According to EP valida- tion guideline (1): several dilution series into borderline concentra- tion; statistical analysis (e.g. Probit analysis) on the basis of at least 24 replicates; calculation of 95 % cut-off value		According to EP valida- tion guideline (1): several dilution series into borderline concentra- tion; statistical analysis (e.g. Probit analysis) on the basis of at least 24 replicates; calculation of 95 % cut-off value		According to EP valida- tion guideline (1): several dilution series into borderline concentra- tion; statistical analysis (e.g. Probit analysis) on the basis of at least 24 replicates; calculation of 95% cut-off value		
Genotype/subtype detec- tion/quantification effi- ciency	At least 10 samples per subtype (as far as avail- able) Cell culture superna- tants (could substitute for rare HIV 1 subtypes)	Dilution series of all relevant genotypes/subtypes, preferably of reference materials, as far as available Transcripts or plasmids quantified by appropriate methods may be used	At least 10 samples per genotype (as far as available)		As far as calibrated genotype reference materials are available		As far as calibrated genotype reference materials are available	3	<u> </u>
	According to EP valida- tion guideline (1) As far as calibrated subtype reference materials are available; in vitro tran- scripts could be an option		According to EP valida- tion guideline (*) as far as calibrated subtype reference materials are available; in vitro tran- scripts could be an option		According to EP valida- tion guideline (¹) as far as calibrated subtype reference materials are available; in vitro tran- scripts could be an option		According to EP valida- tion guideline (¹) as far as calibrated subtype reference materials are available; in vitro tran- scripts could be an option		

HIV 1		HCV	HCV		HBV		нт.у џи		
				quantitative		quantitative		quantitative	Acceptance criteria
NAT	qualitative	quantitative	qualitative	As for HIV quantitative	777	As for HIV quantitative	qualitative	As for HIV quantitative	HIV
Diagnostic specificity negative samples	500 blood donors	100 blood donors	500 blood donors		500 blood donors		500 individual blood donations		
Potential cross reactive markers	By suitable assay design evidence (e.g. sequence comparison) and/or testing of at least 10 human regrovirus (e.g. HTLV) positive samples	As for qualitative tests	By assays design and/or testing of at least 10 human flavivirus (e.g. HGV, YFV) positive samples		By assays design and/or testing of at least 10 other DNA-virus posi- tive samples		By assays design and/or testing of at least 10 human retrovirus (e.g. HIV) positive samples	1	
Robustness		As for qualitative tests			9				
Cross-contamination	At least 5 runs using alternating high positive (known to occur naturally) and negative samples		At least 5 runs using alternating high positive (known to occur naturally) and negative samples		At least 5 runs using alternating high positive (known to occur naturally) and negative samples		At least 5 runs using alternating high positive (known to occur naturally) and negative samples	1	
Inhibition	Internal control prefer- ably to go through the whole NAT procedure		Internal control prefer- ably to go through the whole NAT procedure		Internal control prefer- ably to go through the whole NAT procedure		Internal control prefer- ably to go through the whole NAT procedure		
Whole system failure rate leading to false-neg results	At least 100 samples virus-spiked with 3 × the 95% pos cut-off concentration		At least 100 samples virus-spiked with 3 × the 95% pos cut-off concentration		At least 100 samples virus-spiked with 3 × the 95 % pos cut-off concentration		At least 100 samples virus-spiked with 3 × the 95% pos cut-off concentration		99/100 assays positive

⁽¹⁾ European Pharmacopoeia guideline.

Note: Acceptance criteria for whole system failure rate leading to false-neg results' is 99/100 assays positive.

COMMISSION DECISION

of 7 May 2002

on common technical specifications for in vitro-diagnostic medical devices

(notified under document number C(2002) 1344)

(Text with EEA relevance)



Table 3: Rapid tests: anti HIV 1 and 2, anti HCV, HBsAg, anti HBc, anti HTLV I and II

	400	Anti-HIV 1/2	Anti-HCV	HBsAg	Anti-HBc	Anti-HTLY I/III	Acceptance criteria
Diagnostic sensitivity	Positive specimens	Same criteria as for screening assays	Same criteria as for screening assays	Same criteria as for screening assays			
Diagnostic specificity	Negative speci- mens	1 000 blood donations	1 000 blood donations	≥ 99 % (anti-HBc; ≥ 96 %)			
	5300000	200 clinical specimens	200 clinical specimens	200 clinical specimens	200 dinical specimens	200 clinical specimens	
		200 samples from preg- nant women	200 samples from preg- nant women	200 samples from preg- nant women	The parties of the Control of the Co	200 samples from preg- nant women	
		100 potentially inter- fering samples	100 potentially inter- fering samples				

COMMISSION DECISION

of 7 May 2002

on common technical specifications for in vitro-diagnostic medical devices (notified under document number C(2002) 1344)

(Text with EEA relevance)



Table 4: Confirmatory/supplementary assays for anti-HIV 1 and 2, anti-HTLV 1 and II, anti-HCV, HBsAg

		Anti-HIV confirmatory assay	Anti-HTLV confirmatory assay	HCV supplementary assay	HbsAg confirmatory assay	Acceptance criteria
Diagnostic sensitivity	Positive specimens	200 HIV 1 and 100 HIV 2	200 HTLV I and 100 HTLV	300 HCV	300 HBsAG	Correct identification as positive (or indeterminate) not negative
		including samples from different stages of infection and reflecting different anti- body patierns		Including samples from different stages of infection and reflecting different anti- body patterns genotypes 1 - 4æ 15 samples; genotypes 4 (non a), 5: five samples; six: if available	Including samples from different stages of infection 20 'high pos' samples (> 50 ng HBsAg/ml); 20 samples in the cut-off range	
	Sero-conversion panels	15 seroconversion panels/ low titre panels		15 seroconversion panels/ low time panels	15 seroconversion panels/ low titre panels	
Analytical sensitivity	Standards				HBsAg standards (AdM, NIBSC, WHO)	
Diagnostic specificty	Negative specimens	200 blood donations	200 blood donations	200 blood donations	20 false-positives in the corresponding screening assay (1)	No false-positive results/ (*no neutralisation
		200 dinical samples including pregnant women	200 clinical samples including pregnant women	200 clinical samples including pregnant women		
		50 potentially interfering samples, including samples with indeterminate results in other confirmatory assays	50 ponentially interfering samples including samples with indeterminate results in other confirmatory assays	50 potentially interfering samples including samples with indeterminate results in other supplementary assays	50 potentially interfering samples	

(1) Acceptance criteria no neutralisation for HBsAg confirmatory assay.

