Nº 045 /2016/INSN-SB/T

""Decenio de las Personas con Discapacidad en el Perú"
"Año de la consolidación del Mar de Grau"



RESOLUCION DIRECTORAL

Lima, 0 8 ABR. 2016

VISTO:

El expediente N° 15-013187-001-INSN-SB sobre la aprobación de las Guías de Procedimiento del Servicio de Banco de Tejidos de la Unidad de Donación y Trasplante; y,

CONSIDERANDO:

Que, la Ley N° 26842, Ley General de Salud, establece que la protección de la salud es de interés público y por tanto, es responsabilidad del Estado regularla, vigilarla y promoverla;

Que, el Segundo párrafo del Artículo 5° del Decreto Supremo N° 013-2006-SA, Reglamento de Establecimientos de Salud y Servicios Médicos de Apoyo, establece que los establecimientos de salud y servicios médicos de apoyo deben contar, en cada área, unidad o servicio, con manuales de procedimientos, guías de práctica clínica referidos a la atención de los pacientes, personal, suministros, mantenimiento, seguridad, y otros que sean necesarios, según sea el caso;

Que, el inciso s) del Artículo 37° del Decreto Supremo N° 013-2006-SA, Reglamento de Establecimientos de Salud y Servicios Médicos de Apoyo, establece que al Director Médico le corresponde disponer la elaboración del Reglamento interno, de las guias de práctica clínica y de los manuales de procedimientos referidos a la atención de los pacientes, personal, suministros, mantenimiento, seguridad, y otros que sean necesarios;

Que, en el inciso b) del literal II.4.5 del Manual de Operaciones del Instituto Nacional de Salud del Niño – San Borja, aprobado con Resolución Ministerial N° 512-2014/MINSA, establece que es función de la Unidad de Donación y Trasplante el implementar, conforme a las normas de la Autoridad Nacional de Salud, los principios y normas éticas y de las normas técnicas del proceso de obtención, donación, distribución y trasplante de órganos y tejidos;

Que, mediante el Anexo 3 de la Ficha de Descripción de Procedimiento: "Elaboración, Aprobación y Cumplimiento de Adherencia de las Guías de Práctica Clínica y/o Guía de Procedimiento", del Manual de Procesos y Procedimientos de la Unidad de











Gestión de la Calidad, aprobado por Resolución Directoral N° 155/2015/INSN-SB/T se establece la estructura de la Guía de Procedimiento:

Que, mediante Nota Informativa N° 00150-2016-UGC-INSN-SB, la Jefa de Oficina de la Unidad de Gestión de la Calidad, solicita a la Dirección General la aprobación de las Guías de Procedimientos remitidas por el Servicio de Banco de Tejidos; las mismas que cuentan con la opinión favorable de la Unidad de Donación y Trasplante y de la Unidad de Gestión de la Calidad:

Con el visto bueno del Director Adjunto, de la Unidad de Gestión de la Calidad, de la Unidad de Donación y Trasplante; y, de la Unidad de Asesoría Jurídica;

Por los fundamentos expuestos y de conformidad con la Ley N° 26842, Ley General de Salud, el Decreto Supremo N° 013-2006-SA, Reglamento de Establecimientos de Salud y Servicios Médicos de Apoyo, con la Resolución Ministerial N° 512-2014/MINSA, con la Resolución Ministerial N° 090-2013/MINSA; y, con la Resolución Jefatural N° 340-2015/IGSS;

SE RESUELVE:

ARTÍCULO 1°.- Aprobar las Guías de Procedimiento del Servicio de Banco de Tejidos de la Unidad de Donación y Trasplante; las que se detallan a continuación y forman parte de la presente Resolución:

- Guia de Procedimiento: Procesamiento de Apósito de Piel Humana Fresca en Solución Antibiótica/Antimicótica del Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño – San Boria –GP-001/INSN-SB/UDT-V.01-(15 folios)
- Guía de Procedimiento: Procesamiento de Tejido Óseo Liofilizado del Banco de Tejidos y Células del Instituto Nacional de Salud del Niño – San Borja - GP.-002/INSN-SB/UDT-V.01-(16 folios)
- Guía de Procedimiento: Apósito de Membrana Amniótica Seca GP-003/INSN-SB/UDT-V.01-(17 folios)
- Guía de Procedimiento: Procesamiento de Plasma Autologo –GP-004/INSN-SB/UDT-V.01(14 folios)
- Guía de Procedimiento Conservación de Calota Craneana –GP-005/INSN-SB/UDT-V.01-(14 folios)
- Guía de Procedimiento: Apósito Biológico Liofilizado (Xenoinjerto) a partir de piel de cerdo-GP-006/INSN-SB/UDT-V.01-(18 folios)

ARTÍCULO 2°.- Designar a la Unidad de Donación y Trasplante como la encargada de la implementación de las Guías de Procedimiento del Servicio de Banco de Tejidos.

ARTÍCULO 3°.- Designar a la Unidad de Gestión de la Calidad, como la unidad a cargo de evaluar el cumplimiento de las presentes Guías.

ARTÍCULO 4°.- Disponer la publicación de la presente Resolución en la página Web de la Institución, conforme las normas de Transparencia y Acceso a la Información Pública.

REGISTRESE, COMUNIQUESE Y PUBLIQUESE

F 10 100

EZTG/JCRG/kfbs Distribución

() Dirección Adjunta

() Unidad de Unidad de Donación y Trasplante

() Unidad de Gestión de la Calidad

) Unidad de Asesoria Jurídica

) Archivo

) Comunicaciones

Instituto Nacional de Salud del Niño

Dra. Zulema Fornas Gonzáles DIRECTORA GENERAL





Ministerio de Salud

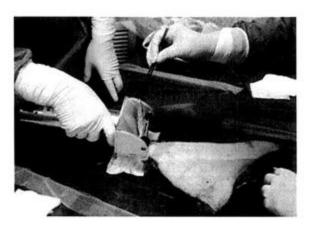




Guia de Procedimiento: Apósito de piel humana fresca Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja

Guía de Procedimiento

Procesamiento de Apósito de Piel Humana Fresca en Solución Antibiótica/Antimicótica del Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja



Banco De Tejidos y Células Unidad de Donación y Trasplante

Elaborado por:

Revisado por:

Aprobado por:

Equipo del Banco de Tejidos

· Unidad de donación y trasplante · Unidad de Gestión de Calidad

Dra. Zulema Tomas Gonzales

Dirección General

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-001/INSN- SB/ UDT-V.01







Ministerio de Salud



Guia de Procedimiento: Apósito de piel humana fresca Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja

Guía de Procedimiento: Procesamiento Apósito de piel humana fresca en solución antibiótica/antimicótica del Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja

Contenido

I. NOMBRE	3
II. DEFINICIÓN	3
III. INDICACIONES	4
IV. CONTRAINDICACIONES	4
V. REQUISITOS: CONSENTIMIENTO INFORMADO	5
VI. RECURSOS MATERIALES A UTILIZAR	5
VII. DESCRIPCIÓN DEL PROCEDIMIENTO	6
VIII. LIMITACIONES Y VALIDEZ DE LOS RESULTADOS	8
IX. COMPLICACIONES	8
X. AUTORES. FECHA Y LUGAR	8
XI. REFERENCIAS BIBLIOGRÁFICAS	8
XII. ANEXOS	9

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-001/INSN-SB/UDT-V.01

instration of the Melan Senanses





Guia de Procedimiento: Apósito de piel humana fresca Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja

I. NOMBRE

Ministerio

Guía de Procedimiento: Procesamiento Apósito de piel humana fresca en solución antibiótica/antimicótica del Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja

II. DEFINICIÓN

- 2.1 Buenas prácticas de producción de tejidos: Actividades enmarcadas en un Sistema de Gestión de la Calidad, que cumplen los estándares aceptados y emitidos por las entidades gubernamentales nacionales e internacionales de regulación y control de para la elaboración de tejidos para injertos de uso clínico seguro 1.
- 2.2 Esterilización: "Proceso físico o químico valido que permite inactivar o reducir los microorganismos al Nivel de Aseguramiento de Esterilidad (NAE) deseado"¹.
- 2.3 Lote de Producción: "Cantidad definida de tejidos provenientes de un único donante, que se asume uniforme en naturaleza y calidad, el cual ha sido producido en un ciclo definido de procesamiento".
- 2.4 Dermatomo: Instrumento quirúrgico que se utiliza para cortar fragmentos de piel destinados a injertos cutáneos.
- 2.5 Procuración: "Procedimiento que involucra la extracción de los tejidos" 1.
- 2.6 Dermolipectomia: Intervención quirúrgica para eliminar tejido adiposo en casos de obesidad, operación para corregir el exceso de piel y grasa de cualquier zona del cuerpo: brazos, piernas, vientre, glúteos, etc.
- 2.8 Antibiótico: sustancia química producida por un ser vivo o derivado sintético, que mata o impide el crecimiento de ciertas clases de microorganismos sensibles, generalmente bacterias. Los antibióticos se utilizan en medicina humana, animal y horticultura para tratar infecciones provocadas por gérmenes. Normalmente los antibióticos presentan toxicidad selectiva, siendo muy superior para los organismos invasores que para los animales o los seres humanos que los hospedan. Aunque ocasionalmente puede producirse una reacción adversa medicamentosa, como afectar a la flora bacteriana normal del organismo.
- 2.9 Antimicótico: sustancia que tiene la capacidad de evitar el crecimiento de algunos tipos de hongos o incluso de provocar su muerte. Dado que los hongos además de tener usos beneficiosos para el ser humano (levadura del pan, hongos de fermentación de los quesos, los vinos, la cerveza, entre otros muchos ejemplos) forman parte del colectivo de seres vivos que pueden originar enfermedades en el ser humano, el conocimiento y uso de los anti fúngicos es de vital importancia a la hora de tratar muchas enfermedades.
- 2.10 Piel: Como dice Ángela², la piel es el órgano más grande en el ser humano y más superficial y por lo tanto la más expuesta a agresiones externas y consta de dos componentes: epidermis y dermis.

La epidermis o capa más externa, no tiene vasos y sus células están continuamente renovándose en 28 días.

La dermis se encuentra inmediatamente por debajo de la epidermis es una capa de tejido conjuntivo rica en colágeno y fibras elásticas, rica en vasos sanguinos y posee gran cantidad de terminaciones nerviosas

 Anatomía de la Piel: De acuerdo a Jan³, estructuralmente, la piel se compone de dos partes principales. La porción externa, más delgada, que se compone de epítelio, se llama la epidermis que es la estructura escamosa de la variedad estratificada y donde se

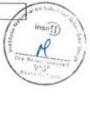
Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-001/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 3 de 15









Guia de Procedimiento: Apósito de piel humana fresca Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja

encuentran glándulas sudoríparas sebáceas. La epidermis se une a la interior, más grueso, parte del tejido conectivo con la dermis más profunda y está formada con las fibras de colágeno vasos sanguíneos, vasos linfáticos y fibras nerviosas

Fisiología de la Piel

Ministerio

Regular la temperatura corporal.

En respuesta a las altas temperaturas del medio ambiente o el ejercicio vigoroso, la evaporación del sudor de la superficie de la piel ayuda a disminuir la temperatura corporal elevada a la normalidad. En respuesta a la temperatura ambiental baja, la producción de sudor se reduce, lo que ayuda a conservar el calor.

Protección.

La piel que cubre el cuerpo y proporciona una barrera física que protege los tejidos subyacentes de la abrasión física, la invasión bacteriana, la deshidratación, y ultravioleta (UV). Cabello y las uñas también tienen funciones de protección.

Sensación.

La piel contiene abundantes terminaciones nerviosas y receptores que detectan los estímulos relacionados con la temperatura, tacto, presión y dolor.

La excreción.

Además de eliminar el calor y un poco de agua del cuerpo, el sudor también es el vehículo para la excreción de una pequeña cantidad de sales y varios compuestos orgánicos.

Inmunidad.

Ciertas células de la epidermis son componentes importantes del sistema inmunológico, que rechaza a los invasores extranjeros.

Depósito de sangre.

La dermis de la piel alberga amplias redes de vasos sanguíneos que llevan 8 al 10% del flujo total de sangre en un adulto en reposo. En ejercicio moderado, el flujo sanguíneo en la piel puede aumentar, lo que ayuda a disipar el calor del cuerpo. Durante el ejercicio duro, sin embargo, se contraen los vasos sanguíneos de la piel (estrecho) de alguna manera, y más sangre es capaz de circular a los músculos que se contraen.

III. INDICACIONES

No aplica

IV. CONTRAINDICACIONES

No aplica

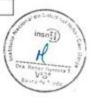
Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-001/INSN-SB/UDT-V.01

Página 4 de 15









Guía de Procedimiento: Apósito de piel humana fresca Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja

V. REQUISITOS: CONSENTIMIENTO INFORMADO

Procedimiento que el médico o profesional de salud (según el caso) debe informar al paciente y al familiar responsable de los riesgos y beneficios al efectuar el procedimiento en el paciente, debiendo el paciente registrar su aprobación o negación conforme a las normas vigentes.

En los pacientes en situación de emergencia se aplicara conforme a la Ley.

VI. RECURSOS MATERIALES A UTILIZAR

Equipos Biomédicos

EQUIPO	CANTIDAD
Cabina de flujo laminar	01
Dermatomo neumático	01
Refrigeradora	01
Equipo de Osmosis inversa	01
Autoclave	01
Selladora al vacío	01
Esterilizador a calor seco	01

6.2 Material médico no Fungible

	NES DEVINOS	PROCEDIMIENTOS		
MATERIALES	Procura	Preparación solución antibiótica/ Inmersión	Lavados, regularización de bordes, empaque y etiquetado	TOTAL
Pinza recta estéril	1	0	2	3
Bolos de 1L	1	0	1	2
Tijera mayo de 14 cm estéril	1	1	1	3
Bolos de 2L		0	1	1
Gafas	2	0	0	2
Regla de acero inoxidable de 20 cm	0	0	1	1
Mango de bisturi	1	1	0	2

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-001/INSN-SB/UDT-V.01

Página 5 de 15









Guía de Procedimiento: Apósito de piel humana fresca Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja

6.3 Material médico Fungible

Ministerio de Salud

	Yara lake	PROCEDIM	ENTOS	
MATERIALES	Procura	Preparación solución antibiótica/ Inmersión	Lavados, regularización de bordes, empaque y etiquetado	TOTAL
Chaqueta pantalón descartable	2	1	1	4
Mandil quirúrgico estéril	2	1	1	4
Mascarilla N95	2	1	1	4
Gorros de enfermero	2	1	1	4
Guantes quirúrgicos estériles N° 6 1/2	2	2	2	6
Guantes quirúrgicos estériles N° 8	2	0	0	2
Cubrezapatos (pares)	4	2	2	8
Alcohol de 70° (mL)	100	50	50	200
Campo quirúrgico descartable estéril 60x60 cm (und)	0	1	0	1
Gasas estériles de 10 cm x 10 cm	8	4	8	20
Campos descartables estériles de 1.20x1.20m	1	0	0	1
Campo de incisión antimicrobiana IOBAN	0	0	1	1
Plumones marcadores	1	1	0	2
Frasco tapa rosca de 500mL	1	0	0	1
Vaselina liquida estéril (mL)	100	0	0	100
Hoja de bisturi N°22 o 24	1	1	0	2
Bolsas de polietileno de 1er empaque (und)	0	0	15	15
Bolsas de polietileno de 2do empaque (und)	0	0	15	15
Etiquetas (und)	0	0	15	15
Bolsas de polietileno de 3er empaque	0	0	15	15
Agua destilada estéril (mL)	500	0	0	500
Hoja de dermatomo Marca Padgett	1	0	0	1
CINa al 9% (suero fisiológico) (mL)	0	500	1000	1500
Jeringas de 10 mL	0	2	0	2

6.4 Medicamentos

	William Tolling Street	PROCEDIMIENTOS		
MATERIALES	Procura	Preparación solución antibiótica/l nmersión	Lavados, regularización de bordes, empaque y etiquetado	TOTAL
Frascos de Fluconazol 200mg/100mL	0	2	0	2
Vancomicina 500 mg	0	2	0	2
Ampolla de Clindamicina 600 mg	0	2	0	2

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-001/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 6 de 15







Guia de Procedimiento: Apósito de piel humana fresca Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja

VII. DESCRIPCIÓN DEL PROCEDIMIENTO

Ministerio

de Salud

Se detalla de manera secuencial, ordenada y conforme a la actividad y participación de los actores (médicos, enfermeras, técnicos, etc.) de salud que realizan el procedimiento.

7.1 Primera fase: Preparación de solución antibiótica /antimicótica:

- Realizar la desinfección de la cabina de flujo laminar, haciendo uso de un par de guantes estériles, luego encender la luz UV y dejar actuar por el tiempo programado (10 minutos).
- Preparar la solución antibiótica/antimicótica de acuerdo del instructivo BTHI011 "preparación de solución antibiótica/antimicótica"

7.2 Segunda fase: Inmersión en la solución antibiótica/antimicótica

- La extracción de la piel procedente de donante vivo se realiza de acuerdo al instructivo BTH010 "Procura de piel humana".
- Luego realizar la toma de muestra para análisis microbiológico según el Instructivo BTMIC001 "Toma de muestra para prueba microbiológica".
- Luego al bolo conteniendo los fragmentos de piel tomada, se agrega la solución antibiótica/antimicótica, se debe verificar que todos los fragmentos de piel queden embebidas y el bolo se coloca dentro de su respectivo empaque.
- · Se lleva a temperatura de 4°C durante 24 horas.
- El personal de limpieza debe limpiar exhaustivamente el área de procesamiento.
 Retirando todos los deshechos de acuerdo al instructivo de BTHI004 "limpieza de piso, techos y paredes".
- El operador de Banco de Tejidos debe limpiar y desinfectar las mesadas de acuerdo al Instructivo BTHI002 "limpieza de superficies y mesadas".