COMMISSION DECISION

of 7 May 2002

on common technical specifications for in vitro-diagnostic medical devices

(notified under document number C(2002) 1344)

(Text with EEA relevance)



Table 9: Blood Groups ABO, Rhesus (C, c, D, E, e) and Kell

	1		3
Specificity	Number of tests per recommended method	Total number of samples to be tested for a launch product	Total number of samples to be tested for a new formulation, or use of well-characterised reagents
Anti-A, B and AB	500	3 000	1 000
Anti-D	500	3 000	1 000
Anti-C, c, E	100	1 000	200
Anti-e 100		500	200
Anti-K	Anti-K 100		200

Acceptance criteria:

all of the above reagents shall show comparable test results with established reagents with acceptable performance with regard to claimed reactivity of the device. For established reagents, where the application or use has been changed or extended, further testing should be carried out in accordance with the requirements outlined in column 1 (above).

Performance evaluation of anti-D-reagents shall include tests against a range of week RhD and partial Rh samples, depending on the intended use of the product.

Qualifications

clinical samples: 10% of the test population
Neonatal specimens: > 2% of the test population
ABO samples: > 40% A, B positives

'weak D': > 2% of Rhesus positives

COMMISSION DECISION

of 7 May 2002

on common technical specifications for in vitro-diagnostic medical devices

(notified under document number C(2002) 1344)

(Text with EEA relevance)



Verificación de Métodos Cualitativos

Métodos Cualitativos "Verificaciones"

¿Qué?

- Exactitud Diagnóstica Sensibilidad Especificidad

- Precisión



Verificación de Métodos Cualitativos

Métodos Cualitativos "Verificaciones"

¿Cómo? (Ejemplo Protocolos CLSi)



-Exactitud Diagnóstica Sensibilidad Especificidad -Precisión

EP 12 A2 EP 12 A2

EP 15 A2



Table 2

Verification of a new IVD/CE-labeled test or test system for detection of virus specific antibodies, detection of viral antigens or viral nucleic acid testing

Calibrator (specimen)	No. of samples requ	ired			
	Detection of antibod	lies or antigens	Nucleic acid testing		
	Qualitative	Quantitative	Qualitative	Quantitative	
Accuracy					
Positive ^a	3	3	3	3	
Low positive ^b	3	3	3	3	
Negative	3	3	3	3	
Intra-assay precision					
Positive ^a	1	4	1	3	
Low positive ^b	1	3	1	3	
Inter-assay precision					
Positive ^a	Ï	2	1	1	
Low positive ^b	1	1	1	1	
Linearity					
Positive ^a	0	0	0	1	

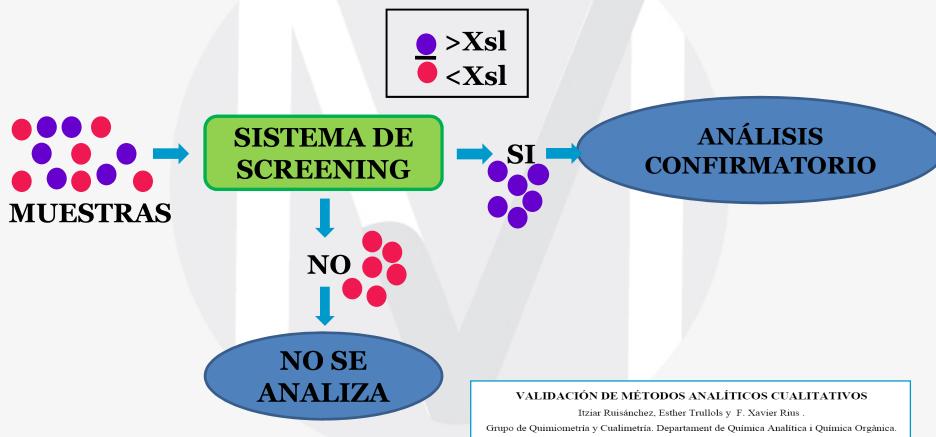
^a For nucleic acid testing, more than 1 log₁₀ over the lower limit of detection of the test or test system and within the upper limit of linearity.

b For nucleic acid testing, up to 1 log₁₀ over the lower limit of detection of the test or test system.





Hay analito por encima de un determinado valor, Xsl?

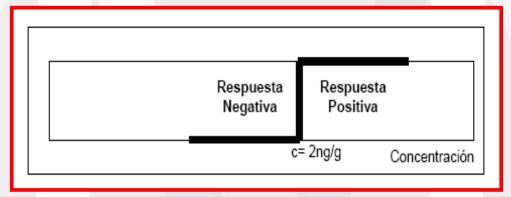


Universitat Rovira i Virgili. Pl. Imperial Tàrraco, 1, 43005 Tarragona.

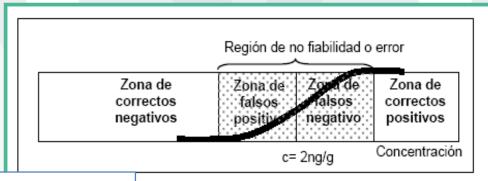


Valor de corte "Cut Off"

❖ En un mundo ideal!!!



En el mundo real!!!

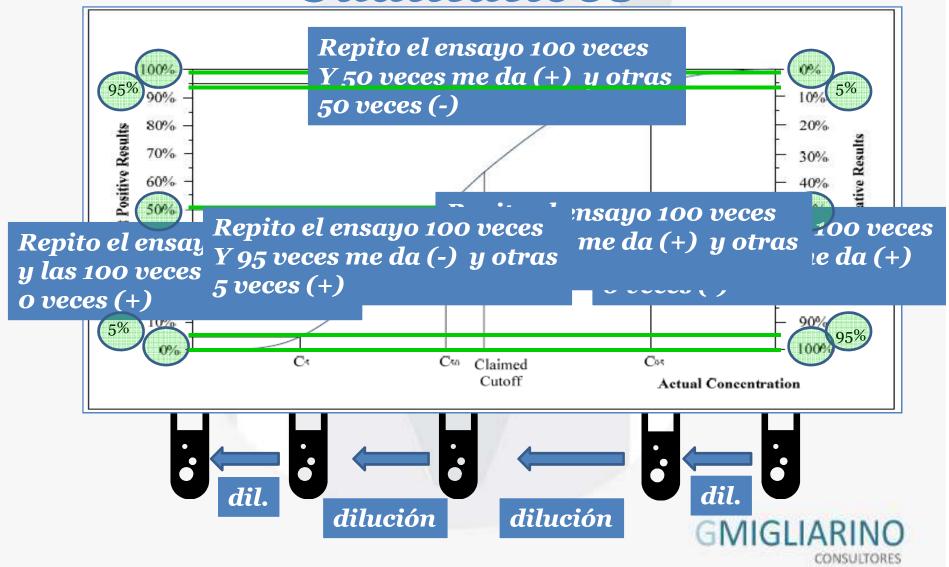


VALIDACIÓN DE MÉTODOS ANALÍTICOS CUALITATIVOS

Itziar Ruisánchez, Esther Trullols y F. Xavier Rius

Grupo de Quimiometría y Cualimetría. Departament de Química Analítica i Química Orgânica. Universitat Rovira i Virgili. Pl. Imperial Târraco, 1, 43005 Tarragona.





Marcadores de Enfermedades Infecciosas

- HCV
- HBsAg
- HIV
- Sìfilis

- Chagas
- Brucelosis
- CMV
- Toxoplasmosis
- **EB**



- Básicamente existen varias formas de evaluar los parámetros de desempeño de los métodos cualitativos
- Destacamos cuatro :
 - Tabla de Contingencia
 - Teorema de Bayes
 - Test Estadísticos de Hipótesis
 - Curvas Características de Desempeño



Guía para la Evaluación de Desempeño de Pruebas Cualitativas.



EP12-A2 ISBN 1-56238-654-9

Volume 28 Number 3

ISSN 0273-3099

User Protocol for Evaluation of Qualitative Test Performance; Approved Guideline—Second Edition



Referencia

Positivo Negativo

Negativo

Negativo

Negativo

Método de Campo

Referencias
Positivas

Negativas

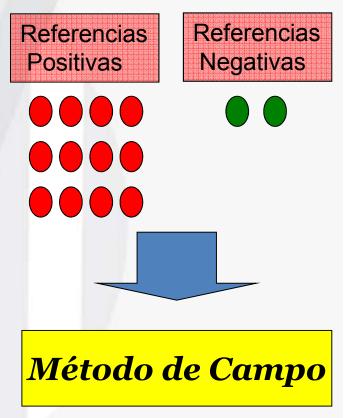
Método de Campo



Referencia

Método de Campo

1	Positivo	Negativo
Positivo		FP
Negativo	FN	• TN





Referencia

	Positivo	Negativo
Positivo	TP	FP
Negativo	FN	TN

TP+FPFN+TN

 $TP+FN \mid FP+TN$



Referencia



TP: 11

FN: 1

TN: 1

FP: 1

TP +FN: 12

TP +TN: 12

TN +FP: 2

FN +TN: 2



Tablas de Contingencia

- Permiten calcular 4 parámetros de desempeño
 - Falsos Positivos
 - Falsos Negativos
 - Sensibilidad
 - Especificidad
- Permiten calcular 2 valores predictivos
 - Probabilidad de Resultado positivo (PVP)
 - Probabilidad de Resultado negativo (PVN)



Referencia

	Positivo	Negativo
Positivo	TP	FP
Negativo	FN	TN

TP+FP FN+TN

$$TP+FN$$



Tasa de Falsos Positivos

"Probabilidad de que una muestra con valor verdadero negativo de un valor positivo por el test de screening"



Referencia

	Positivo	Negativo
Positivo	TP	FP
Negativo	FN	TN

TP+FP FN+TN



FP+TN

Tasa de Falsos Negativos

"Probabilidad de que una muestra con valor verdadero positivo de un valor negativo por el test de screening"



Referencia

	Positivo	Negativo
Positivo	TP	FP
Negativo	FN	TN

TP+FP FN+TN

TP+FN

FP+TN

Sensibilidad

"Capacidad o habilidad de un test de screening de detectar muestras positivas cuando realmente son positivas"



Referencia

	Positivo	Negativo	
Positivo	TP	FP	,
Negativo	FN	TN	1

TP+FP FN+TN

TP+FN

FP+TN

Especificidad

"Capacidad o habilidad de un test de screening de detectar muestras negativas cuando realmente son negativas"



Probabilidad de Resultado Positivo (PVP)

"Probabilidad de que un individuo con un resultado positivo del test tenga una enfermedad o característica, que el test está diseñado para detectar"

$$\mathbf{PVP} = \frac{TP}{TP + FP}$$

FP: Falso Positivo FN: Falso Negativo

TP: Positivo Verdadero TN: Negativo Verdadero



Referencia

	Positivo	Negativo
Positivo	TP	FP
Negativo	FN	TN

TP+FP FN+TN

$$TP+FN$$
 $FP+TN$

$$\mathbf{PVP} = \frac{TP}{TP + FP}$$



Probabilidad de Resultado Negativo (PVN)

"Probabilidad de que un individuo con un resultado negativo del test no tenga una enfermedad o característica, que el test está diseñado para detectar"

$$\mathbf{PVN} = \frac{TN}{TN + FN}$$

FP: Falso Positivo FN: Falso Negativo TP: Positivo Verdadero TN: Negativo Verdadero



Referencia

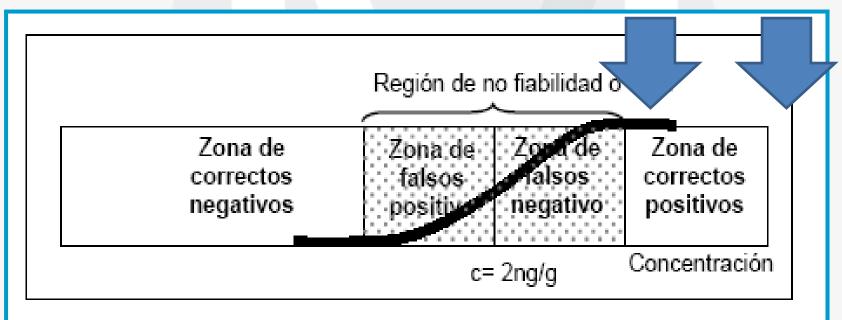
	Positivo	Negativo	
Positivo	TP	FP	TP+FP
Negativo	FN	TN	FN+TN

$$\mathbf{PVN} = \frac{TN}{TN + FN}$$



EP12 A2- EP 15 A2 - Estudios de Precisión alternativos

✓ Recomienda desarrollar experimentos de precisión en concentraciones cercanas al valor de corte.