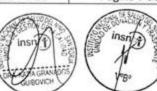
7.3 Tercera fase: Lavados, empaque y etiquetado

- Desinfectar la cabina de flujo laminar, con alcohol de 70°, y exponer a luz UV por 10 minutos.
- Identificar el área de trabajo en tres zona: zona limpia, zona de trabajo y zona de descarte (de izquierda a derecha), luego ingresar primero todos los materiales estériles que se usaran en el lavado y finalmente ingresar los bolos con las pieles.
- El operador se colocara un par de guantes estériles y retirara el talco usando gasas embebidas en alcohol de 70°.
- Frota las pieles con las manos suavemente y luego trasvasar las pieles escurriendo bien hacia un bolo estéril de 1.5 L-2L de capacidad.
- Agregar nueva solución antibiótica/antimicótica a este bolo hasta cubrir las pieles y proceder a lavar realizando la misma técnica de frotación, escurrir las pieles y eliminar la solución del lavado en un bolo de descarte.
- Repetir el paso anterior una vez más.
- Finalmente dejar las pieles embebidas en suero con antibiótico/antimicótico.
- Extender totalmente una unidad de gasa.
- Luego coger cada fragmento de piel escurriendo bien, y colocarla sobre la gasa estéril, para ello es conveniente usar un par de pinzas, luego se regularizara los bordes usando tijera recta estéril.
- Los residuos de piel no se descarta, se entrega como muestra para el ensayo microbiológico de acuerdo al instructivo BTMIC001 "Toma de muestra para prueba microbiológica"
- Inmediatamente medir con la regla de acero inoxidable estéril de 15 cm, anotando las medidas temporalmente con marcador, sobre la bolsa de primer empaque la

Fecha: Febrero del 2016

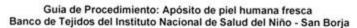
Código: GP-001/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 7 de 15









cual ha sido previamente tratada según Instructivo "preparación de bolsas de primer empaque de tejidos biológicos BTHI013.

- La gasa sobrante se alinea a las dimensiones del apósito de piel y se coloca dentro de la bolsa de primer empaque se lleva a sellar de acuerdo al instructivo "Sellado y Empaque de tejidos Biológicos" BTHI005.
- Se elabora el llenado de la etiqueta (fecha de procura, fecha de expiración, medidas en cm2), y se adhiere en el segundo empaque se sella de acuerdo al instructivo BTHI005 "Sellado y Empaque de tejidos Biológicos".
- Luego se coloca en un tercer empaque final y sellando de acuerdo al instructivo BTHI005 "Sellado y Empaque de tejidos Biológicos".
- Los apósitos se deben conservar en la unidad de refrigeración de 4°C.

7.4 Entrega de Apósito de Piel Humana:

La entrega de apósito de piel humana requerido por los usuario se debe realizar de acuerdo al instructivo BTHI007 "Entrega de tejidos biológicos".

VIII. LIMITACIONES Y VALIDEZ DE LOS RESULTADOS

No aplica

IX. COMPLICACIONES

de Salud

No aplica

X. AUTORES. FECHA Y LUGAR

- Dra. Renée Herrera, email: rherrera@insnsb.gob.pe
- Control de Calidad Nancy Pérez, email: nperez@insnb.gob.pe
- Bióloga Katy Tiza Huamán, email: ktiza@insnsb.gob.pe
- Palmira Ventosilla López, email: pventosilla@insnsb.gob.pe

Fecha: Febrero 2016, vigencia hasta nueva versión validada.

Lugar: Instituto Nacional de Salud del Niño San Borja.

XI. REFERENCIAS BIBLIOGRÁFICAS

- Kairiyama E, editors. Código de prácticas para la esterilización por irradiación de tejidos humanos para uso clínico: requisitos para la validación y control de rutina. 1ra ed. Costa Rica: Tecnológicas de Costa Rica; 2012.
- Angela V G. Recuerdo anatómico e histológico aplicado a la práctica de la medicina estética. En: Carlos V, Pilar EF, Juana DC, Moises AB, editors. Medicina Estética Abordaje terapéutico. 1ra. ed. Médica Panamericana S.A. 2010. p. 17-27.

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-001/INSN-SB/UDT-V.01

Página 8 de





Ministerio



Guía de Procedimiento: Apósito de piel humana fresca Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja

- Jan K. Basic anatomy and physiology of human skin. En: Phillips GO, Nather A, Strong DM, Versen R, editors. The Scientific Basis of Tissue Transplantation. Vol 5. 1st. ed. World Scientific Publishing; 1998. P. 123-138.
- Medline Plus.net. Informacion de salud para usted. [Internet]EEUU. [actualizado 27 de May 2015; citado 27 May 2014]. Disponible en: https://www.nlm.nih.gov/medlineplus/spanish/ency/article/003314.htm

XII. ANEXOS

- 12.1 Flujograma de procesamiento de piel humana fresca
- 12. 2 Flujograma de procesamiento Microbiológico
- 12.3 Formato de registro de donante vivo de piel humana
- 12.4 Formato de procesamiento
- 12.5 Formato de Registro de Apósito
- 12.6 Formato de resultados microbiológicos

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-001/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 9 de 15





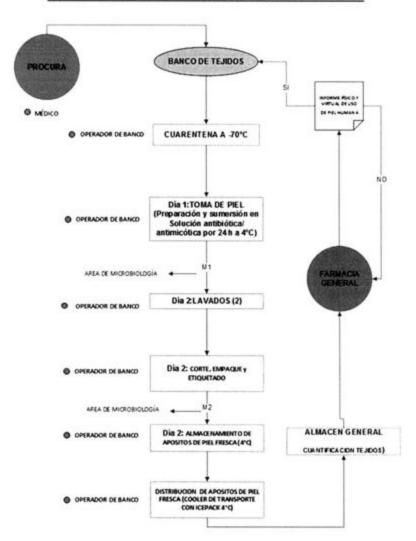


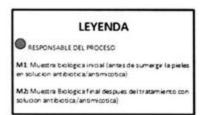


Guía de Procedimiento: Apósito de piel humana fresca Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja

12.1 Flujograma de Procesamiento de piel humana fresca

DIAGRAMA DE FLUJO DE PROCESO DE PIEL HUMANA FRESCA





Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-001/INSN-SB/UDT-V.01

Página 10 de 15



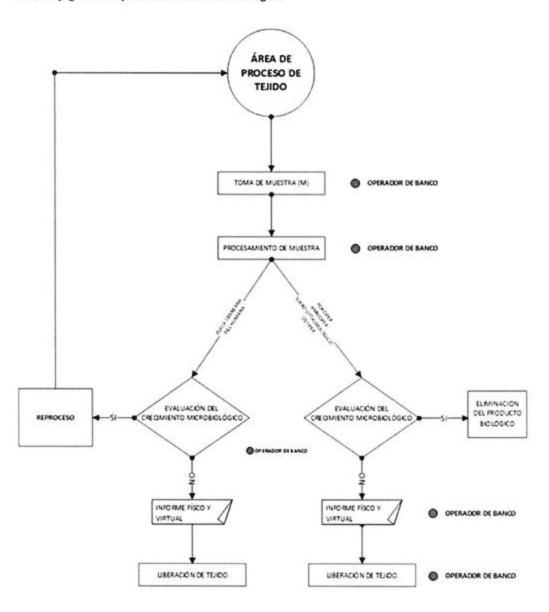






Guia de Procedimiento: Apósito de piel humana fresca Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja

12.2 Flujograma de procesamiento Microbiológico

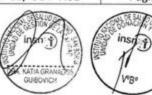




Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-001/INSN-SB/UDT-V.01

Página 11 de 15





Guia de Procedimiento: Apósito de piel humana fresca Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja

12.3 Formato de registro de donante vivo de piel humana

REGISTRO				FECHA DE RECEPCIÓN		
NOMBRE DEL DON	IANTE					
FECHA DE PROCUI	RA		EDAD	HISTORIA	CLÍNICA	
INSTITUCIÓN						
MEDICO						
		ESTAD	O FÍSICO DE	LA PIEL		
		SI	NO		SI	N
Evidencia de uso intr drogas	ravenoso de			Presencia de anormalidades de piel		
Presencia de tatuaje	s			Signos de lctericia		
Perforaciones corpo	rales			Heridas abiertas o signos de infección		
Cicatrices de lugares incisión	visibles de			Lugares de inserción de cánula IV		
OTROS						
Informe Médico				Carta de autorización		
		RESULT	ADOS SERO	LÓGICOS		
HIV			VHC			
RPR			HTLV I/II			
VHB		\Box	OTROS			

Fecha: Febrero del 2016

Av. Lo Rosa Toro 1250 Urb. Jocarandá II San Borja, Lima 41 - Perú Central (511) 2300600

Código: GP-001/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 12 de 15









Guía de Procedimiento: Apósito de piel humana fresca Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja

12.4 Formato de procesamiento

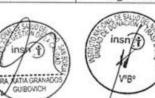
INSTITUTO NACIONAL DE SALUD DEL NIÑO SAN BORJA

	SUBU	NIDAD DE BAN	CO DE TEJIDOS	REV: 1
#UU CW		DE PIEL HUMANA NTIBIOTICO Y AN	FRESCA CON TRATAMIENTO TIMICOTICO	Fecha de Emisión 06/2015
^a Cuarentena: Si	() No()		Registro del Donante:	
echa inicio: /	/	F	echa final: / /	
ANTES DE TRA	ATAMIENTO: MUESTRA	MICROB INICIA	AL (Mi) () # de muestras	de 1x1cm² ()
° Preparación de s	olución antibiótica y ar	ntimicótica () Fecha	: / /
ª Sumersión de pie	el humana en solución	antibiótica y a	antimicótica durante 24 Hrs. () Fecha: Hora:
Parados sucesivo Techa: / /	os de piel humana en s	olución antibiót Hora inicio		dos:
Sª Triple empaque,	rotulado y sellado ()		
N*	Lote/Superficie cm ²	N*	Lote/Superficie cm ²	
Total=			Superficie Total=	
	TRATAMIENTO: MUEST	RA MICROB FIN	F140400-140400-140-140-140-140	de 1x1cm² ()

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-001/INSN-SB/UDT-V.01

Página 13 de 15







Guia de Procedimiento: Apósito de piel humana fresca Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja

12.5 Formato físico de Registro de Apósito

PERÚ Ministerio de Salud	Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja REGISTRO DE USUARIO	insn¶
APOSITO DE PIE	L HUMANA (BANCO DE TEJIDOS - INSN	SB) N'*
LOTES USADOS		N
PACIENTE		
NOMBRE DEL PACIENTE		
TIPO DE SEGURO CODIGIO CODICIO CODIGIO CODIGIO CODICIO CODIGIO CODICIO	FECHA DE NACIMIENTO HISTORIA CLÍNICA	
CABEZA M.IN TÓRAX SEPA ABDOMEN CUE PERENE NALI M.SUPERIOR OTRE	WEERIOR DIAGNOSTICO (%) ULDA QI DIAGNOSTICO (%) ULDA Q	GII OIII
F. DE PEDIDO DIMENSIONES 2x3 cm	F. DE APUCACION PIEL HUN SOLICIT. MEDICO SOLICITANTE FIRMA (SELLO) FIRMA (SELLO)	ADAS
LOTES DISPENSADOS	PIELH	UAMANA ENSADOS
M ENTREGADO A	FIRMA	
F. DE ENTREGA	FIRMA(QF)	
DEVUELTO (HOSPITALIZADOS INSN - SB)		
DEVUELTO POR	F. DE DEVOLUCIÓN	
LOTES DEVUELTOS	FIRMA	EWIELTOS
Q.F	B.T	
FIRMA		

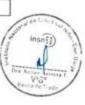
Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-001/INSN-SB/UDT-V.01

Página 14 de 15









Guia de Procedimiento: Apósito de piel humana fresca Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja

12.6 Formato de resultados microbiológicos

INSTITUTO NACIONAL DE SALUD DEL NIÑO SAN BORJA

	SUBUNIDAD	DE BANCO DE TEJIDOS	
		o microbiológico de Tejidos ocedimiento	Fecha de Emisión
PORCIPER AMP	NIOPER - PLACA CRE	EANENA PLASMA AUTOLOG	A COSTIPER C
Fecha recepción /	7	Fecha de procesamient	0 / /
MUESTRA INICIAL (Mi)		
Número de muestras	de 1x1cm²	FECHA: / /	
MUESTRA FINAL (de	espués del tratamiento con	ansbióticos y antimicóticos/irradiada)	(Mf)
Número de muestras	de 1x1cm².	FECHA: / /	
MÉTODOS UTILIZAI	DO: FARMACOPEA USF	Р	
RESULTADOS M	IUESTRA INICIAL (M	MI):	
Mit:			
Mi2:			
M/3			
Mi3: Mi4:			
Mi4:	IUESTRA FINAL (MI	F)	
Mi4:	IUESTRA FINAL (MI	F)	
MI4:	IUESTRA FINAL (MI	F)	
Mi4: RESULTADOS M Mf1: Mf2: Mf3:	IUESTRA FINAL (MI	F)	
MH: RESULTADOS M Mf1; Mf2:	IUESTRA FINAL (MI	F)	
Mi4: RESULTADOS M Mf1: Mf2: Mf3:	IUESTRA FINAL (MI	F)	
MI4: RESULTADOS M Mf1: Mf2: Mf3: Mf4:		F)	
Mi4: RESULTADOS M Mf1: Mf2: Mf3: Mf4: Fecha de entrega de re	esultados indicando :	F)	
Mi4: RESULTADOS M Mf1: Mf2: Mf3: Mf4: Fecha de entrega de re		F)	
Mi4: RESULTADOS M Mf1: Mf2: Mf3: Mf4: Fecha de entrega de re	esultados indicando : ensayo microbológico:	F)	

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-001/INSN-SB/UDT-V.01

Página 15 de 15



Ministerio de Salud



Guía de Procedimiento: Procesamiento de tejidos óseo del Servicio de Banco de Tejidos



E	la	bora	do	por:

Equipo del Banco de Tejidos

Revisado por:

Unidad de Donación y Trasplante

Unidad de Gestión de Calidad

Aprobado por:

Dra, Zulema Tomas Dirección General

NELVA DENAVO

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-002/INSN-SB/UDT-V.01

de 16



Guía de Procedimiento: Procesamiento de Tejidos Óseo Liofilizado y radioesterilizado en el Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño – San Borja

Contenido

Ministerio de Salud

I. NOMBRE	2
II. DEFINICIÓN	2
III. INDICACIONES	4
IV. CONTRAINDICACIONES	4
V. REQUISITOS: CONSENTIMIENTO INFORMADO	4
VI. RECURSOS MATERIALES A UTILIZAR	5
VII. DESCRIPCIÓN DEL PROCEDIMIENTO	6
VIII. LIMITACIONES Y VALIDEZ DE LOS RESULTADOS	8
IX. COMPLICACIONES	8
X. AUTORES. FECHA Y LUGAR	8
XI. REFERENCIAS BIBLIOGRÁFICAS	9
XII. ANEXOS	9







I. NOMBRE

Ministerio

de Salud

Guía de Procedimiento: Procesamiento de Tejidos Óseo Liofilizado y radioesterilizado en el Banco de Tejidos y Células del Instituto Nacional de Salud del Niño – San Borja

II. DEFINICIÓN

- 2.1 Buenas prácticas de producción de tejidos: Actividades enmarcadas en un Sistema de Gestión de la Calidad, que cumplen los estándares aceptados y emitidos por las entidades gubernamentales nacionales de regulación y control de para la elaboración de tejidos para injertos de uso clínico seguro 1.
- 2.2 Calidad: Grado en que un conjunto de características inherentes cumple con los requisitos de efectividad y seguridad para el uso al que está destinado, de acuerdo con los parámetros establecidos¹.
- 2.3 Congelación: De acuerdo a Phillips ² es la transición del agua para que pase de su fase líquida a su fase sólida. El cambio de fase no implica cambio en su composición química. Esta transición se completa a través del crecimiento de los núcleo de hielo a cristales de varias formas y tamaños, las mismas que son influenciados por el grado de superenfriamiento, velocidad del enfriamiento, y la naturaleza y concentración de los solutos disueltos.
- 2.4 Cuarentena: Periodo en espera de los resultados serológicos del tejido óseo,
- 2.5 Esterilización: "Proceso físico o químico valido que permite inactivar o reducir los microorganismos al Nivel de Aseguramiento de Esterilidad (NAE) deseado"¹.
- 2.6 Liofilización: "Es a técnica que combina el proceso de congelado y secado, permitiendo la remoción del agua desde su fase congelada. Los tejidos liofilizados fácilmente se rehidratan y recuperan su estructura inicial y otras características".
- 2.7 Lote de Producción.- "Cantidad definida de tejidos provenientes de un único donante, que se asume uniforme en naturaleza y calidad, el cual ha sido producido en un ciclo definido de procesamiento".
- 2.8 Hueso.- "Principal tejido de soporte del cuerpo, que se utiliza con mayor frecuencia para injertos"³.
 - Kaur⁴ define el hueso como un tipo de tejido conectivo especializado que consta, de células y una matriz extracelular (sustancias de crecimiento y fibras), se encuentra suplementado con abundantes vasos y nervios sanguíneos.
 - 2.8.1 Tipos de hueso, Kaur⁴, menciona que existen a) Hueso primario o reticular: es el primero en aparecer en la formación de cada hueso así también en el proceso de reparación. Es temporal y reemplazado en la etapa de adulto por el hueso secundario. Presenta disposición irregular de fibras de colágeno, bajo contenido de minerales y alto número de osteocitos. En adultos se puede encontrar en los alveolos de los dientes. b) Hueso secundario o laminar. Usualmente se encuentra en adultos y consiste de dos tipos: compacto y esponjoso. En el hueso compacto las láminas de fibras de colágeno están arregladas concéntricamente alrededor a un canal (canales de Havers) la cual contiene vasos sanguíneos, nervios y tejido conectivo libre.
 - 2.8.2 Funciones: Kaur⁴ sostiene a) Protege los tejidos suaves y órganos en la cavidad craneal, torácica y pélvica. b) Provee fijación a los músculos y trasmite la fuerza de contracción de los músculos de una parte a otra del cuerpo. c)