Consideraciones para las verificaciones de métodos cualitativos:

- Debemos desafiar al ensayo en las zonas críticas.
- Seleccionar los paneles adecuados para trabajar las tablas de contingencia.

Requisitos Mínimos:

- 3 muestras positivas
- 3 muestras positivo débil
- 3 muestras negativas



Consideraciones para las verificaciones de métodos cualitativos:

- Evaluar la precisión del ensayo.
 - En condiciones de Repetibilidad
 - En condiciones de Precisión Intermedia
- Emplear controles desafiantes, en lo posible de tercera opinión.
 - Controles Positivos
 - Controles Positivos Débiles









Review

Verification and validation of diagnostic laboratory tests in clinical virology

Holger F. Rabenau a,*, Harald H. Kessler b, Marhild Kortenbusch a, Andreas Steinhorst c, Reinhard B. Raggam b, Annemarie Berger a

 a Institute for Medical Virology, Johann Wolfgang Goethe University Frankfurt/Main, Germany
 b Molecular Diagnostics Laboratory, Institute of Hygiene, Microbiology and Environmental Medicine, Medical University of Graz, Austria
 c DACH Deutsche Akkreditierungsstelle Chemie, Frankfurt/Main, Germany

Received 5 July 2007; accepted 23 July 2007



Table 2
Verification of a new IVD/CE-labeled test or test system for detection of virus specific antibodies, detection of viral antigens or viral nucleic acid testing

Calibrator (specimen)	No. of samples requ	ired		
	Detection of antibodies or antigens		Nucleic acid testing	
	Qualitative	Quantitative	Qualitative	Quantitative
Accuracy				
Positive ^a	3	3	3	3
Low positive ^b	3	3	3	3
Negative	3	3	3	3
Intra-assay precision				
Positive ^a	1	4	1	3
Low positiveb	1	3	1	3
Inter-assay precision				
Positive ^a	1	2	1	1
Low positive ^b	1	1	1	1
Linearity				
Positive ^a	0	0	0	1

^a For nucleic acid testing, more than 1 log₁₀ over the lower limit of detection of the test or test system and within the upper limit of linearity.

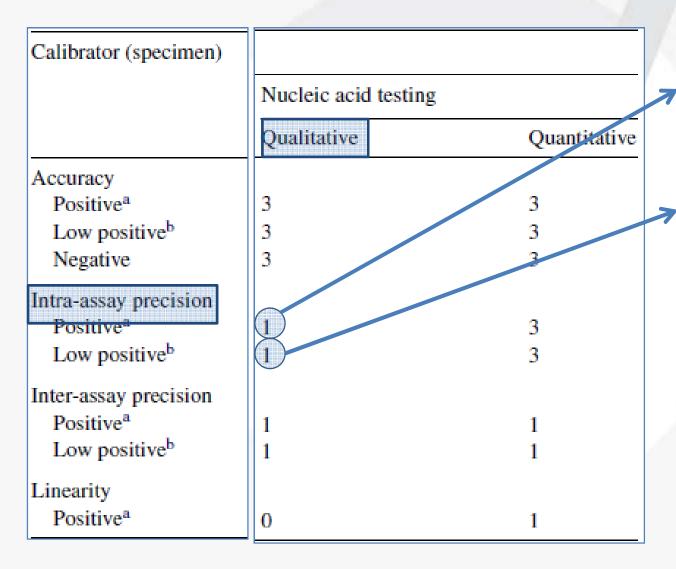


^b For nucleic acid testing, up to 1 log₁₀ over the lower limit of detection of the test or test system.

Calibrator (specimen)		
	Nucleic acid testing	
	Qualitative	Quantitative
Accuracy		
Positivea		3
Low positive ^b	3	3
Negative	3	3
Intra-assay precision		
Positive ^a	1	3
Low positive ^b	1	3
Inter-assay precision		
Positive ^a	1	1
Low positive ^b	1	1
Linearity		
Positivea	0	1

Emplear un panel que contenga al menos 3 muestras positivas, 3 muestras positivo débil y 3 muestras negativas

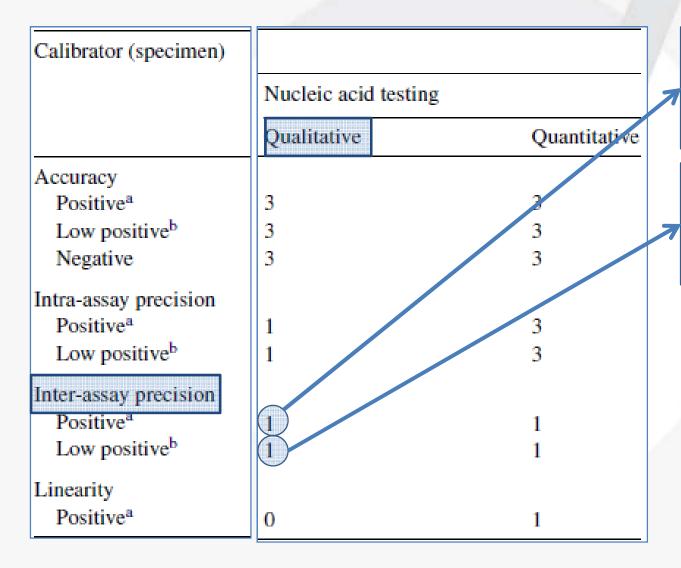




1 Control Positivo por triplicado en una corrida en un día

1 Control Pos. débil por triplicado en una corrida en un día





1 Control Positivo una vez durante tres días

1 Control Pos. debil una vez durante tres días



Calibrator (specimen)		
	Nucleic acid testing	
	Qualitative	Quantitative
Accuracy		
Positivea	3	
Low positive ^b	3	3
Negative	3	3
Intra-assay precision		Historian
Positive ^a	1	3
Low positive ^b	1	3
Inter-assay precision		
Positive ^a	1	1
Low positive ^b	1	1
Linearity		
Positivea	0	1

Emplear un panel que contenga al menos 3 muestras positivas, 3 muestras positivo débil y 3 muestras negativas



Calibrator (specimen)		
	Nucleic acid testing	
	Qualitative	Quantitative
Accuracy		
Positivea	3	3
Low positive ^b	3	3
Negative	3	3
Intra-assay precision		
Positivea	1	3
Low positive ^b	1	3
Inter-assay precision		
Positive ^a	1	1
Low positive ^b	1	1
Linearity		
Positivea	0	1

3 Control Positivos por triplicado en una corrida en un día

3 Control Pos. débil por triplicado en una corrida en un día



Calibrator (specimen)		
	Nucleic acid testing	
	Qualitative	Quantitative
Accuracy		
Positivea	3	3
Low positive ^b	3	3
Negative	3	3
Intra-assay precision		
Positive ^a	1	3
Low positive ^b	1	3
Inter-assay precision		
Positivea	1	
Low positive ^b	1	
Linearity		
Positive ^a	0	1

1 Control Positivo una vez durante tres días

1 Control Pos. debil una vez durante tres días



Calibrator (specimen)			
	Nucleic acid testing		
	Qualitative	Quantitative	
Accuracy			
Positive ^a	3	3	
Low positive ^b	3	3	
Negative	3	3	
Intra-assay precision			
Positivea	1	3	
Low positive ^b	1	3	
Inter-assay precision			
Positive ^a	1	1	
Low positive ^b	1	1	
Linearity			
Positive ^a	0		

Usar Panel de linealidad preferiblemente



 De acuerdos a los datos de desempeño críticos volcados en el inserto se considera apropiado tomar en cuenta la verificación del limite de detección (sensibilidad analítica)



Límite de Detección

Límite de detección

El límite de detección de la prueba COBAS® AMPLICOR® HCV MONITOR, v2.0, se determinó mediante el análisis de diluciones del patrón internacional de la OMS para el ARN del HCV, NIBSC código 96/790. El límite de los miembros del panel de detección se preparó mediante dilución del patrón rehidratado en plasma humano negativo para la presencia de HCV y suero humano negativo para la presencia de HCV hasta concentraciones de 800, 700, 600, 500 y 400 UI/ml de acuerdo con el valor asignado de 10⁵ UI/ml. Las pruebas se realizaron de acuerdo con el método de la prueba COBAS® AMPLICOR® HCV MONITOR, v2.0. Cinco (5) usuarios sometieron a prueba cuatro (4) análisis de réplicas de las concentraciones de 800, 700, 600, 500 y 400 UI/ml en plasma y suero durante cada uno de cinco (5) días (total de 100 réplicas). Se preparó una nueva serie de diluciones cada día. El límite de detección se determinó por la menor concentración de HCV donde el 95% o más de los valores A_{660} del HCV fueron $\geq 0,1$. Los resultados de este estudio demuestran que la prueba COBAS® AMPLICOR® HCV MONITOR, v2.0, detectó el ARN del HCV a concentraciones de 600 UI/ml o mayores, con una tasa de positivos del 95% o más (ver las tablas 2 y 3).



Límite de Detección

Tabla 2
Límite de detección usando el patrón internacional de la OMS
para ARN del HCV en plasma

ARN del HCV (UI/ml)	Réplicas (n)	ARN del HCV positivo (n)	ARN del HCV positivo (%)
800	95 1,2	94	98,8 %
700	96 1	92	95,8 %
600	961	93	96,9 %
500	96 1	90	93,8 %
400	96 1	86	89,6 %



 Se debe diseñar un ensayo empleando diluciones similares.

 El tamaño de la muestra (cantidad de replicados de la dilución) debe ser representativo de la población (cantidad de replicas efectuadas por el fabricante) para verificar la especificación con la probabilidad deseada.



Agenda

- Introducción
- Calidad Analít
- Calificación de
- Reguisitos de Cal
- Evaluación de Métodos
- Control Interno de la Calidad
- Control Externo de la Calida
- Conclusion





Control Interno de la Calidad

Planificación

Buenas Prácticas



Control Interno de la Calidad



¿Qué voy a controlar?

Estabilidad del sistema analítico

Para poder controlar algo, primero debo conocerlo!!!!

¿Cómo puedo conocer el desempeño del método en condiciones estables?

Validación/Verificación analítica de métodos



Control Interno de la Calidad

Control de la **Calidad**

¿Es suficiente con "hacer control de la calidad"?

Control de la calidad correcto

..de manera correcta Buenas Prácticas

Planificación

...obtener resultados clínicamente útiles



Objetivo Principal del Laboratorio



Planificación del Control Interno de la Calidad

¿Qué implica?

- Definir procedimientos de control analito por analito.

¿Qué debemos considerar?

- TEa (error máximo tolerable)
- Precisión (CV %)
- Veracidad (Bias)

¿De dónde obtengo estos datos?

- TEa (Bibliografia, PT, EQA)
- CV % (Validación de Métodos, Esquemas Interlab.)
- Bias (Validación de Métodos, Esquemas Interlab.)



¿Qué datos obtengo?

- Reglas de control a aplicar .
- Cantidad de controles (N) a procesar para cada analito .
- Cantidad de corridas analíticas (R) a considerar.

¿Qué herramientas utilizo?

- OPSpecs Charts.
- Error crítico (Seis Sigma).
- Métodos Gráficos o Software.

¿Cuáles son los beneficios?

- Disminución de los falsos rechazos.
- Aumento de la capacidad de detección de errores.
- Disminución de Costos de no calidad.
- Asegurar la utilidad clínica de los resultados.