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-002/INSN-SB/ UDT-V.01

Página 3 de 16







Ministerio



Guia de Procedimiento: Procesamiento de tejidos óseo del Servicio de Banco de Tejidos

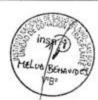
- constituye un depósito para el calcio y participa activamente en la homeostasis de calcio del cuerpo. d) contiene el tejido hematopoyético.
- 2.8.3 Clasificación del Hueso, de acuerdo a Kaur⁴ se clasifican largos, cortos, plano, irregular y sismoideo. Hueso largo son los huesos tales como humero, fémur y tibia, y los huesos cortos lo encontramos en el carpo y el tarso, las vértebras son huesos irregulares.
- 2.9 Pasteurización: exposición a calor por medio de baño maría para detener el aumento de la carga microbiana del tejido óseo. En hueso "el ciclo de pasteurización se considerará completa si la temperatura alcanza 58°C y se mantiene por 20 minutos, aproximadamente se completa en 3 horas".
- 2.10 Procuración: "Procedimiento que involucra la extracción de los tejidos"1.
- 2.11 Radioesterilización: De acuerdo a Khairul⁷ es una parte integral del proceso de elaboración en general de cualquier producto médico que requiere ser estéril, haciendo uso de la radiación Gamma de Co 60, de acuerdo a las norma ISO 11137: Sterilisation of Health Care Products.
- 2.12 Registros: "Documentos escritos o informatizados que presentan evidencia de resultados y actividades realizadas".
- 2.13 Tejido biológico: es el conjunto de células que suelen tener un origen embrionario común y que funcionan en asociación para desarrollar actividades especializadas. Los tejidos están formados por células y la matriz extracelular producida por ellas. La matriz es casi inexistente en algunos tejidos, mientras que en otros es abundante y contiene estructuras y moléculas importantes desde el punto de vista estructural y funcional⁶.
- 2.14 Trazabilidad: "Capacidad de localizar e identificar cualquier información sobre un tejido o célula, desde la selección del donante hasta su aplicación en el receptor o su destino final"
- 2.15 Criterio de selección del donante, "actividad que requiere un completo y específico conocimiento del personal interviniente, regida a la normatividad legal vigente." 8

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-002/INSN-SB/ UDT-V.01

Página 4 de 16









III. INDICACIONES

Criterios de selección del donante

- El donante cadavérico debe proceder de la Morgue o de sala quirúrgica con trámite de autorización de procuración de tejido óseo a través de la ONDT.
- El criterio de selección nos permite garantizar la suficiencia y calidad sanguínea, identificar elementos de la historia clínica del donante, nos permite proteger la salud del receptor.
- La responsabilidad de aceptar o rechazar a un donante recae en el Médico capacitado.

IV. CONTRAINDICACIONES

El donante cadavérico se basará en los criterios siguientes criterios de exclusión:

- · Infección o Sepsis aguda o crónica
- Neoplasias
- Enfermedad autoinmune
- Enfermedades neurológicas, degenerativas, debilitantes.
- Hepatitis, sifilis, infección por virus lento, SIDA, ARC (complejo relacionado al SIDA) o individuos en alto riesgo de contraer SIDA o ARC
- Terapia prolongada con corticosteroides
- Historia clínica de transfusión de sangre.
- Enfermedades psiquiátricas.

Criterios Específicos del donante cadavérico de tejido óseo

- Mujeres no mayor de 50 ni menor de 15 (epifisis cerrada)
- Varones no mayor de 55 ni menor 16-18 (epífisis cerradas)
- Para aloinjertos de hueso esponjoso no se aplica un criterio de edad
- Tiempo de la ablación dentro del lapso de 24 horas, cuando el cadáver es mantenido a temperatura de ambiente; y de 48 horas, en caso de cadáver refrigerado a 4° C en morgues especiales.

V. REQUISITOS: CONSENTIMIENTO INFORMADO

Procedimiento que el médico o profesional de salud (según el caso) debe informar al paciente y al familiar responsable de los riesgos y beneficios al efectuar el procedimiento en el paciente, debiendo el paciente registrar su aprobación o negación conforme a las normas vigentes.

En los pacientes en situación de emergencia se aplicara conforme a la Ley.

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-002/INSN-SB/ UDT-V.01

T 7

Página 5 de

Ora Rever Houses 2



VI. RECURSOS MATERIALES A UTILIZAR

Equipos Biomédicos

Ministerio de Salud

CANTIDAD
01
01
01
01
01
01
01

6.2 Material médico no Fungible

	ETAPAS				
MATERIALES	PROCURACIÓN	PASTEURIZACIÓN	CORTE Y EMPAQUE	TOTAL	
Pizeta 500mL	1	1	0	2	
Cooler de aprox 22 L	1	0	0	1	
Frascos de vidrio borosilicato con tapa rosca de 250 ml de capacidad con agua purificada estéril	0	0	10	10	
Frascos de vidrio borosilicato con tapa rosca de 1000 ml de capacidad con agua purificada estéril	0	2	0	2	
Mango de bisturí	1	0	2	3	
Plumón de Tinta Indeleble	1	1	0	2	
Pinza recta de disección	0	0	4	4	
Beaker de 2 L	0	2	0	2	
Beaker de 1 L	0	1	0	1	
Regla recta de acero inoxidable	0	0	2	2	
Bandeja redonda de acero inoxidable de 30 cm de diámetro	0	0	2	2	
Protectores oculares	2	0	0	2	
Hoja de sierra sinfin	0	0	1	1	
Ice pack	4	0	0	4	
Coche de transporte de acero inoxidable	0	1	0	1	
Cincel quirúrgico	0	0	1	1	
Pinza para hueso (Pinza kern para hueso)	0	0	1	1	
Manguera con sistema de filtración	0	0	1	1	

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-002/INSN-SB/ UDT-V.01







Instituto de Gestión

Material médico Fungible

MATERIALES	ABLACIÓN	PROCESAMIENTO	LIMPIEZA, CORTE Y EMPAQUE	TOTAL
Mascarillas	1	1	1	3
Gorro Descartable de Cirujano	1	3	0	4
Chaqueta y Pantalón Descartable Talla M	2	3	0	5
Mandil Quirúrgico descartable estéril	2	2	0	4
Guante Quirúrgico Estéril Descartable Nº 6 1/2	4	4	4	12
Guante Quirúrgico Estéril Descartable Nº 8	2	4	3	9
Cubre zapatos (pares)	2	4	4	10
Alcohol de 70° (ml)	50	100	100	250
Gasa fraccionada estéril de 10cm x 10 cm (PAQUETE)	5	5	6	16
Hoja de Bisturi Descartable Nº 22	3	0	4	7
Hoja de Bisturi Descartable Nº 23	3	0	3	6
Bolsas empaque al vacío	0	0	50	50
Bolsas de 2do empaque	0	0	50	50
Bolsas de 3er empaque	0	0	50	50
Bolsas de entrega	0	0	2	2
Etiquetas	0	0	50	50
Bolsa roja para desechar material biológico	1	0	1	2

VII. DESCRIPCIÓN DEL PROCEDIMIENTO

7.1 Primera Fase: Pasteurización de tejido óseo

- · Luego de tener los resultados serológicos ingresar al ambiente de procesamiento con los materiales estériles para el proceso de pasteurización. (ver el cuadro 2).
- · Limpiar la mesada antes de iniciar el proceso, el mismo que debe realizarse con de acuerdo al instructivo Nº BTHI002 limpieza de superficies y mesadas.
- · Verificar que el equipo de baño maría tenga la cantidad suficiente de agua purificada o des-ionizada estéril, encenderlo y programarlo para que se mantenga a 60°C.
- Retirar el tejido óseo de la congeladora de -70°C y limpiar el empaque externo con gasa y alcohol.
- Desprender el empaque del hueso y colocarlo dentro del beaker (de 1 L o 2 L de acuerdo al tamaño del tejido óseo).
- Pasteurizar en el baño maría los tejidos óseos contenido en cada beaker, el cual debe estar rotulado de manera que permita identificar el donante correspondiente, verificando que la temperatura se uniformice a 60°C (tanto dentro del beaker como del baño maría), dejar pasteurizar por un periodo de 3 horas a 60°C.

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-002/INSN-SB/ UDT-V.01







Instituto de Gestión

- Retirar el tejido óseo del baño maría y empacarlo para luego llevarlo a la congeladora a -70°C hasta el día siguiente.
- · El personal operador de Banco de Tejidos al finalizar el procesamiento de la primera fase debe limpiar las mesadas de acuerdo al instructivo N° BTHI002 "Instructivo de limpieza de superficies y mesadas", así como también los equipos de acuerdo al instructivo BTHI003 "Instructivo de limpieza de equipos".

7.2 Segunda Fase: Cortado, Limpieza y Congelado

- · Pasar con gasa y alcohol la hoja de sierra sinfin y colocarlo al equipo de sierra sinfin de acuerdo al instructivo BTEQ003 "Uso de Sierra SIN FIN"
- Retirar el tejido óseo pasteurizado y empacado de la congeladora -70°C y desempacarlo cuidadosamente para colocarlos dentro de un bolo de acero inoxidable de 1 L.
- El personal operador de Banco de Tejidos debe colocarse los anteojos de protección,
- Con la hoja de bisturí proceder con sumo cuidado a limpiar cada pieza de tejido óseo, y en la zona que se encuentre nudos cortar con ayuda de la sierra sinfin, asimismo cortar a los tamaños adecuados para el uso médico clasificándolos en: cortico-esponjoso o chips, se debe clasificar identificándolo por el donante del cual procede.
- · Luego proceder a lavar con agua a chorro a través del sistema de presión a través de una manguera
- Con la ayuda de la hoja de bisturi terminar de retirar todo tejido blando presente.
- · Enjuagar exhaustivamente con agua purificada estéril, y colocar cada pieza previamente escurrida en la bandeja de acero inoxidable, el cual debe esta codificado de tal manera que identifique el tejido por donante (ojo no mezclar tejidos de donantes diferentes)
- Llevar la bandeja conteniendo el tejido óseo limpio a congelar de -70°C previo a la liofilización.
- Todos los materiales biocontaminados deberán ser autoclavados antes de lavarse. Y todos deshecho biológicos deben recogerse dentro de la bolsa roja.
- · El personal operador de Banco de Tejidos al finalizar el procesamiento de la primera fase debe limpiar las mesadas de acuerdo al instructivo N° BTHI002 "Instructivo de limpieza de superficies y mesadas", así como también los equipos de acuerdo al instructivo BTHI003 "Instructivo de limpieza de equipos".
- El personal de limpieza debe limpiar el ambiente de acuerdo al Instructivo BTHI004 "Instructivo de limpieza de piso, techos y paredes.

7.3 Liofilización

- Transcurrido por lo menos 8 horas de estar congelado el tejido óseo, encender la liofilizadora de acuerdo al Instructivo BTEQ001 "Uso de liofilizadora Bulk Tray Dryer".
- · Colocar los tejidos óseos congelados y debidamente identificados dentro de la liofilizadora y dejar liofilizando por 48 horas.

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-002/INSN-SB/ UDT-V.01





7.4 Etiquetado y Empaque

- Pasar previamente con gasa y alcohol la mesada de trabajo y la selladora al vacío.
- Apagar la liofilizadora de acuerdo al instructivo BTEQ001 "Uso de liofilizadora Bulk Tray Dryer", y retirar la bandeja de acero inoxidable con el tejido óseo liofilizado.
- Proceder a empacar los tejidos óseos de acuerdo a instructivo BTHI005 "Sellado y Empaque de Tejidos Biológicos"
- Se debe colocar la etiqueta en el segundo empaque.
- El personal operador de Banco de Tejidos al finalizar el proceso de empaque debe limpiar las mesadas de acuerdo al instructivo BTHI002 "Limpieza de superficies y mesadas", así como también los equipos de acuerdo al instructivo BTHI003 "Instructivo de limpieza de equipos".

7.5 Irradiación en IPEN

- Agrupar los tejidos óseos por lote de producción y donante identificado, en bolsa de polietileno virgen (bolsa de entrega) y pegarlo con esparadrapo para asegurar que no resbalen los tejidos. Y colocarlos en el cooler (sin hielo) para su traslado.
- · Transporte al BT
- Realizar el transporte de acuerdo a hoja de instrucción BTHI006 "Transporte de Tejidos Biológicos".

7.6 Entrega del Producto

 Entregar el tejido óseo requerido por los usuarios de acuerdo al instructivo BTHI007 "Entrega de tejidos biológicos".

VIII. LIMITACIONES Y VALIDEZ DE LOS RESULTADOS

No aplica

IX. COMPLICACIONES

No aplica

X. AUTORES. FECHA Y LUGAR

- Dra. Renee Herrera Taquia (rherrera@insnsb.gob.pe)
- Ing. Nancy Pérez Caballero (nperez@insnsb.gob.pe)
- Tec. Lab. Rafael Montoya Jara (emontoya@insnsb.gob.pe)

Fecha: febrero 2016

Lugar: Institución Nacional de Salud de Niño San Borja

XI. REFERENCIAS BIBLIOGRÁFICAS

- Kairiyama E, editors. Código de prácticas para la esterilización por irradiación de tejidos humanos para uso clínico: requisitos para la validación y control de rutina. 1ra ed. Costa Rica: Tecnológicas de Costa Rica; 2012.
- Acuerdo Regional de Cooperación para la promoción de la ciencia y tecnología Nucleares en América Latina y el Caribe, Phillips G, editors. Compendio teórico práctico sobre radiación y operación de banco de tejidos: actualización. Singapur: Universidad de Singapur; 2000.

Fecha: Febrero del 2016 Código: GP-002/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 9 de 16











- Regional Cooperative Agreement International Atomic Energy Agency, Phillips G, editors. Multimedia Distance Learninf Package on Tissue Banking Module 5: Processing. Singapur: National University Singapur; 1999.
- Kaur Ch. Histology of Bone. En: G. O. Phillips. A. Nather. D. M. Strong. R Von Versen. The Scientific Basis of Tissue Trasnplantation. Advances in Tissue Banking Vol. 5 ed. World Scientific; 200. p. 97-114.
- Regional Cooperative Agreement International Atomic Energy Agency, Phillps G, editors. Multimedia Distance Learninf Package on Tissue Banking Module 3: Quality Assurance. Singapur: National University Singapur; 1999.
- Marte B, Finkelstein J, Anson L. NATURE INSIGHT: SKIN BIOLOGY. Vol. 445, No. 7130 p 833-880
- Mohd DKZ. Radiation Sciences. En: G. O. Phillips. A. Nather. D. M. Strong. R Von Versen. The Scientific Basis of Tissue Trasnplantation. Advances in Tissue Banking Vol. 5 ed. World Scientific; 200. p. 309-341.
- Álvarez I, editors. Guía para la operación de Banco de Tejidos. 1ra ed. Costa Rica: Tecnológicas de Costa Rica; 2012.