- Definir los requerimientos de calidad para el ensayo en cuestión.
- Obtener los datos de desempeño del ensayo en estudio (precisión y veracidad).
- Emplear herramientas de planificación de QC: Power
 Function Graphs, Critical Error Curves, OPSpecs Charts.
- Evaluar P_{fr} y P_{ed} para las condiciones de operación del laboratorio.
- Seleccionar las reglas de control y nº de corridas apropiadas para el analito en cuestión.
- Reevaluar las reglas de control y Nº de controles cuando se modifiquen las características de desempeño del ensayo o los requerimientos de calidad.
- En los casos críticos aplicar una estrategia de calidad total.



PLANIFICACIÓN DEL CONTROL INTERNO DE LA CALIDAD





Requisitos de Calidad

Estudios de Validación/Verificación



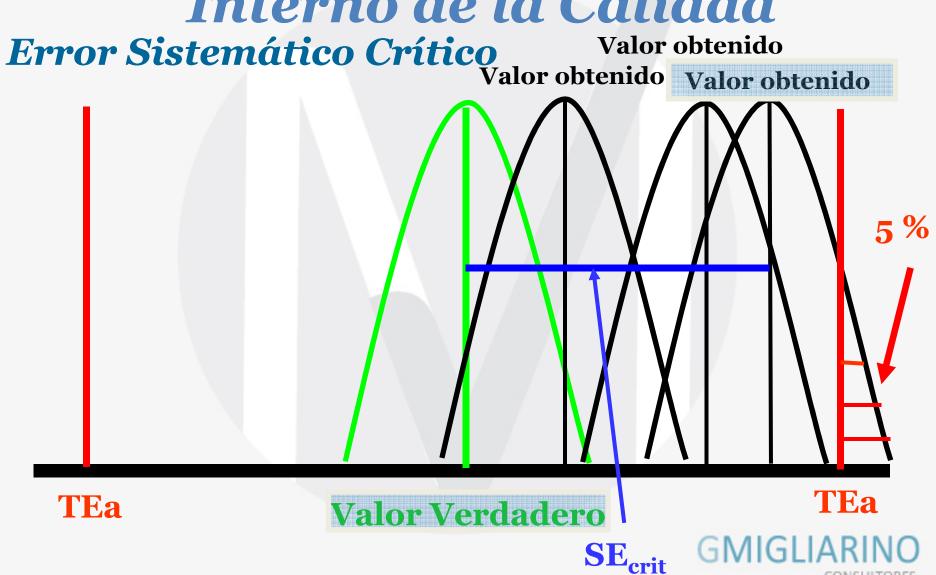
Error Sistemático Crítico (\(\Delta SEc \)

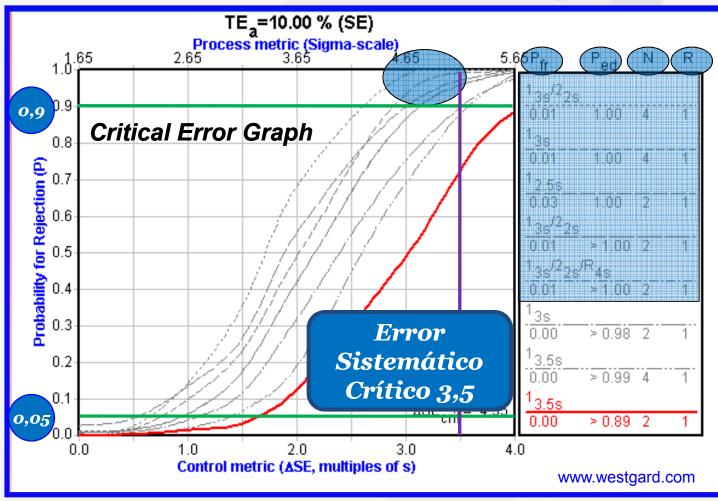
"Representa el número de desviaciones estándar que la media puede desviarse antes de que el 5 % de los resultados excedan el límite para error total permitido (TEa)"

"Es el mejor marcador del desempeño del método con respecto a los requerimientos de calidad"

$$\Delta SEc = Sigma - 1,65$$







N: Número de controles R: Corridas Analíticas P_{fr}:Prob. de Falso rechazo P_{ed}:Prob. de detección de errores

GMIGLIARINO CONSULTORES

Planificación del Control

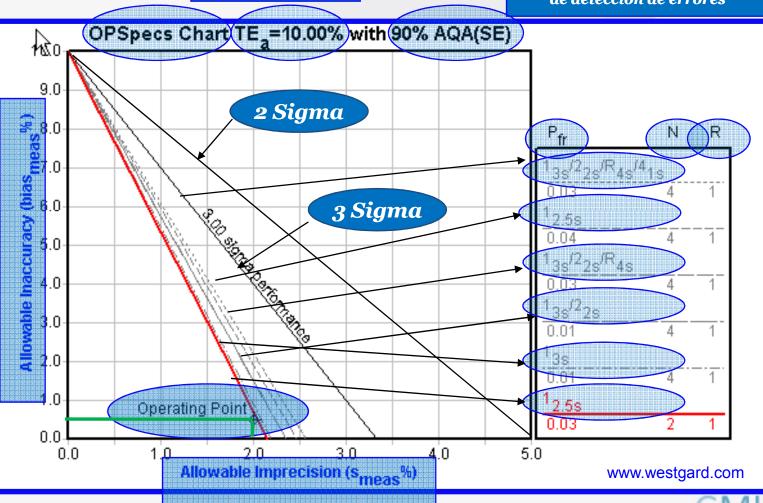




Número de controles

Corridas analíticas

Reglas de control



GMIGLIARINO

CONSULTORES

Resumen

Planificación del Control Interno de la Calidad

¿Qué es lo que busco?

 Un esquema de control de calidad que detecte todos los errores clínicamente significativos

(Alta probabilidad de detección de errores Ped)

 Un esquema de control de calidad que no rechace corridas cuando todo está bien

(Baja probabilidad de falso rechazo Pfr)



Resumen

Planificación del Control Interno de la Calidad

¿Qué es que lo voy a tener en cuenta?

- Cada regla de control o conjunto de reglas tiene una Ped y Pfr determinada.
- TEa seleccionado para el ensayo
- El error aleatorio de mi ensayo en condiciones estables (CV)
- El error sistemático de mi método en condiciones estables (Bias)



Resumen

Hasta ahora se que:

-mi método cumple con mis requisitos de calidad.

-he seleccionado un esquema de control de calidad que me va a permitir detectar los errores clínicamente significativos.



Buenas Prácticas

- Material de Control de Calidad
 - Matriz
 - Estabilidad
 - Tratamiento
 - Tercera opinión
- Concentraciones
 - -Desafiantes
 - -Niveles de decisión Médica



Buenas Prácticas

Cartas de Control

- Media propia (actual)
- Desvío estándar propio (actual)
- Reglas de Control
- Ny R apropiados
- Software

N:Número de controles R: Corridas Analíticas

Registros

- Eventos
- No conformidades
- Resolución de Problemas



Buenas Prácticas

- Capacitación
 - -Operadores
 - -Profesionales
 - -Encargados de Calidad
- Software
- Esquemas interlaboratorio o Peer Group
- Requisitos de Calidad



Buenas Prácticas

Carta de Control

"La media y desvío estándar asignados a la carta de control de calidad deben representar el desempeño actual del método en el laboratorio"



Buenas Prácticas

Carta de Control

¿Cómo estimo la media para asignar a la carta de control?

- ✓ Cálculo o estimación basada en puntos recientes.
- ✓ Cálculo a partir de la media de los datos del mes anterior.
- Media usual o acumulada de un período extenso (Ej. 6 meses)
- ✓ Valor provisto por el fabricante del material de control en la cartilla.



Buenas Prácticas

Existen distintas fuentes para el cálculo del SD que asignaremos a los gráficos de control:

- SD calculado de los puntos del mes previo.
- Estimado o calculado de puntos recientes.
- SD usual de un período prolongado de tiempo.
- SD acumulado de un período de tiempo.
- Valor provisto por el fabricante del material No de control.
- Literatura o regulaciones.



Si

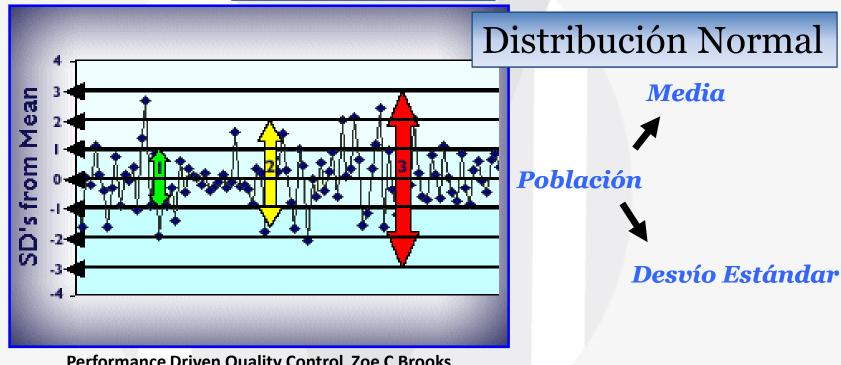
Si







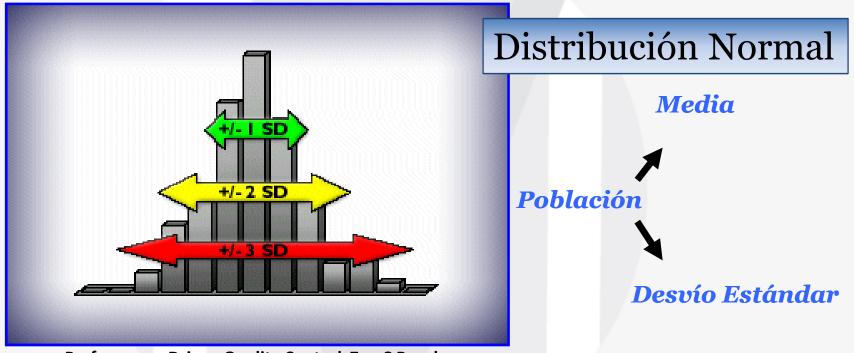
Buenas Prácticas



- 68 % de los datos <u>+</u> 1 SD
- 2) 95 % de los datos + 2 SD
- 3) 99 % de los datos + 3 SD



Buenas Prácticas



Performance Driven Quality Control Zoe C Brooks

- 1) 68 % de los datos + 1 SD
- 2) 95 % de los datos + 2 SD
- 3) 99 % de los datos + 3 SD



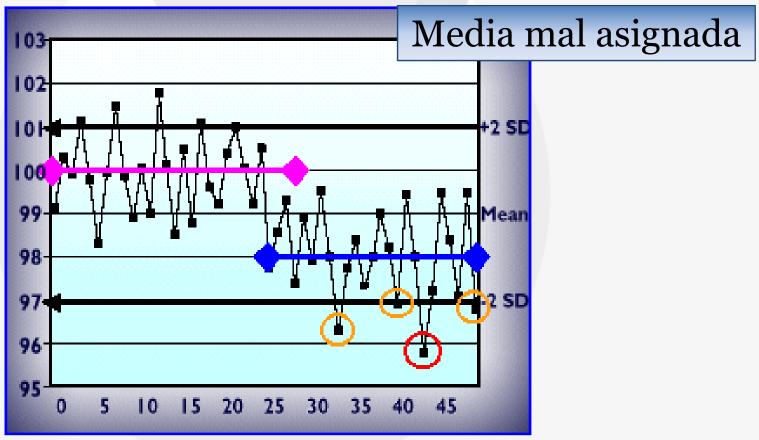
Buenas Prácticas

"Una de las causas más frecuentes de error en el seguimiento de los datos de QC es la asignación incorrecta de la media y desvío estándar a los gráficos de control"

"Cometemos ese error al asignar estos valores de fuentes que no reflejan el desempeño del método en nuestro laboratorio"