XII. ANEXOS (Si fuera necesario)

- 12.1 Flujo de Procesamiento de Tejido Óseo liofilizado
- 12.2 Formato de procesamiento de Tejido Óseo
- 12.3 Formato de registro de sellado de bolsas
- 12.4 Formato de registro de liofilizado

Fecha: Febrero del 2016

- 12.5 Formato de registro de entrega de tejido
- 12.6 Formato de registro de tejidos biológicos enviados a radioesteilizar

inse 1)

Código: GP-002/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 10 de 16

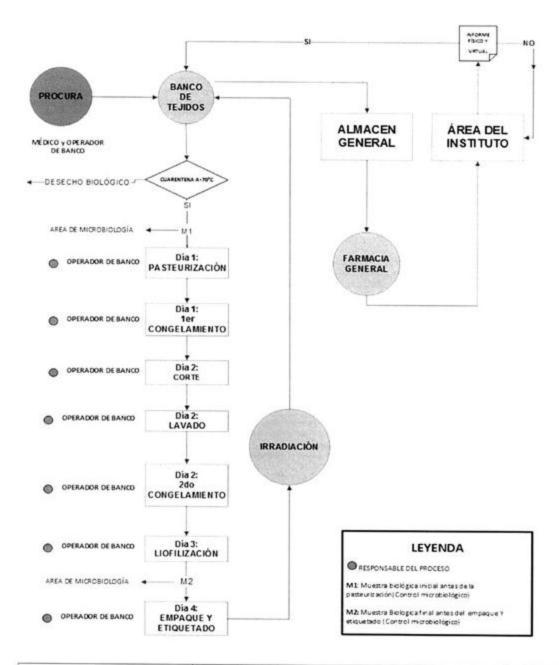






12.1 Flujo de Procesamiento de Tejido Óseo liofilizado

DIAGRAMA DE FLUJO PARA LA ELABORACIÓN DE TEJIDO Ó SEO LIOFILIZADO



Fecha: Febrero del 2016 Código: GP-002/INSN-SB/ UDT-V.01 Pagna 11 de 16

insh 19

in

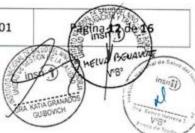


12.2 Formato de procesamiento de Tejido Óseo INSTITUTO NACIONAL DE SALUD DEL NIÑO SAN BORJA

SUBUN	IIDAD DE BANCO D	E TEJIDOS		REV: 1
PRO	OCEDIMIENTO: TEJID	O ÓSEO		Fecha de Emisión
No ()			nte:	
	Fecha	final: /	1	
MENTO: MUESTRA	MICROB INICIAL (M	li) () # de	muestras ()
Š(Fecha: /	/		
) Fecha: /	1			Hora:
	Hora inicio:			
	Hora inicio:		# de lavados	i
	Hora inicio:		T	
Lote)	Dimensio	on (cm²)	
ón. ()				
	Hora inicio:			
nto:		10. <u>20.</u> 00.00		
		Firma		-
	No () No () No () No () No ()	PROCEDIMIENTO: TEJIDO NO () Re Fecha Fecha Fecha: / Hora inicio: Hora inicio: Hora inicio: Hora inicio: Hora inicio:	Fecha final: / MIENTO: MUESTRA MICROB INICIAL (Mi) () # de Fecha: / / Hora inicio: Hora inicio: Hora inicio: Dimensio On. () Hora inicio:	PROCEDIMIENTO: TEJIDO ÓSEO No () Registro del Donante: Fecha final: / / JIENTO: MUESTRA MICROB INICIAL (Mi) () # de muestras (Fecha: / / Hora inicio: # de lavados Hora inicio: # de lavados Ado y sellado () Lote Dimensión (cm²) Són. () Hora inicio:

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-002/INSN-SB/UDT-V.01





12.3 Formato de registro de sellado de bolsas

Ministerio de Salud

		SELLADO DE BOLSAS/ TEJIDO ÓSEO										
Tipo de Tejido	LOTE	Fecha/ Hora	Fecha/	Fecha/	Tipo de sellado		Tipo de sellado		Total de Tejido	Encendido de equipo		Total de horas
	1100000000	1er Empaque	2do Empaque	3ro Empaque	Vacío	Continuo	Empacado	ue equipo	trabajadas			
		11		11								
		:		1	1							
		11		11								
		4		:								
		11		11								
		:		1								
		11		11								
		3										
		11		11								
		1		:								
		11		11								
		;		:								
		11		11								
		1		1	1							
		//		11								
		3		:								
		/ /		11								
	100	;		į.								
		;		:								
		11		11								
		:		÷								
		8		1								

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-002/INSN-SB/UDT-V.01





12.4 Formato de registro de liofilizado

Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja **BANCO DE TEJIDOS** Encendido de Tipo LIOFILIZACIÓN/TEJIDO ÓSEO Arranque Usuario equipo de RUN LOTE de Fecha/ Fecha/ Total Hora Total Hora Tejido Hora Final Acumulado Inicio

RESPONSABLE DEL EQUIPO	SUPERVISOR

Fecha: Febrero del 2016 Código: GP-002/INSN-SB/UDT-V.01 Página 14 de 16



12.5 Formato de registro de entrega de tejido

PERÚ Ministerio de Salud	del N	Nacional de S liño - San Borja TRO DE USUARIO	2012040	insng
	TEJIDO OSEO (BANC	ODE TEJIDO	S -INSNSB)	N'8
OTES USADOS				N
PACIENTE				
NOMBRE DEL PACIENTE				
TIPO DE SEGURO SIS ES-SALUD EPS PARTICULAR	CÓDIGO	FECHA DE NAC		
TIPOS DE HUESO CHIPS CORTICO ESPONIOSO ESPONIOSO CORTICAL	DIMENSIONES 2 x 2 cm	DIAGNO HOSPITA CLINICA	79788 I	
HUESO MOLIDO	otros			
F. DE PEDIDO	F. DE APLIC	CACION	TEJIDOS SOLICITADO	5
MEDICO SOLICITANTE			FIRMA (seulo)	
MEDICO TRATANTE			FIRMA (MILIO)	
LOTES DISPENSADOS			TEJIDO	
ENTREGADO A			FIRMA	
F. DE ENTREGA			FIRMA(QF)	
DEVUELTO (HOSPITALIZADO	s INSN - SB)		F. DE DEVOLUCIÓN	
DEVUELTO POR				
LOTES DEVUELTOS			TEJIDOS DEVUELTOS	
MA.	_		B.T	

Fecha: Febrero del 2016 Código: GP-002/INSN-SB/UDT-V.01 Página 15 de 16



_	0 0	Instituto Nacional de S	Salud del Niño - San Borja	[:max	
			DE TE HOOR	insn	
			DE TEJIDOS A DE REMISIÓN PARA		
		RA	DIOESTERILIZACION N°	:	
		DE LA INS	STITUCIÓN		
DENOM	OMBRE O NACIÓN RAZÓN SOCIAL	:	N° de RUC	:	
PUNTO	DE PARTIDA	:	PUNTO DE LLEGADA	:	
FECH	A DE EMISIÓN	:	DESTINATARIO	:	
FECHA	DE TRASLADO	:	FECHA DE LLEGADA	:	
		DEL TRA	NSPORTE		
	NIDAD DE ANSPORTE	:	N° DE PLACA	:	
	MBRE DEL NDUCTOR	:			
		LOTES ENT	TREGADOS	(ie-	
ITEM	CANTIDAD	UNIDAD	LOTES		

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-002/INSN-SB/ UDT-V.01

Página 16 de 16

HELLY RENDUCES

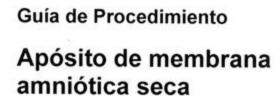


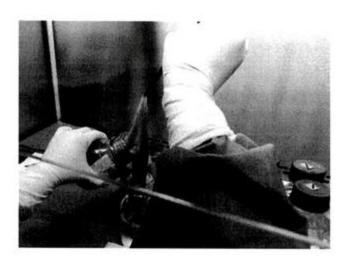






Guia de Procedimiento: Procesamiento de Apósito de Membrana Amniótica seca





Unidad de Donación y Trasplante

Elaborado por:

Banco De

> Tejidos y Células

> > Revisado por:

Aprobado por:

Equipo del Banco de Tejidos

Unidad de donación y trasplante
Unidad de Gestión de Calidad

Dra. Zulema Tomas Gonzales

Dirección General

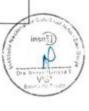
Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-003/INSN-SB/ UDT-V.01

Página 1 de 17









Guía de Procedimiento: Procesamiento de Apósito de Membrana Amniótica seca

Guía de Procedimiento: Procesamiento de apósito de membrana amniótica seca en el Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja

Contenido

. NOMBRE	2
II. DEFINICIÓN	2
III. INDICACIONES	4
V. CONTRAINDICACIONES	4
V. REQUISITOS: CONSENTIMIENTO INFORMADO	4
VI. RECURSOS MATERIALES A UTILIZAR	4
VII. DESCRIPCIÓN DEL PROCEDIMIENTO	6
VIII. LIMITACIONES Y VALIDEZ DE LOS RESULTADOS	9
IX. COMPLICACIONES	9
X. AUTORES. FECHA Y LUGAR	9
XI. REFERENCIAS BIBLIÒGRÁFICAS	9
XII. ANEXOS (Si fuera necesario)	10

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-003/INSN-SB/UDT-V.01

Página 2 de 17









Guía de Procedimiento: Procesamiento de Apósito de Membrana Amniótica seca

I. NOMBRE

Ministerio

Guía de Procedimiento: Apósito biológico de membrana amniótica seca del Banco de Tejidos y células del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja

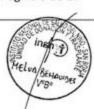
II. DEFINICIÓN

- 2.1 Aloinjerto: Tejido para transpalnte entre individuos de la misma especie. 1
- 2.2 Buenas prácticas de producción de tejidos: Actividades enmarcadas en un Sistema de Gestión de la Calidad, que cumplen los estándares aceptados y emitidos por las entidades gubernamentales nacionales e internacionales de regulación y control de para la elaboración de tejidos para injertos de uso clínico seguro.¹
- 2.3 Esterilización: "Proceso físico o químico valido que permite inactivar o reducir los microorganismos al Nivel de Aseguramiento de Esterilidad (NAE) deseado"¹.
- 2.4 Lote de Producción: "Cantidad definida de tejidos provenientes de un único donante, que se asume uniforme en naturaleza y calidad, el cual ha sido producido en un ciclo definido de procesamiento".
- 2.5 Membrana amniótica: Según Regional Cooperative Agreement International Atomic Energy Agency ² la membrana amniótica está conformada por el amnios y el corion.
- 2.5.1 Amnios: Membrana resistente, transparente, delgada que reviste la lámina coriónica y la placenta, tiene dos orígenes embrionarios, mesodérmicos y ectodérmicos. Normalmente el grosor varía de 0,02 a 0,04 mm y consta de cinco capas que son:
- Epitelio
- Membrana Basal
- Capa compacta
- Capa fibroblástica
- Capa Esponjosa
- 2.5.2 Corion: El corion se encuentra ligeramente adherido al amnios y consta de cuatro capas:
- Celulósica
- Reticular
- Membrana Pseudo basal
- Trofoblástica
- 2.6 Registros: "Documentos escritos o informatizados que presentan evidencia de resultados y actividades realizadas".
- 2.7 Solución Salina: Solución al 0,9% de NaCl en agua purificada.
- 2.8 Tejido biológico: es el conjunto de células que suelen tener un origen embrionario común y que funcionan en asociación para desarrollar actividades especializadas. Los tejidos están formados por células y la matriz extracelular producida por ellas. La matriz es casi inexistente en algunos tejidos, mientras que en otros es abundante y contiene estructuras y moléculas importantes desde el punto de vista estructural y funcional. 3
- 2.9 Trazabilidad: "Capacidad de localizar e identificar cualquier información sobre un tejido o célula, desde la selección del donante hasta su aplicación en el receptor o su destino final".

Fecha: Febrero del 2016 Código: GP-003/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 3 de 17









- 2.10 Criterio de selección del donante, "actividad que requiere un completo y específico conocimiento del personal interviniente, regida a la normatividad legal vigente." 4
- 2.11 Radioesterilización: De acuerdo a Khairul⁵ es una parte integral del proceso de elaboración en general de cualquier producto médico que requiere ser estéril, haciendo uso de la radiación Gamma de Co 60, de acuerdo a las norma ISO 11137: Sterilisation of Health Care Products.

III. INDICACIONES

3.1 Criterios de Selección del Donante

- La donante de membrana amniótica debe proceder de un parto por cesárea programada, del Instituto Materno Perinatal de Lima.
- La responsabilidad de aceptar o rechazar a un donante recae en el Médico capacitado.

IV. CONTRAINDICACIONES

No aplica

V. REQUISITOS: CONSENTIMIENTO INFORMADO

Procedimiento que el médico o profesional de salud (según el caso) debe informar al paciente y al familiar responsable de los riesgos y beneficios al efectuar el procedimiento en el paciente, debiendo el paciente registrar su aprobación o negación conforme a las normas vigentes.

En los pacientes en situación de emergencia se aplicara conforme a la Ley.

VI. RECURSOS MATERIALES A UTILIZAR

6.1 Equipos Biomédicos

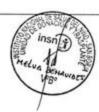
EQUIPO	CANTIDAD
Cabina de flujo laminar	01
Refrigeradora	01
Equipo de Osmosis inversa	01
Autoclave	01
Selladora al vacio	01
Esterilizador a calor seco	01
Shaker Orbital	01

6.2 Material médico no Fungible

Fecha: Febrero del 2016 Código: GP-003/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 4 de 17









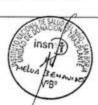
MATERIALES	PROCURA	PROCESAMIENTO	LIMPIEZA/CORTE Y EMPAQUE	TOTAL
Protectores oculares	1	0	0	1
Piseta 500mL (unid)	1	1	0	2
Cooler o caja refrigerante de 22.7 L	1	0	0	1
Frascos de vidrio borosilicato con tapa rosca de 250 ml de capacidad	3	10	4	17
Mango de bisturí	2	0	2	4
Plumón de Tinta Indeleble	1	1	0	2
Pinza recta de disección	0	8	4	12
Tijera Punta Fina	0	0	2	2
Bolos de acero quirúrgico estériles 1000mL	0	2	0	2
Beaker de 1L	0	2	2	4
Regla recta de acero inoxidable	0	0	2	2
Bandeja inclinada de acero inoxidable	0	0	1	1
Bandeja redonda de acero inoxidable de 30 cm de diámetro	0	0	1	1
Ice pack (unid)	4	0	0	4
Coche de transporte de acero inoxidable (unid)	0	1	0	1

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-003/INSN-SB/UDT-V.01

Página 5 de 17











6.3 Material médico Fungible

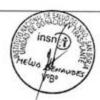
MATERIALES	PROCURA	PROCESAMIENTO	LIMPIEZA/CORTE Y EMPAQUE	TOTAL
Mascarillas	2	2	2	6
Gorro Descartable de Cirujano	2	2	2	6
Chaqueta y Pantalón Descartable Talla M	2	2	2	6
Mandil Quirúrgico descartable estéril	2	2	2	6
Guante Quirúrgico Estéril Descartable Nº 7	2	2	2	6
Guante Quirúrgico Estéril Descartable Nº 7.5	2	2	2	6
Cubre zapatos (pares)	2	4	4	10
Alcohol de 70° (ml)	50	100	100	250
Gasa fraccionada estéril de 10cm x 10 cm (PAQUETE)	4	5	6	15
Hoja de Bisturi Descartable Nº 22	2	0	4	6
Hoja de Bisturi Descartable № 23	0	0	2	4
Campo quirúrgico descartable estéril 60x60 cm (unid)	2	0	0	2
Campos de Incisión Antimicrobiana loban® 56x45 cm (unid)	0	0	1	1
Cloruro de Sodio al 0.9% (g)	0	18	0	18
CINa al 9% (suero fisiológico) mL	1000	1200	800	3000
Hipoclorito de Na al 10% (ml)	0	2	0	2
Fragmentos de tul de 20 x 20cm (cm²)	0	0	10	10
Ganchos de plástico estériles (unid)	0	36	0	36
Bolsas empaque al vacio (unid)	0	0	50	50
Bolsas de 2do empaque 14.5 cm X 25 cm X 7 µm (unid)	0	0	50	50
Bolsas de 3er empaque 15.5 cm X 25 cm X 7 µm (unid)	0	0	50	50
Bolsas de entrega 39 X 25cm X 7 µm (unid)	0	0	2	2
Etiquetas (unid)	2	0	50	50

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-003/INSN-SB/UDT-V.01

Página 6 de 17









VII. DESCRIPCIÓN DEL PROCEDIMIENTO

7.1 Primera Fase: Lavados sucesivos

Ministerio

- 7.1.1 Ubicar los campos descartables estériles de 60 x 60 cm sobre la mesa del flujo laminar, dividir el área de la mesada en tres sectores: uno estéril, otro de trabajo y otro de descarte.
- 7.1.2 Ingresar materiales estériles tales como: gasa, tijera, pinza Ingresar los frascos previamente desinfectados conteniendo: agua destilada estéril, solución estéril de hipoclorito de sodio al 0.05% y solución estéril de cloruro de Sodio al 0.09%.
- 7.1.3 Ingresar los frascos conteniendo los amnios, codificar cada frasco para diferenciar el donante. Todos los frascos antes de ingresar a la cabina deben desinfectarse con gasa embebida en alcohol al 70°.
- 7.1.4 Antes de proceder al lavado de cada amnios se debe tomar una muestra inicial para el control microbiológico de acuerdo al instructivo N° BTMIC001 "toma de muestra para prueba microbiológica".
- 7.1.5 Para iniciar de lavado se debe coger uno de los frascos conteniendo amnios y colocar a su lado un frasco de agua destilada estéril, destapando ambos frascos simultáneamente para realizar el trasvase del tejido con ayuda de una pinza recta estéril. Finalizado el trasvase, tapar primero el frasco más limpio, luego el sucio y se pone este último en la zona de descarte junto con la pinza.
- 7.1.6 Realizar el 1er enjuague, llevando el frasco con amnios y agua destilada al agitador orbital a 250 rpm por 10 minutos. Después reingresarlo a la cabina de flujo laminar.
- 7.1.7 Para el 2do enjuague, trasvasar el amnios desde el frasco con agua destilada al frasco con hipoclorito de sodio al 0.05%, usando una nueva pinza recta estéril. Finalizado el trasvase, se tapa primero el frasco más limpio, luego el sucio y se pone este último en la zona de descarte junto con la pinza.
- 7.1.8 Llevar dicho frasco al agitador orbital a 250 rpm por 10 minutos. Después reingresarlo a la cabina de flujo laminar.
- 7.1.9 Realizar el 3er enjuague trasvasando el amnios desde el frasco con hipoclorito de sodio con ayuda de una pinza recta estéril hacia el frasco con cloruro de sodio al 0.09%. Finalizado el trasvase, se tapa primero el frasco más limpio, luego el sucio y se pone en la zona de descarte junto con la pinza.
- 7.1.10 Llevar dicho frasco al agitador orbital a 250 rpm por 10 minutos. Después reingresarlo a la cabina de flujo laminar.
- 7.1.11 Repetir el paso 7.1.9 y el 7.1.10 por dos veces más en solución salina al 0.09%.
- 7.1.12 Cada membrana amniótica procurada debe pasar por este proceso de lavado realizándose el cambio guantes estériles.
- 7.1.13 Una vez finalizado el lavado, rotular todos los frascos que contienen los amnios diferenciando a cada donante (A, B, C etc.), y conservar a 4°C por 24 horas.
- 7.1.14 Limpiar exhaustivamente la cabina de flujo laminar con alcohol al 70°. Retirando todos los deshechos del área de procesamiento.
- 7.2 Segunda Fase: Limpieza y secado.
- 7.2.1 Desinfectar la cabina de flujo laminar así como también la varilla de acero colocada dentro de la misma, con alcohol de 70°, y exponer a luz UV por 10 minutos.
- 7.2.2 El operador debe cambiarse los guantes estériles,

Fecha: Febrero del 2016

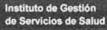
Código: GP-003/INSN-SB/UDT-V.01

Página 7 de 17











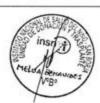
- 7.2.3 Luego ingresar a la cabina de flujo laminara la bandeja inclinada estéril, la bandeja estéril de acero inoxidable de 30 cm de diámetro la cual se acopla a la caída de la bandeja inclinada y demás materiales involucrados en el proceso de limpieza.
- 7.2.4 Verter el amnio e identificar tanto la cara lisa como la cara rugosa (coriónica)
- 7.2.5 Con el bisturi realizar pequeños cortes en los extremos del amnios para expandir la membrana, estirándola con ayuda de las manos (cubiertas con guantes estériles).
- 7.2.6 Luego agregar agua purificada estéril, raspando el exceso de mucosidad con la regla de acero inoxidable estéril y llevándola al depósito de descarte.
- 7.2.7 Una vez limpia la membrana amniótica y con ayuda del bisturi cortarla en fragmentos de aproximadamente 20 x 20 cm.
- 7.2.8 Coger el tul estéril pre cortado (de 20 x 20 cm) y colocarlo sobre la cara coriónica o mucosa del amnios estirándolo bien y presionándolo fuertemente con ayuda de las manos, con el fin de adherir el tul al amnios.
- 7.2.9 Colgar cada segmento de amnios con tul en las varillas acero sujetando los extremos del tul con ganchos de plástico estériles. El colgado del amnios debe empezar desde la varilla del fondo hacia adelante. En esta etapa se debe tener en cuenta la codificación de cada donante.
- 7.2.10 Limpiar y desinfectar la bandeja inclinada,
- 7.2.11 Luego cambiarse los guantes y repetir el procedimiento desde el 7.2.4 al 7.2.10 por cada membrana amniótica procurada.
- 7.2.12 verter el líquido y deshechos de la bandeja circular a un beaker estéril. Desinfectar la cabina de flujo laminar.
- 7.2.13 Dejar secando los apósitos de amnios colgados e identificados por donante, dentro de la cabina de flujo laminar manteniéndola encendida por 24 horas.
- 7.2.14 Retirar todos los deshecho y los materiales biocontaminados reusables deben ser autoclavados antes de lavarse.
- 7.3 Empaque y etiquetado
- 7.3.1 Antes de iniciar el empaque, previamente limpiar la selladora al vacio con alcohol a 70°.
- 7.3.2 Cambiar de quantes para iniciar el trabajo en la cabina de flujo laminar.
- 7.3.3 Retirar de las varillas los fragmentos de apósitos de membrana amniótica adherida al tul y con la ayuda de una tijera recta y una regla estériles se cortan los apósitos en tamaños de aproximadamente 4x4 cm para uso oftálmico y de 10 x 15 cm para uso en tratamiento de heridas.
- 7.3.4 Separar muestra para control microbiológico de acuerdo al instructivo BTMIC001.
- 7.3.5 Con ayuda de una pinza estéril se coloca cada fragmento dentro de bolsas de 1er empaque preparado de acuerdo al instructivo BTHI013 "Preparación de bolsas de primer empaque de tejidos biológicos".
- 7.3.6 Se procede a sellar las bolsas de primer empaque en la selladora al vacio, de acuerdo al instructivo BTHI005 "Sellado y empaque de tejidos biológicos".
- 7.3.7 Colocar dentro de una bolsa de polietileno grande todos los apósito que se encuentran en su primer empague.
- 7.3.8 Rotular la bolsa grande indicando el número de fragmentos, la fecha y lote de producción.
- Repetir el procedimiento del 7.3.3 al 7.3.8 para cada membrana amniótica procurada, haciendo el cambio de guantes correspondiente.

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-003/INSN-SB/ UDT-V.01

Página 8 de 17







Ministerio



Guía de Procedimiento: Procesamiento de Apósito de Membrana Amniótica seca

- 7.3.10 Luego se retira todo los materiales de la cabina de flujo laminar y se procede a limpiar exhaustivamente de acuerdo al instructivo BTHI014 "Limpieza de Cabina de Flujo Laminar". Retirándose los deshechos en sus respectivas bolsas.
- 7.3.11 Se registra el lote de producción y se elabora las etiquetas llenando el número de lote, la fecha de procura, y la fecha de expiración.
- 7.3.12 Se imprime las etiquetas y se adhiere al segundo empaque,
- 7.3.13 Se debe sellar de acuerdo al instructivo BTHI005 "Instructivo sellado y empaque de tejidos biológicos"
- 7.3.14 El tejido finalmente debe quedar en un tercer empaque y se procede a sellar de acuerdo al instructivo BTHI005 "Instructivo sellado y empaque de tejidos biológicos"
- 7.3.15 Agrupar los apósitos de Amnioper seco por grupos de 50 unidades y colocarlos en una bolsa de polietileno y retirarlos por el SAS.
- 7.3.16 Se debe dejar limpio el ambiente, la mesada de trabajo de acuerdo al instructivo BTHI002 de "Limpieza de superficies y mesadas".
- 7.3.17 Los tejidos biológicos de AMNIOPER se trasladan para ser radioesterilizados al IPEN de acuerdo a hoja de instrucción BTHI006 "Transporte de tejidos biológicos".

VIII. LIMITACIONES Y VALIDEZ DE LOS RESULTADOS

No aplica

IX. COMPLICACIONES

No aplica

X. AUTORES. FECHA Y LUGAR

- Dra. Renée Herrera, email: rherrera@insnsb.gob.pe
- Control de Calidad Nancy Pérez, email: nperez@insnb.gob.pe
- Bióloga Katy Tiza Huamán, email: ktiza@insnsb.gob.pe
- Palmira Ventosilla López, email: pventosilla@insnsb.gob.pe

Fecha: 26 de fecha

Lugar: Instituto Nacional de Salud del Niño San Borja

XI. REFERENCIAS BIBLIOGRÁFICAS

 Kairiyama E, editors. Código de prácticas para la esterilización por irradiación de tejidos humanos para uso clínico: requisitos para la validación y control de rutina. 1ra ed. Costa Rica: Tecnológicas de Costa Rica; 2012.

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-003/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 9 de 17









- Regional Cooperative Agreement International Atomic Energy Agency, Phillips G, editors.
 Multimedia Distance Learninf Package on Tissue Banking Module 5: Processing. Singapur:
 National University Singapur; 1999.
- Marte B, Finkelstein J, Anson L. NATURE INSIGHT: SKIN BIOLOGY. Vol. 445, No. 7130 p 833-880
- Álvarez I, editors. Guía para la operación de Banco de Tejidos. 1ra ed. Costa Rica: Tecnológicas de Costa Rica; 2012.
- Mohd DKZ. Radiation Sciences. En: G. O. Phillips. A. Nather. D. M. Strong. R Von Versen. The Scientific Basis of Tissue Trasnplantation. Advances in Tissue Banking Vol. 5 ed. World Scientific; 200. p. 309-341.

XII. ANEXOS

- 12.1 Flujo de Procesamiento de Tejido amniótico
- 12.2 Flujograma de procesamiento Microbiológico
- 12.3 Registro de donante vivo de Tejido amniótico
- 12.4 Registro de procesamiento de Tejido amniótico
- 12.5 Registro para radioesterilización

Ministerio

- 12.6 Registro de entrega de Tejido amniótico
- 12.7 Registro de resultados microbiológicos

HELLA PENSONCES

Página 10 de 17

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-003/INSN-SB/UDT-V.01









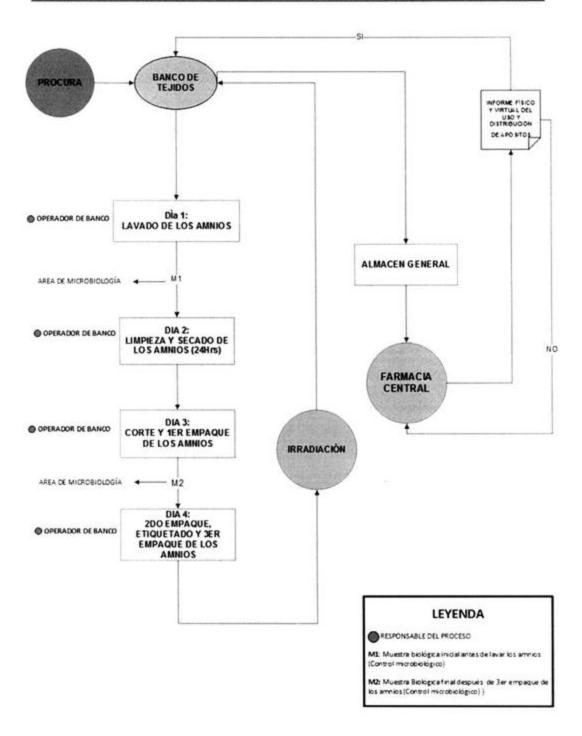
Ministerio

de Salud

Guia de Procedimiento: Procesamiento de Apósito de Membrana Amniótica seca

12.1 Flujo de Procesamiento de Tejido amniótico

DIAGRAMA DE FLUJO PARA LA ELABORACIÓN DE APÓSITOS DE MEMBRANA AMNIÓTICA

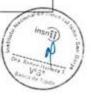


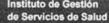
Fecha: Febrero del 2016 Código: GP-003/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 11 de 17



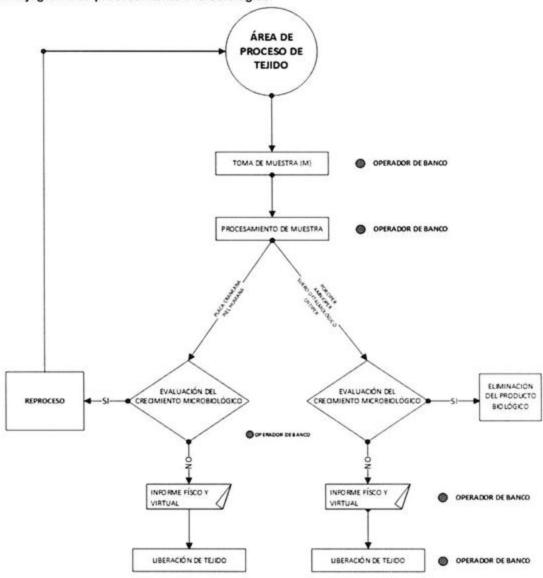








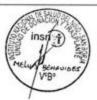
12.2 Flujograma de procesamiento Microbiológico



LEYENDA RESPONSABLE DEL PROCESO Mt Muestra biológica final

Fecha: Febrero del 2016 Código: GP-003/INSN-SB/UDT-V.01 Página 12 de 17









12.3 Formato de registro de donante vivo de Tejido amniótico

INSTITUTO NACIONAL DE S	SALUD DEL	NINO SAN	BORJA
-------------------------	-----------	----------	-------

	SUBUNIDAD DE BANCO DE TEJIDOS		
3811	TEJIDO: MEMBRANA AMNIOTICA		
	FORMATO PARA REGISTRO DE DONANTES CESAREADAS	Fecha de Emisión	

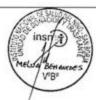
DONANTE A	DONANTE B
 Nombre completo: Edad: HC: Grupo sanguineo: 	 Nombre completo: Edad: HC: Grupo sanguíneo:
Resultados serologicos: VDRL () o PRS() Hep B () VIH ()	Resultados serologicos: • VDRL () o PRS() • Hep B () • VIH ()
FECHA: / / HORA DE PROCURA:	FECHA: / / HORA DE PROCURA:
OBSERVACIONES:	OBSERVACIONES:

PROCURADOR RESPONSABLE DE BTINSNSB :	
Firma y sello:	

Fecha: Febrero del 2016 Código: GP-003/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 13 de 17









PERÚ Ministerio de Salud

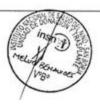
Guía de Procedimiento: Procesamiento de Apósito de Membrana Amniótica seca

12.4 Formato físico de procesamiento de Tejido amniótico

ل ا						DE TEJID			
7.5			TEJIDO: MEMBRANA AMNIOTICA FORMATO DE PROCESAMIENTO					Fecha Emisi	
Fecha procura/H	de ora	F/	Fl	FI	F/	F/	F/	F/	F/
Responsable (R)		H	H		Н	н	March 1975 Broke Broke Broke 1	H	H
		R:	R:	R:	R:	R:	R:	R:	R:
Lote Nombre del paciente		A	В	A	В	B A	В	A	В
Datos Clínicos		Edad: GS:	Edad: GS:	Edad: GS:	Edad: GS:	Edad: GS:	Edad: GS:	Edad: GS:	Edad: GS:
		HC:	HC:	HC:	HC:	HC:	HC:	HC:	HC:
Pruebas serológicas		PRS: VIH:	PRS: VIH:	PRS: VIH:	PRS: VIH:	PRS: VIH:	PRS: VIH:	PRS: VIH:	PRS: VIH:
		HepB:	HepB:	HepB:	HepB:	HepB:	HepB:	HepB:	HepB:
Procesa miento	1°Lavad o/Hora	Н	H	H	H	H	H	H	H
en	(R)	R:	R:	R:	R:	R:	R:	R:	R:
cabina de flujo laminar Tipo II	2° Limpiez a y secado/ Hora	H R:	H R:	H R:	H R:	H R:	H	H R:	H R:
	(R) 3°Corte y 1er empaqu e/Hora	H R:	H R:	H R:	H R:	H R:	H R:	H	H
	(R)								
Procesa miento fuera de cabina de flujo laminar Tipo II	4° 2do empaqu e, etiqueta do y 3er empaqu e/Hora	H R:	H	H	H	H	H	H	H
# De biológicos	apósitos								
Observaci	iones								

Fecha: Febrero del 2016 Código: GP-003/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 14 de 17









11.75			DE SALUD DEL NIÑO - SAN DRJA	
		BANCO	E TEJIDOS	
		GUÍA DE REMISIÓN PAR	A RADIOESTERILIZACION	N°:
	11,000	DE LA INS	TITUCIÓN	N. A. C.
DENOMI	OMBRE O NACIÓN RAZÓN SOCIAL	:	N° de RUC	:
PUNTO	DE PARTIDA	:	PUNTO DE LLEGADA	;
FECHA	DE EMISIÓN	:	DESTINATARIO	:
FECHA	DE TRASLADO	:	FECHA DE LLEGADA	:
	"Establish	DEL TRAM	ISPORTE	
	NIDAD DE INSPORTE	:	N° DE PLACA	:
	MBRE DEL NDUCTOR	5		
		LOTES ENT	REGADOS	West 15
ITEM	CANTIDAD	UNIDAD	LOTES	HIDE-I
		-		
_				

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-003/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 15 de 17









12.6 Formato físico de Registro de entrega de Tejido amniótico

PERÚ Ministerio de Salud	Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja insn REGISTRO DE ENTREGA DE TEJIDO AMNIOTICO
LOTES USADOS	(BANCO DE TEJIDOS -INSNSB)
PACIENTE	
NOMBRE DEL PA	ICIENTE
TIPO DE SEGUE SIS ES-SALUD EPS PARTICULAR	CODIGO FECHA DE NACIMIENTO AREA AFECTADA HISTORIA CLÍNICA
CABEZA TÓRAX ABDOMEN PERENE M.SUPERIOR SIMBLEFARON	M.INFERIOR DIAGNÓSTICO ESPALDA CUELLO NALGAS PTERIGIO OTROS DIAGNÓSTICO Q I Q II Q III Q III Q III
F. DE PEDIDO	F. DE APLICACION APOSITOS SOUCITADOS
MEDICO SOLICITAI	NTE FIRMA (SELLO)
MEDICO TRATANT	FIRMA (SELLO)
LOTES DISPENSADOS	APOSITOS DISPENSADOS
ENTREGADO A	FIRMA
F. DE ENTREGA	FIRMA(QF)
DEVUELTO (HOS	PITALIZADOS INSN - 58)
DEVUELTO POR	
1.F	