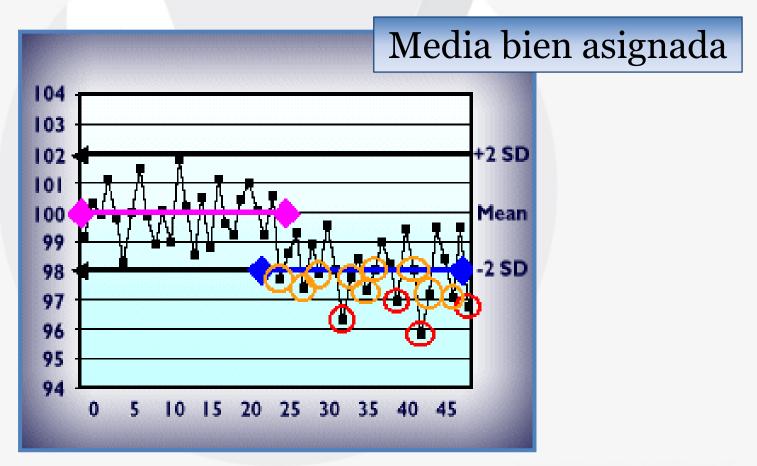


Buenas Prácticas



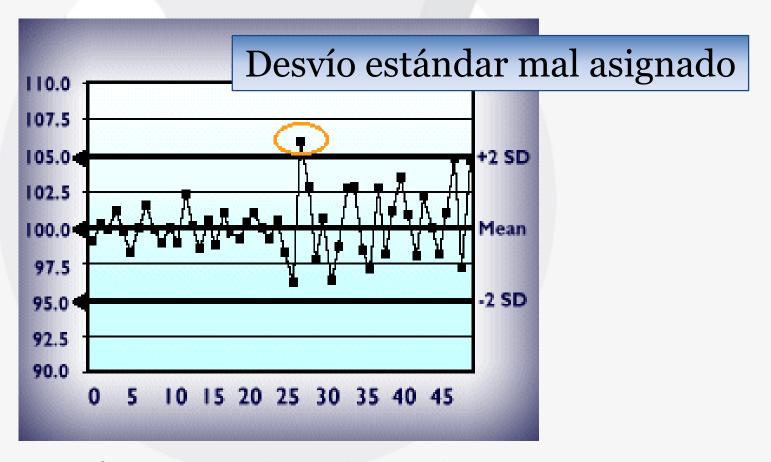


Buenas Prácticas





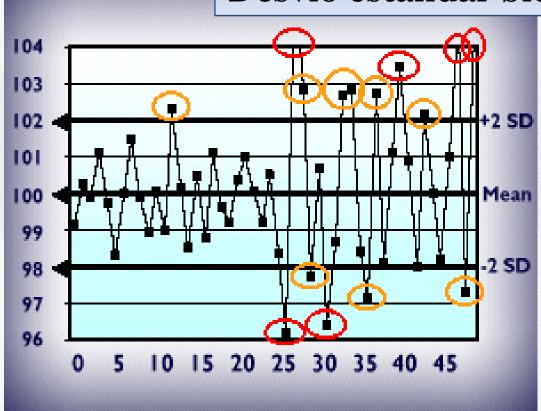
Buenas Prácticas





Buenas Prácticas

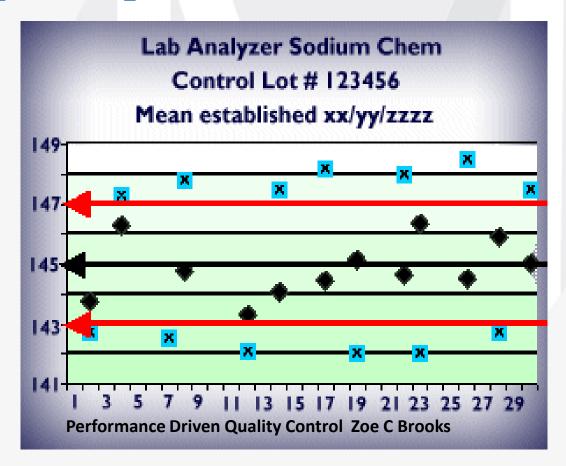






Buenas Prácticas

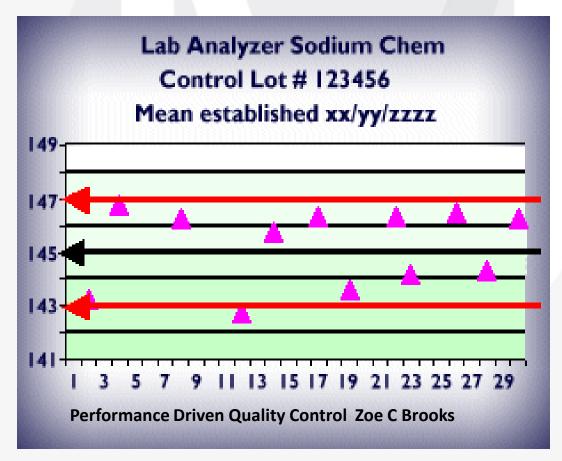
¿Se pueden promediar los datos de los controles?





Buenas Prácticas

¿Se pueden promediar los datos de los controles?





Agenda

- Introducción
- Calidad Analít
- Calificación de
- Regulisitos de Cal
- Evaluación de Métodos
- Control Interno de la Calidad
- Control Externo de la Calidad
- Conclusion





Esquemas de Evaluación Externa de la Calidad

Ensayos de Aptitud



- Evaluamos la Exactitud del Método.
- Consideraciones:
 - Tipo de Variable Evaluada (discreta o continua).
 - En caso de Evaluar Variables Continuas asegurar una correcta agrupación (trazabilidad).
- Para variables continuas, un correcto tratamiento de encuestas acumuladas nos permitiría la evaluación del Bias o Sesgo (Error Sistemático).



Agenda

- Introducción
- Calidad Analíti
- Calificación de Eguipos
- Reguisitos de Calida
- Evaluación de Victodos
- Control Interno de la Calidad
- Control Externo de la Calidad
- Conclusiones



Conclusiones

-Conocer el desempeño del método en condiciones estables

-Verificar si el desempeño es aceptable según nuestros requisitos de calidad

hacer correctamente....
el control de calidad.....
correcto!!!!!!



Conclusiones

¿Por Qué?



Objetivo Principal del Laboratorio "Resultados Clínicamente útiles"



Conclusiones

La calidad no es un destino

...la calidad es una jornada continua

... que nos mantiene en la dirección correcta!!!!!!!



www.gmigliarino.com Info@gmigliarino.com MUCHAS GRACIAS!