Fecha: Febrero del 2016

Código: GP-003/INSN-SB/UDT-V.01

Página 16 de 17









12.7 Formato de resultados microbiológicos

INSTITUTO NACIONAL DE SALUD DEL NIÑO SAN BORJA

		DE BANCO DE TEJIDOS	
		yo microbiológico de Tejidos rocedimiento	Fecha de Emisión:
PORCIPER AM	NIOPER PLACA CR	REANENA PLASMA AUTOLOG	GA OSTIPER -
Fecha recepción /	1	Fecha de procesamien	to / /
MUESTRA INICIAL (Mi)		
Número de muestras	de 1x1cm²:	FECHA: / /	
MUESTRA FINAL (de	espués del tratamiento con	n antibióticos y antimicóticos/rradiada)	(Mf)
Número de muestras	de 1x1cm²:	FECHA: / /	200724C
METODOS UTILIZA	DO FARMACOPEA US	;P	
	IUESTRA INICIAL (MI):	
Mi1: Mi2:			
Mi3: Mi4:			
Mi3: Mi4:	IUESTRA FINAL (M	IF)	
Mi3: Mi4:	IUESTRA FINAL (M	IF)	
Mi3: Mi4; RESULTADOS M	IUESTRA FINAL (M	IF)	
Mi3: Mi4: RESULTADOS M Mf1:	IUESTRA FINAL (M	IF)	

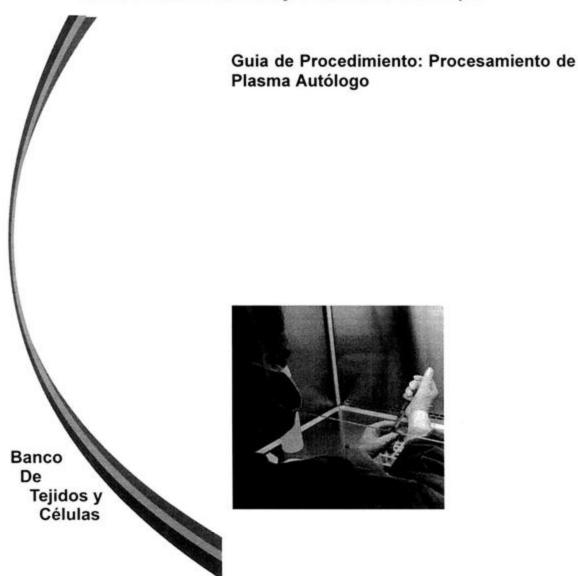
Fecha: Febrero del 2016 Código: GP-003/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 17 de 17











Unidad de Donación y Transplante

Elaborado por:		Revisado por: • Unidad de donación y trasplante	Apro	bado por:	
Equipo del Banco Tejidos	de		Dra. Gonz Direc	Zulema ales ción Genera	Tomas

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-004/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 1 de 14









Título: Guía de Procedimiento: Procesamiento de gotas oftalmológicas de Plasma autólogo en el Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja

Contenido

I. NOMBRE	3
II. DEFINICIÓN	3
III. INDICACIONES	4
IV. CONTRAINDICACIONES	4
V. REQUISITOS: CONSENTIMIENTO INFORMADO	4
VI. RECURSOS MATERIALES A UTILIZAR	4
VII. DESCRIPCIÓN DEL PROCEDIMIENTO	6
VIII. LIMITACIONES Y VALIDEZ DE LOS RESULTADOS	6
IX. COMPLICACIONES	6
X. AUTORES. FECHA Y LUGAR	6
XI. REFERENCIAS BIBLIOGRÁFICAS	7
XII. ANEXOS (Si fuera necesario)	7

Fecha: Febrero 2016

Código: GP-004/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 2 de 14









I. NOMBRE

Título: Guía de Procedimiento: Procesamiento de gotas oftalmológicas de Plasma autólogo en el Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja.

II. DEFINICIÓN

- 3.1.1 Plasma: "elemento líquido de la sangre donde están en suspensión los glóbulos rojos, los glóbulos blancos y las plaquetas. Representa el 55% del volumen de la sangre. Está formado por agua (90%) y otras sustancias como nutrientes (glúcidos, lípidos), sales minerales, hormonas y proteínas (especialmente la albúmina)"1.
- 3.1.2 Plasma rico en plaquetas: "fracción de sangre separada por centrifugación en la que se concentra la mayor cantidad de plaquetas, está ubicada en la fracción del tercio superior sobre la capa leucocitaria"².
- 3.1.3 Plasma pobre en plaquetas: "fracción ubicada en los dos tercios superiores del plasma obtenidos por centrifugación"³
- 3.1.4 Plaquetas: Como dice Pereira⁴, son células que carecen de núcleo y podrían definirse como "trozos de citoplasma de los megacariocitos", además contienen muchos componentes estructurales, metabólicos y de señalización propios de las células nucleadas, circulan en forma inactiva, adhiriéndose a la pared del vaso dañado, secretando el contenido de sus gránulos interactuando con otras plaquetas, formando el tapón hemostático (activación del sistema de la coagulación).
- 3.1.5 Clasificación de gránulos plaquetarios: "se dividen en 3 tipos, Alfa: que contienen fibrinógeno, factor de Willebrand, factor derivado de crecimiento de plaquetas y otros factores de crecimiento; Densos, que contienen ATP, ADP y serotonina que son activadores plaquetarios y Lambda que son lisosomas que ayudan a disolver el coagulo una vez que ha cumplido su función"⁵.
- 3.1.6 Tubo EDTA: "ampliamente utilizado en hematología clínica. Se hace uso de EDTA K2 / EDTA K3 como anticoagulante, ofrece una protección completa para células de la sangre, especialmente para la protección de las plaquetas, de modo que puede detener la colección de plaquetas en la sangre y garantiza que la forma y el volumen de la célula de sangre no sea influenciada en un largo tiempo"⁶.
- 3.1.7 EDTA: "solución de sales sódicas y potásicas del ácido etilendiaminotetracetico, estas sales actúan como poderosos anticoagulantes inhibiendo la participación del ion calcio en la cascada de la coagulación sanguínea, usado en exámenes de

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-004/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 3 de 14









rutina de hematología no afecta a las células hemáticas y no cambia la velocidad de sedimentación globular"⁷.

3.1.8 Holder: "dispositivo para Extracción de sangre, diseñado para uso con agujas estándar o de seguridad (BD Eclipse, Palomillas de extracción DB Safety-Lok), se elimina la manipulación de agujas usadas agilizando el proceso de manipulación, sin riesgo de pinchazo"⁸.

III. INDICACIONES

INDICACIONES ABSOLUTAS.- Queratoconjuntivis seca, Síndrome de Stevens-Jhonson quemadura química o térmica de la superficie ocular, trasplante de cornea

INDICACIONES RELATIVAS Diabetes Mellitus, erosiones corneales persistentes. Queratitis viral, Sindrome de Sjoren, Penfigoide ocular cicatricial aguda.

IV. CONTRAINDICACIONES

No aplica

V. REQUISITOS: CONSENTIMIENTO INFORMADO

Consentimiento del paciente o familiar responsable de los beneficios al efectuar la preparación de las gotas oftálmicas, debiendo registrar su aprobación o negación conforme a las normas vigentes.

VI. RECURSOS MATERIALES A UTILIZAR

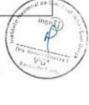
6.1 Equipos Biomédicos

EQUIPO	CANTIDAD
Cabina de flujo laminar	01
Refrigeradora	01
Centrifuga de mesa	01

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-004/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 4 de 14









6.2 Material médico no Fungible

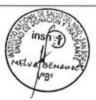
		PROCEDIMIENTOS			
MATERIALES	Procur a	Preparació n solución antibiótica/ Inmersión	Lavados, regularización de bordes, empaque y etiquetado	TOTAL	
Pinza recta estéril	1	0	2	3	
Bolos de 1L	1	0	1	2	
Tijera mayo de 14 cm estéril	1	1	1	3	
Bolos de 2L		0	1	1	
Gafas	2	0	0	2	

Material médico Fungible

	A STATE OF THE PARTY OF THE PAR		
MATERIALES	Procur a	Preparación solución antibiótica/ Inmersión	Total
Chaqueta pantalón descartable	0	1	1
Mandil quirúrgico estéril	0	1	1
Mascarilla N95	0	1	1
Gorros de enfermero	0	1	1
Guantes quirúrgicos estériles N° 6 1/2	0	2	2
Cubrezapatos (pares)	0	2	2
Alcohol de 70° (mL)	10ml	10	10
Campo quirúrgico descartable estéri 60x60 cm (und)	0	1	1
Gasas estériles de 10 cm x 10 cm	0	4	4
Campo de incisión antimicrobiana IOBAN	0	0	1
Plumones marcadores	1	1	0
Goteros oftálmicos color ambar de capacidad de 12ml.	0	3	3
Algodon	1	0	1
Esparadrapo	1	1	1
Plumones marcadores	1	0	2
Tubo de poliestereno esteril con vacio con EDTA	1	1	0
Jeringas de 10ml	0	2	2
Aguja para extracción de vacio de 21Gx1/"	0	1	1
Adaptador para agujas "estándar"	0	1	1
Ice pack en gel	2	0	2

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-004/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 5 de 14









VII. DESCRIPCIÓN DEL PROCEDIMIENTO

7.1 EXTRACCIÓN DE SANGRE AL VACÍO DEL PACIENTE

- La toma de sangre lo realiza el personal de Banco de Sangre siguiendo sus procedimientos establecidos.
- 08 tubos con 6 ml de sangre cada uno, son transportados en una caja térmica refrigerante con ice pack al área de Banco de Tejidos

7.2 PROCESAMIENTO

- 7.2.1 Llevar la muestra de sangre a centrifugar a 1500 rpm x 15 minutos de acuerdo al instructivo BTEQ005 "uso de centrifuga para tubos".
- 7.2.2 Limpiar cabina de flujo laminar con alcohol y gasa, luego realizar el cambio de guantes nuevos estériles antes de empezar a procesar.
- 7.2.3 Los materiales y la gradilla con la muestra centrifugada ingresan a la cabina de flujo previa desinfección con alcohol de 70°
- 7.2.4 Aflojar las tapas de los tubos sin retirarla,
- 7.2.5 Con ayuda de una jeringa de 10mL se colecta el plasma de los primeros 4 tubos y se incorpora en un gotero (previamente esterilizado con ETO)
- 7.2.6 Separar 0.5 mL de plasma e incorporar dentro de otro gotero para el control microbiológico.
- 7.2.7 Repetir los pasos 3.4.4 y 3.4.5 para los siguiente cuatro tubos
- 7.2.8 Los goteros son almacenados en la refrigeradora de 4°C,
- 7.2.9 Se debe dejar limpio el ambiente, la mesada de trabajo de acuerdo al instructivo BTHI002 de "Limpieza de superficies y mesadas".

7.3 ENTREGA DEL TEJIDO

 Los goteros conteniendo el plasma autólogo se colocan dentro de caja térmica refrigerante con hielo picado para conservar la cadena de frio.

VIII. LIMITACIONES Y VALIDEZ DE LOS RESULTADOS

Infecciones oculares

IX. COMPLICACIONES

Infección ocular suspender el uso inmediatamente

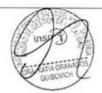
X. AUTORES. FECHA Y LUGAR

- Dra. Renee Herrera Taquia (rherrera@insnsb.gob.pe)
- Ing. Nancy Pérez Caballero (nperez@insnsb.gob.pe)
- Blga. Katty Tiza Huaman (ktiza@insnsb.gob.pe)
- Blga. Palmira Ventosilla Lopez (pventosilla@insnsb.gob.pe)

Fecha: 26 de febrero

Lugar: Instituto Nacional de Salud del Niño San Borja

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-004/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 6 de 14









XI. REFERENCIAS BIBLIOGRÁFICAS

Ministerio

- CCM Salud [Internet]. Francia: CCM Benchmark; 2015 [actualizado 27 de En 2016; citado 27 May 2015]. Disponible en: http://salud.ccm.net/faq/15746-plasma-sanguineo-definicion
- Arcuri AM.Generalidades. En: Rafael A, Santa Cruz G. Plasma Rico en plaquetas. Venezuela: Amolca; 2013.p. 3-6
- Arcuri AM.Generalidades. En: Rafael A, Santa Cruz G. Plasma Rico en plaquetas. Venezuela: Amolca; 2013. p. 28
- 4. Pereira JG. La fisiopatología de la hemostasia: algunos aspectos sobre la vida y muerte de las plaquetas en la circulacion. Bol Esc de Medic U.C., Pontificia Universidad Católica de Chile [Internet]. 2008 [citado 27 May 2015];33(1):5-19. Disponible en: http://escuela.med.puc.cl/publ/boletin/20081/Fisiopatologia.pdf
- Carrillo PM, González AV, Macías SH,Pineda CV. Plasma rico en plaquetas. Herramienta versátil de la medicina regenerativa?. Cir Cir [Internet]. 2013[citado 27 May 2015];81:74-82. Disponible en: http://www.medigraphic.com/pdfs/circir/cc-2013/cc131m.pdf
- Farmalatina[Internet]. Santiago de Chile [citado 27 May 2015]. Disponible en: <a href="http://www.farmalatina.cl/site/index.php?option=com-k2&view=item&layout=item&id=58<emid=197">http://www.farmalatina.cl/site/index.php?option=com-k2&view=item&layout=item&id=58<emid=197
- IHR Diagnostica [Internet]. Colombia:2008 [citado 27 May 2015]. Disponible en: http://www.ihrdiagnostica.com/tecnicas/pdf/AnticoagulanteSEQUESTRENOEDTAv4.pdf
 ANDES IMPORT [Internet]. Santiago de Chile [citado 27 May 2015]. Disponible en:

http://www.andesimport.cl/cgi-

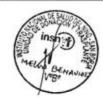
bin/procesa.pl?plantilla=/despliegue producto.html&id prod=1173&id cat=198&nseccion= Productos

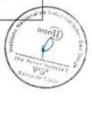
XII. ANEXOS

- 12.1 Flujograma de Procesamiento de plasma autólogo
- 12.2 Flujograma de procesamiento Microbiológico
- 12.3 Formato físico de procesamiento de plasma autólogo
- 12.4 Formato físico de Registro de entrega de plasma autólogo
- 12.5 Formato de resultados microbiológicos
- 12.6 Formato de recepción de insumos para procesamiento de plasma autólogo
- 12.7 Carta de autorización de consentimiento informado

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-004/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 7 de 14





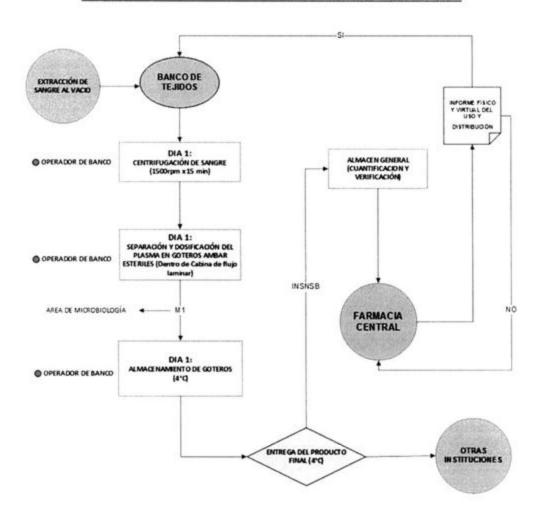






12.1 Flujograma de Procesamiento de plasma autólogo

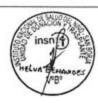
FLUJOGRAMA DE PLASMA AUTÓLOGO PARA USO OFTALMOLÓGICO





Fecha: Febrero 2016 Código: GP-004/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 8 de 14



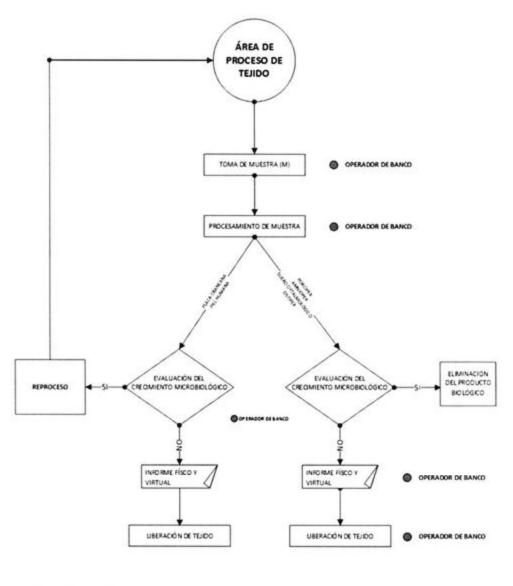








12.2 Flujograma de procesamiento Microbiológico



LEYENDA

© RESPONSABLE DEL PROCESO

M. Muestra biològica final

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-004/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 9 de 14











12.3 Registro de Procesamiento de plasma autólogo

INSTITUTO NACIONAL DE SALUD DEL NIÑO SAN BORJA

J CH CH	SUE	BUNIDAD DE BANCO DE TEJI	DOS
э Ш цр	PROCEDI	MIENTO: PROCESAMIENTO D AUTOLOGO	E PLASMA
Nombre del	+		
paciente:			••••••
 Toma Fecha 		tracción de sangre al vacío.	Cadena de frio con ice pack Hora:
	CANTIDAD	DESCRIPCION DEL MATERIAL	LOTES/FECHA DE EXPIRACIÓN
	02	Jeringas de 10 mL	
	03	Goteros de vidrio de 12 mL	
	08	Tubos al vacío con anticoagulante K3EDTA	
Centri	fugación a 1500r samiento dentro cación en gotero	de cabina de flujo laminar Tip rpm x 15 min () o de cabina de flujo laminar T s oftalmológicos previamente es nero de goteros () Vol.	ïpo II:
OBSERVACI	ONES:		
TOMA DE M	UESTRA MICRO	BIOLOGICA: Mf ()	Vol. Tomado mL ()
Almacenamie	ento a 4°C en UR	de Piel Humana	

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-004/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 10 de 14









12.4 Registro de entrega de plasma autólogo

FORMATO DE ENTREGA DE PLASMA AUTOLOGO

Nombre del paciente:

1° Ciclo:	Fecha de Entrega	Firma del padre o apoderado:
2° Ciclo:	Fecha de Entrega	Firma del padre o apoderado:
3° Ciclo:	Fecha de Entrega	Firma del padre o apoderado:
4° Ciclo:	Fecha de Entrega	Firma del padre o apoderado:
5° Ciclo:	Fecha de Entrega	Firma del padre o apoderado:
6° Ciclo:	Fecha de Entrega	Firma del padre o apoderado:
7° Ciclo:	Fecha de Entrega	Firma del padre o apoderado:
8° Ciclo:	Fecha de Entrega	Firma del padre o apoderado:
9° Ciclo:	Fecha de Entrega	Firma del padre o apoderado:
10° Ciclo:	Fecha de Entrega	Firma del padre o apoderado:

esponsable del Procedimiento:	
	Firma

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-004/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 11 de 14











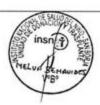
12.5 Registro de insumos para procesamiento de plasma autólogo

FORMATO DE RECEPCION DE MATERIALES PARA PROCESAMIENTO DE PLASMA AUTÓLOGO

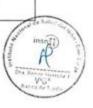
re del Médico:			
e Médico:			
de Autorización	:		
ado de análisis	:		
CANTIDAD	DESCRIPCION DEL MATERIAL	FECHA DE VENCIMIENTO	OBSERVACIO
02	Jeringas de 10 mL		
08	Tubos al vacio con anticoagulante (color lila) con EDTA K3		
03	Goteros de vidrio color ambar		
01	Agujas siliconadas para vacutainer de doble punta N°21 (con anticoagulante)		
	Adaptador para agujas		

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-004/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 12 de 14





entrega





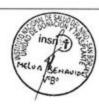
12.6 Registro de resultados microbiológicos

INSTITUTO NACIONAL DE SALUD DEL NIÑO SAN BORJA

	BANCO DE TEJIDOS	
Informe de ensayo m	nicrobiológico de Tejidos edimiento	Fecha de Emisión
PORCIPER AMNIOPER PLACA CREA	NENA 🗆 PLASMA AUTOLO	GA OSTIPER
Fecha recepción / /	Fecha de procesamie	nto / /
MUESTRA INICIAL (MI)		
Número de muestras de 1x1cm²:	FECHA: /	t
MUESTRA FINAL (después del tratamiento con an	tbióticos y antimicóticos/madiada	(Mf)
Número de muestras de 1x1cm²:	FECHA: / /	
MÉTODOS UTILIZADO: FARMACOPEA USP		
RESULTADOS MUESTRA INICIAL (MI):	
Mi1: Mi2:		
Mi3:		
Mi4:		
RESULTADOS MUESTRA FINAL (MF)		
Mf1: Mf2:		
Mf1: Mf2: Mf3:		
Mf1: Mf2:		
Mf1: Mf2: Mf3:		
Mf1: Mf2: Mf3:		
Mf1: Mf2: Mf3: Mf4:		
Mf1: Mf2: Mf3: Mf4: Fecha de entrega de resultados indicando:		

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-004/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 13 de 14











Fecha: Febrero 2016

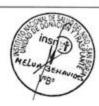
Guía de Procedimiento: Plasma Autologo de sub-unidad de Banco de Tejidos

12.7 Carta de autorización de consentimiento informado

CARTA DE	AUTORIZACION	
N° DE REGISTRO :	FECHA:	:
Yo,		
identificado con documento de identidad	(DNI) Nº	, a nombre de, m
		identi
cado con documento de identidad (DNI) Nº .		
 Con atención en el hospital Con atención privada en correspondiente. 	c	
Declaro lo siguiente:		
Siendo legalmente capaz y estando en plen	o uso de mis facultades m	entales, AUTORIZO al
Banco de Tejidos del Instituto Nacional de S		
preparación de Plasma autólogo a partir de		and the state of the same of t
A través de la presente autorizo		
Huella Digital	Firma	
Lugar y fecha:,,	del 20	
Firma/Sello del Operador de Banco de Tejio	los:	

Código: GP-004/INSN- SB/ UDT-V.01



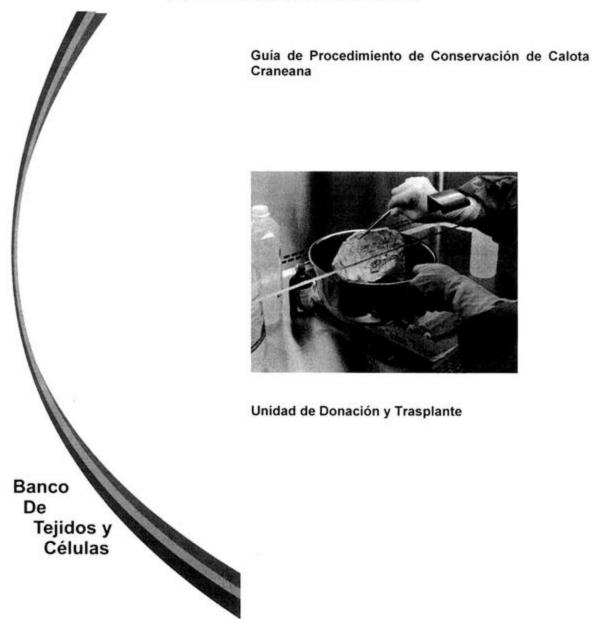


Página 14 de 14





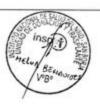
Guía de Procesamiento para la conservación de calota craneana



laborado por: quipo del Banco de Tejidos	Unidad de Donación y Trasplante Unidad de Gestión de Calidad	Aprobado por: Dra.ZulemaTomas Gonzales	
		Gonzales Dirección General	

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-005/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 1 de 14









Guía de Procedimiento: Procesamiento de conservación de calota craneana en el Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja

Contenido I. NOMBRE	3
II. DEFINICIÓN	
III. INDICACIONES	4
IV. CONTRAINDICACIONES	4
V. REQUISITOS: CONSENTIMIENTO INFORMADO	
VI. RECURSOS MATERIALES A UTILIZAR	4
VII. DESCRIPCIÓN DEL PROCEDIMIENTO	6
VIII. LIMITACIONES Y VALIDEZ DE LOS RESULTADOS	7
IX. COMPLICACIONES	
X. AUTORES. FECHA Y LUGAR	7
XI. REFERENCIAS BIBLIOGRÁFICAS	
VII ANEVOS	

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-005/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 2 de 14









Guia de Procesamiento para la conservación de calota craneana

III. INDICACIONES

No aplica

IV. CONTRAINDICACIONES

Ministerio de Salud

No aplica

V. REQUISITOS: CONSENTIMIENTO INFORMADO

No aplica.

VI. RECURSOS MATERIALES A UTILIZAR

6.1 Equipos Biomédicos

EQUIPO	CANTIDAD
Cabina de Flujo Laminar	01
Unidad de ultra congelación de -70°C	01
Refrigeradora	01
Autoclave	01
Selladora al vacio	01
Esterilizador a calor seco	01
balanza digital	01

6.2 Material médico no Fungible

MATERIALES	E. Carrier			
	Recepción	Procesamiento	Empaque, etiquetado y sellado	TOTAL
Pizeta 500mL	0	1	0	1
Tijera recta punta fina	0	1	0	1
Tijera recta	0	0	1	1
Pinza recta de disección	0	1	2	3
Mango de bisturí n°4	0	1	0	1
Hoja de bisturí N° 22 o 24	0	1	0	1
Lapicero	0	1	0	1
Bolos de acero quirúrgico estériles de 1.5L	0	1	1	2
Bolos de acero quirúrgico estériles de 2L	0	0	1	1
Frascos de 1000 mL de CINa al 9% (suero fisiológico)	0	2	1	3

Fecha: Febrero 2016

Código: GP-005/INSN- SB/ UDT-V.01

Pagina 4 de 14

insnîî

MELVA AXUNTO

Guia de Procesamiento para la conservación de calota craneana

I. NOMBRE

Ministerio

Guía de Procedimiento: Procesamiento de conservación de calota craneana en el Banco de Tejidos del Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja.

II. DEFINICIÓN

- 2.1 Craniectomía descomprensiva: es un procedimiento quirúrgico en el que se da "la eliminación permanente de un gran fragmento óseo de la bóveda craneal, para incrementar el espacio de acomodación cerebral dentro de su continente". Se realiza sobre pacientes con traumatismo encefálico severo; este procedimiento se considera de último recurso, algunos datos muestran mejoría debido a la reducción de la presión intracraneal, la parte del cráneo que se extrae se llama hueso de solapa o colgajo óseo.
- 2.2 Trauma craneoencefálico: Como dice Gamal Hamdan², injuria o daño en la cabeza con presencia de al menos uno de los siguientes elementos: alteración de la consciencia debido al trauma; cambios neurológicos o neurofisiológicos, diagnóstico de fractura de cráneo o lesiones intracraneanas debido al trauma; ocurrencia de muerte producto del mismo.
- 2.3 Anisocoria: Se define como el "tamaño desigual de la pupila, la parte negra en el centro del ojo. La pupila se agranda con la luz tenue y se hace más pequeña con la luz brillante"³.
 - Colgajo óseo: Como dice Carefist. Neurologia⁴, fragmento óseo extirpado de forma temporal durante cirugías cerebrales, ya que este vuelve a ser reimplantado al paciente (tejido óseo autologo).
- 2.4 Craneotomía: Como dice Childrens Health care for Atlanta⁵, intervención quirúrgica para extraer de forma temporal una parte de hueso del cráneo (colgajo craneal), el colgajo craneal se reemplaza al final de la operación, esta cirugía se realiza con los siguientes fines: disminuir la presión dentro del cráneo, extirpar un tumor cerebral o un coágulo sanguíneo o tratar otros problemas en el cerebro.
- 2.5 Tejido óseo: se define como "tipo especializado de tejido conectivo constituido de células y una matriz intercelular, esta tiene una elevada vascularización, estando suplementando constantemente con tejido vivo con vasos y nervios sanguíneos"⁶.
- 2.6 Clindamicina: se define como "antibiótico de amplio espectro con alto nivel de actividad in vitro contra una gran variedad de bacterias facultativas y estrictamente anaerobias, entre ellas las cepas productoras de betalactamasa, así como contra los aerobios gram positivos implicados en infecciones odontogénicas".
- 2.7 Vancomicina: "antibiótico natural que actúan sobre la pared bacteriana principalmente inhibiendo la síntesis del peptidoglicano. Se han empleado para el tratamiento de infecciones causadas por gérmenes Gram(+), especialmente en el entorno hospitalario. No posee actividad significativa frente a Gram(-)"8.
- 2.8 Fluconazol: agente triazol hidrosoluble, "se usa para tratar infecciones por hongos, incluidas infecciones por levaduras de vagina, boca, garganta, el esófago, el abdomen, los pulmones, la sangre y otros órganos. El fluconazol también se usa para tratar la meningitis (infección de las membranas que recubren el cerebro y la columna vertebral) provocada por hongos"⁹.

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-005/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 3 de 1





Guía de Procesamiento para la conservación de calota craneana

6.2 Material médico no Fungible

MATERIALES				
	Recepción	Procesamiento	Empaque, etiquetado y sellado	TOTAL
Pizeta 500mL	0	1	0	1
Tijera recta punta fina	0	1	0	1
Tijera recta	0	0	1	1
Pinza recta de disección	0	1	2	3
Mango de bisturí n°4	0	1	0	1
Hoja de bisturí N° 22 o 24	0	1	0	1
Lapicero	0	1	0	1
Bolos de acero quirúrgico estériles de 1.5L	0	1	1	2
Bolos de acero quirúrgico estériles de 2L	0	0	1	1
Frascos de 1000 mL de CINa al 9% (suero fisiológico)	0	2	1	3

6.3 Material médico Fungible

MATERIALES				
	Recepción	Procesamiento	Empaque, etiquetado y sellado	TOTAL
Mascarillas N95	0	2	2	4
Mascarilla	1	0	0	1
Gorro Descartable de enfermero	1	2	2	5
Chaqueta y Pantalón Descartable Talla M			2	4
Mandil Quirúrgico descartable	1	0	0	1
Mandil Quirúrgico descartable estéril	0	2	1	3
Guante Quirúrgico Descartable Estéril Nº 6 1/2	0	3	3	6
Guante Quirúrgico Descartable Estéril N°7 o 8	0	2	2	4
Cubrezapatos (pares)	0	4	4	8
Alcohol de 70° (mL)	10	50	30	90
Gasa fraccionada estéril de 10cm x 10 cm (PAQUETE)	1	4	4	9
Plumón de Tinta Indeleble	0	1	0	1

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-005/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 5 de 14









Instituto de Gestión de Servicios de Salud

Instituto Nacional de Salud del Niño – San Boria



Guía de Procesamiento para la conservación de calota craneana

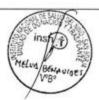
Bolsas de 1er empaque al vacío	0	0	1	1
Bolsa de 2do empaque	0	0	1	1
Bolsas de entrega o tercer empaque	0	0	1	1
Etiqueta rotulada	0	0	1	1
Campo quirúrgico de incisión antimicrobiana IOBAN	0	1	0	1
Campo quirúrgico descartable estéril de 60cm x 60 cm	0	0	1	1
Jeringas de 10mL	0	3	1	4

6.4 Medicamentos

MATERIALES		I		
	Procur a	Preparació n solución antibiótica/ Inmersión	Lavados, regularización de bordes, empaque y etiquetado	TOTAL
Frascos de Fluconazol 200mg/100mL	0	2	0	2
Vancomicina 500 mg	0	2	0	2
Ampolla de Clindamicina 600 mg	0	2	0	2

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-005/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 6 de 14









Guía de Procesamiento para la conservación de calota craneana

VII. DESCRIPCIÓN DEL PROCEDIMIENTO

- 7.1 Preparar previamente al procesamiento, dentro de la cabina de flujo laminar la solución antibiótica y antimicótica de acuerdo al instructivo BTHI01 "preparación de solución antibiótica/antimicótica",
- 7.2 Verter la solución antibiótico/antimicótico en un bolo de acero quirúrgico estéril de 1.5 L, luego con la ayuda de una tijera se abre la bolsa de empaque de procuración y con la ayuda de una pinza se coloca la calota dentro del bolo quirúrgico hasta que quede sumergida con suficiente cantidad de solución antibiótica-antimicótico, de tal manera que cubra todo el tejido óseo.
- 7.3 Cubrir el bolo de acero quirúrgico con un campo de incisión antimicrobiana IOBAN y llevar a temperatura de 4° C (refrigeración) por toda la noche
- 7.4 Luego retirar el tejido a otro bolo de acero quirúrgico estéril y separar la solución sobrenadante (de toda la noche) para control microbiológico de acuerdo al instructivo BTMIC001 "Toma de muestra para prueba microbiológica".
- 7.5 Luego con la ayuda de una pinza coger la calota y con la ayuda de una jeringa de 10 ml verter solución antibiótico-antimicótico (nueva solución) sobre el tejido, realizar este enjuague exhaustiva y cuidadosamente sobre toda la calota craneana.
- 7.6 Colocar la calota craneana dentro de la bolsa de empaque al vacio (primer empaque), y sellar de acuerdo al instructivo BTHI005 "Sellado y empaque de tejidos biológicos".
- 7.7 Colocar la bolsa de segundo empaque y la etiqueta correspondiente en la que debe indicar: nombre del paciente, médico tratante, fecha de procesamiento, institución de la que proviene. Luego sellar de acuerdo al instructivo BTHI005 "Sellado y empaque de tejidos biológicos".
- 7.8 Luego llevar a almacenar en unidad de ultra congelación a -70°C, se espera los resultados microbiológicos hasta dar liberación al tejido
- 7.9 La calota se entrega dentro de un cooler con hielo seco para su traslado previa coordinación.

VIII. LIMITACIONES Y VALIDEZ DE LOS RESULTADOS

No aplica.

IX. COMPLICACIONES

No aplica.

X. AUTORES. FECHA Y LUGAR

- Dra. Renee Herrera Taquia (rherrera@insnsb.gob.pe)
- Ing. Nancy Pérez Caballero (<u>nperez@insnsb.gob.pe</u>)
- Blga. Katty Tiza Huaman (ktiza@insnsb.gob.pe)
- Blga. Palmira Ventosilla Lopez (pventosilla@insnsb.gob.pe)

Fecha: Febrero 2016

Lugar: Instituto Nacional de Salud del Niño San Borja

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-005/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 7 de 14









Guía de Procesamiento para la conservación de calota craneana

XI. REFERENCIAS BIBLIOGRÁFICAS

- Lacerda A. Craniectomía descompresiva en el tratamiento del traumatismo craneoencefálico grave. Rev Cub Neurol Neurocir. [Internet]. 2013 [citado 27 May 2014];3(1):93–100. Disponible en:
 - http://www.revneuro.sld.cu
- 2. Handam G. Trauma Craneoencefálico Severo: Parte I. MEDICRIT Rev. de Medic. Int y Medic. Crit [Internet] 2005 [citado 26 En 2016];2(7):107-148. Disponible en: http://www.medicrit.com/rev/v2n7/27107.pdf
- Medline Plus- National Library of Medicine. Informacion de salud para usted [Base de datos en Internet]. EEUU: Biblioteca Nacional de Medicina de EEUU. [actualizado 27 de May 2015; citado 27 May 2014]. Disponible en: https://www.nlm.nih.gov/medlineplus/spanish/ency/article/003314.htm
- CareFirst. Neurologia [Base de datos en Internet]. EEUU: Staywell; 2012 [actualizado 26 de En 2016; citado 27 May 2015]. <u>Disponible en:</u>
 http://carefirst.staywellsolutionsonline.com/Spanish/TestsProcedures/Neurological/92,P092
- 5. Children's Healthcare for Atlanta. Educacion para pacientes y familias. [Base de datos en Internet]. EEUU; 2011. [actualizado 26 de En 2016; citado 27 May 2015] Neurology / Neurosurgery I PFEK 009SP / 06.11 / Craniotomy. Disponible en: https://www.choa.org/Childrens-Hospital-Services/Neurosciences/Programs-and-Services/Neurosurgery/~/media/CHOA/Documents/Teaching-Sheets/Craniotomy-SP.pdf
- Charanjit K. Histology of Bone. En: G. O. Phillips. A. Nather. D. M. Strong. R Von Versen. The Scientific Basis of Tissue Trasnplantation. Advances in Tissue Banking Vol. 5 ed. World Scientifi; 200. p. 97-114.
- Brook I, Lewis MAO, Sándor GKB, Jeffcoat M, Samaranayake LP, Vera J. Clindamicina para el tratamiento de infecciones dentales. Rev ADM [serie en Internet]. Nov-Dic 2007[citado 27 May 2015];LXIV(6): [aprox. 7 p.]. Disponible en : http://www.medigraphic.com/pdfs/adm/od-2007/od076d.pdf
- Revilla N. Facultad de farmacia departamento de Farmacia y Tecnología farmacéutica: Análisis farmacocinético-farmacodinámico de Vancomicina en pacientes de UCI [Internet]. Universidad de Salamanca. España; 2007 [actualizado 27 May 2016; citado 27 May 2015] Disponible en:
 - http://gredos.usal.es/jspui/bitstream/10366/76312/1/DFTF RevillaCuestaN An%C3%A1lisisFarmacocin%C3%A9ticoFarmacodin%C3%A1mico.pdf
- Medline Plus- National Library of Medicine. Informacion de salud para usted [Base de datos en Internet]. EEUU: Biblioteca Nacional de Medicina de EEUU. [actualizado 27 de May 2015; citado 27 May 2014]. Disponible en: https://www.nlm.nih.gov/medlineplus/spanish/druginfo/meds/a690002-es.html

Fecha: Febrero 2016

Código: GP-005/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 8 de 14







XII. ANEXOS

- 12.1.1 Flujo de procesamiento de preservación de placa craneana
- 12.1.2 Flujograma de procesamiento Microbiológico
- 12.1.3 Formato de procesamiento de preservación de placa craneana
- 12.1.4 Formato de registro de sellado de bolsas
- 12.1.5 Formato de registro de entrega de placa craneana
- 12.1.6 Formato de resultados microbiológicos

Fecha: Febrero 2016

Código: GP-005/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 9 de 14





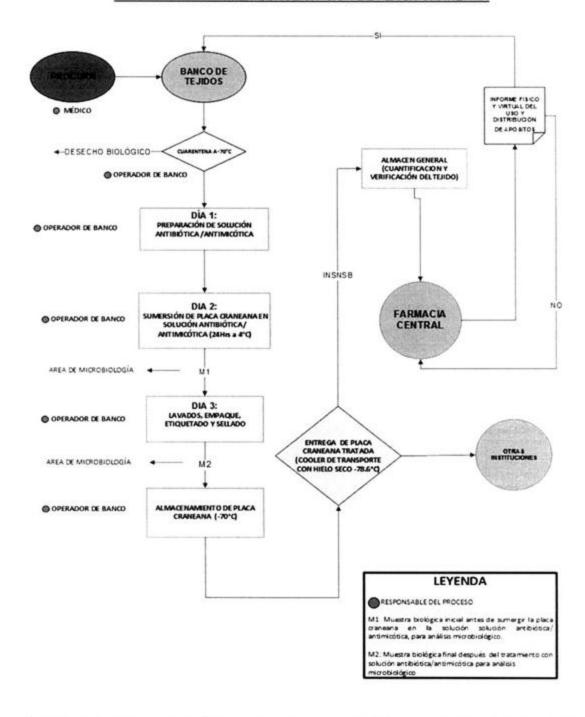




12.1.1 Flujo de procesamiento de preservación de placa craneana

Ministerio de Salud

FLUJOGRAMA PARA LA CONSERVACIÓN DE PLACA CRANEANA



Fecha: Febrero 2016 Código: GP-005/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 10 de 14



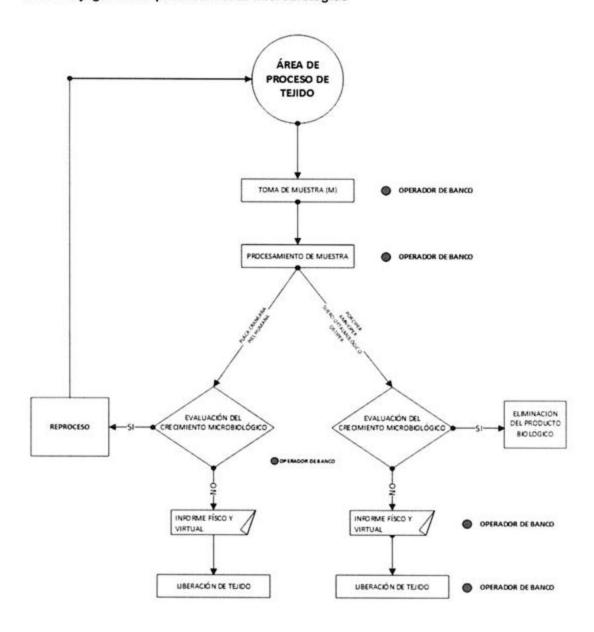






12.1.2 Flujograma de procesamiento Microbiológico

Ministerio de Salud





Fecha: Febrero 2016 Código: GP-005/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 11 de 14









12.1.3 Formato de procesamiento de preservación de placa craneana

INSTITUTO NACIONAL DE SALUD DEL NIÑO SAN BORJA

\neg dh \neg	th I	o be brilled be le	noos i cerousis,	AREA: HOMO	HOLHIOS	REV: 1
الثال	PROCEE	DIMIENTO: PROCES	AMIENTO DE CON CRANEANA	SERVACION DE	CALOTA	Fecha de Emisi 02/2015
	FOR	MATO DE CONSER	RVACION DE CALC	OTA CRANEAN	IA	
Fecha: / /		Inicio Hora:		Fin Hora:		
Nombre del pacient	e			н	:	
₹ Etapa: Preparació	in de solución an	tibiótica y antimic	cótica ()			
	Materiales		Lotes	,	echa de exp	piración
02 Francos de 1000 r	mL de <u>CINa</u> al 9% (s	uerofisiológico)				
02 Frascos de Elucos	1820] 200mg/100m		711=			
02 Vancomicina 500	mg					
02 ampollas de Clino	6 WX	an an colución a	atibiárica u saria	icitics duran	. M Her (
02 ampolias de Cins Etapa: Sumersión OBSERVACIONES: MUESTRA PARA COI Etapa: Lavados su	o de <u>calota</u> cranes	OGICO () FECI	HA:)
† Etapa: Sumersión OBSERVACIONES: MUESTRA PARA COI	o de <u>calota</u> cranes	ogico () FECI	HA:			
Etapa: Sumersión OBSERVACIONES: MUESTRA PARA COI Etapa: Lavados su	n de calota cranes NTROL MICROBIOL ICESIVOS de CALOT Inicio Hora	ogico () FECI a craneana en sol	HA : lución antibiótica Fin Hora:	y antimicótic	ā. ()	rados:
Etapa: Sumersión OBSERVACIONES: MUESTRA PARA COI Etapa: Lavados su Fecha: OBSERVACIONES: TAPA PREVIA: BOLS Etapa: Empaque, Almacenamiento a -75	n de calota cranes NTROL MICROBIOL SCESIVOS de CALOT Inicio Hora A DE 1ER EMPAQ rotulado y sellado SCENAROS de CORDO	oGICO () FECI a craneana en sol	HA: Fin Hora: JE Y ETIQUETA SO	y antimicótic	ā. ()	rados:
BETAPA: Sumersión OBSERVACIONES: MUESTRA PARA COI E ETAPA: Lavados Su Fecha: OBSERVACIONES: CAPA PREVIA: BOLS E ETAPA: Empaque,	n de calota cranes NTROL MICROBIOL SCESIVOS de CALOT Inicio Hora A DE 1ER EMPAQ rotulado y sellado SCENAROS de CORDO	oGICO () FECI a craneana en sol	HA: Fin Hora: JE Y ETIQUETA SO	y antimicótic	ā. ()	rados:

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-005/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 12 de 14









12.1.4 Formato de registro de sellado de bolsas

	lr	nstituto Na		Salud del N DE TEJIDO		an Borja			
Tipo		SEL Fecha/ Hora	LADO DE Fecha/	BOLSAS Fechal	Ti	A CRANE po de Ilado	Total de Tejido	Encendi	Total de
de Tejid o	LOT E	1er Empaq ue	2do Empaq ue	3ro Empaq ue	Vací o	Contin	Empaca do	do de equipo	horas trabajad as
		1 1		1 1					
		:		:					
		1 1		1 1					
		:		:					
		1 1		1 1					
		3		1					
		1 1		1 1					
		1		;					
		1 1		1 1					
		0		:					
		1 1		1 1					
		3		:					

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-005/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 13 de 14









BANCO DE TEJIDOS Y CÉLULAS

12.1.5 Formato de registro de entrega de placa craneana

NOMBRE DEL PACIENTE FECHA DE EXTRACCIÓN DESCRIPCIÓN DEL TEJIDO INSTITUCIÓN MEDICO	=	EDAD	HISTORI	IA CLINICA
DESCRIPCIÓN DEL TEJIDO		EDAD	HISTORI	IA CLINICA
INSTITUCIÓN				
MEDICO				
<u> </u>				
MATERIALES				
MATERIALES				
MATERIALES		LOTES	FECHA	DE EXPIRACIÓN
	ь	LOTES	FECHA	DE EXPIRACIÓN
MATERIALES Frascos de 1000 mL de CINa (9%)	б в	LOTES	FECHA	DE EXPIRACIÓN
MATERIALES Frascos de 1000 mL de CINa (9%) Frascos de fluconazol 200	в	LOTES	FECHA	DE EXPIRACIÓN
MATERIALES Frascos de 1000 mL de CINo (9%) Frascos de fluconazol 200 mg/mL	c a	LOTES	FECHA	DE EXPIRACIÓN
MATERIALES Frascos de 1000 mL de CINo (9%) Frascos de fluconazol 200 mg/mL Vancomicina 500 mg	b c a b	LOTES	FECHA	DE EXPIRACIÓN
MATERIALES Frascos de 1000 mL de CINO (9%) Frascos de fluconazol 200 mg/mL Vancomicina 500 mg Ampollas de Clindamicina	b c a b	LOTES	FECHA	DE EXPIRACIÓN
MATERIALES Frascos de 1000 mL de CINo (9%) Frascos de fluconazol 200 mg/mL Vancomicina 500 mg	b c a b b 600 a	LOTES	FECHA	DE EXPIRACIÓN
MATERIALES Frascos de 1000 mL de CINO (9%) Frascos de fluconazol 200 mg/mL Vancomicina 500 mg Ampollas de Clindamicina	b c a b b 6000 a b	LOTES	FECHA	DE EXPIRACIÓN



INST TO THE MELINA BONDANIO ET





12.1.6 Formato de resultados microbiológicos

INSTITUTO NACIONAL DE SALUD DEL NIÑO SAN BORJA

PORCIPER AMNIK Número de lote: Fecha recepción / MUESTRA INICIAL (MI)	PER □ PLACA CRE	microbiológico de Tejidos ocedimiento EANENA PLASMA AUTOLO: Fecha de procesamien	Fecha de Emisión GA OSTIPER
Número de lote: Fecha recepción / MUESTRA INICIAL (MI)	1		3A OSTIPER -
MUESTRA INICIAL (MI)		Fecha de procesamien	
)		to / /
Número de muestras de			
	1x1cm²:	FECHA: /	
MUESTRA FINAL (desp	oues del tratamiento con	antibióticos y antimicóticos/madiada)	(Mf)
Número de muestras de	1x1cm²:	FECHA / /	
METODOS UTILIZADO	> FARMACOPEA USE	,	
RESULTADOS MU			
	ESTRA INICIAL (I	AI):	
Mi1:	ESTRA INICIAL (I	AI):	
	ESTRA INICIAL (I	AI):	
Mi1: Mi2: Mi3:	ESTRA INICIAL (I	AI):	
Mi1: Mi2:			
Mi1: Mi2: Mi3: Mi4;			
Mi1: Mi2: Mi3: Mi4: RESULTADOS MUI			

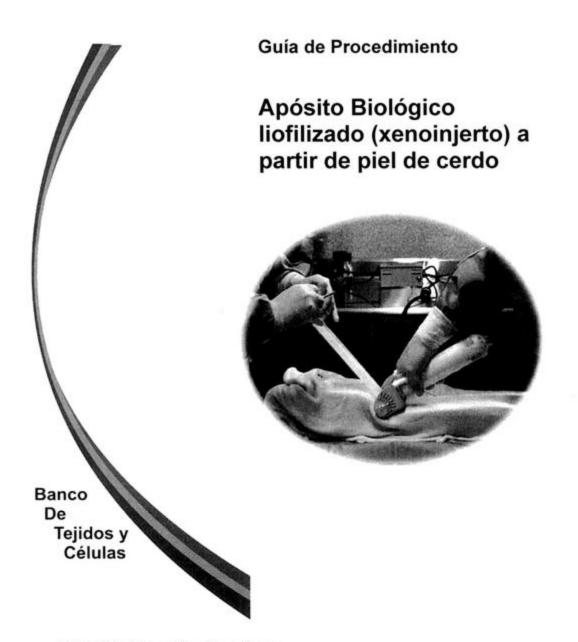
Fecha: Febrero 2016 Código: GP-005/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 15 de 14









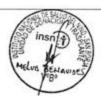


Unidad de Donación y Trasplante

Elaborado por:	Revisado por:	Aprobado por:
Equipo del Banco de Tejidos	Unidad de donación y trasplante Unidad de Gestión de Calidad	Dra. Zulema Tomas Gonzales Dirección General

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-006/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 1 de 18









Guía de Procedimiento: Procesamiento apósito biológico liofilizado (xenoinjerto) a partir de piel de cerdo.

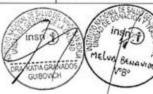
Contenido

I. NOMBRE	3
II. DEFINICIÓN	3
III. INDICACIONES	4
IV. CONTRAINDICACIONES	4
V. REQUISITOS: CONSENTIMIENTO INFORMADO	4
VI. RECURSOS MATERIALES A UTILIZAR	4
VII. DESCRIPCIÓN DEL PROCEDIMIENTO	7
VIII. LIMITACIONES Y VALIDEZ DE LOS RESULTADOS	9
IX. COMPLICACIONES	9
X. AUTORES. FECHA Y LUGAR	9
XI. REFERENCIAS BIBLIOGRÁFICAS	9
XII. ANEXOS	10

Fecha: Febrero 2016

Código: GP-006/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 2 de 18







I. NOMBRE Y CÓDIGO

Guía de Procedimiento: Procesamiento de apósito biológico liofilizado (xenoinjerto) a partir de piel de cerdo.

II. DEFINICIÓN

- 2.1 Injerto: Trasplante de un tejido u órgano vivo a una zona del cuerpo lesionada, con la finalidad de que no genere rechazo inmunológico¹.
- 2.2 Autoinjerto o Autólogo: Injerto que evita el rechazo inmunológico a través del empleo de la propia piel utilizada como área fuente, es decir tejido u órgano del mismo organismo².
- 2.3 Aloinjerto u Homólogo: Injerto donde el donante y receptor pertenecen a la misma especie, pero no se encuentran emparentados genéticamente².
- 2.4 Xenoinjerto o Heterólogo: Injerto en el caso que el donante pertenezca a otra especie distinta².
- 2.11 Dermatomo: Instrumento quirúrgico de uso clínico útil para procesar cortes milimétricos de piel.
- 2.12 Esterilización: Proceso físico o químico valido que permite inactivar o reducir los microorganismos al Nivel de Aseguramiento de Esterilidad (NAE) deseado 5.
- 2.13 Lote de producción: Xenoinjertos (apósitos de piel de cerdo) procesados en la misma fecha.
- 2.14 Liofilización: Proceso de deshidratación de tejidos previamente congelados, mediante el vacío, de manera tal que el agua que ha sido convertida en hielo pasa directamente al estado gaseoso, quedando una cantidad de agua residual que oscila entre un 5.0% y un 8.0%. Esta técnica se utiliza para conservar xenoinjertos a temperatura ambiente durante largos períodos
- 2.15 Piel: Es el órgano más grande de todo ser vivo cuya función es la prevención de la invasión de microorganismos, regulación de temperatura y asegurar el balance de las condiciones inter-ambientales³. La epidermis del cerdo presenta un diámetro semejante al humano entre 30 140 µm, varía de espesor en diferentes localizaciones anatómicas, principalmente del estrato corneum, que sigue siendo compacto con una extensa zona queratógena⁴.
- 2.16 Procuración: Extirpación o separación de cualquier parte o tejido del cuerpo.
- 2.17 Tejido biológico: es el conjunto de células que suelen tener un origen embrionario común y que funcionan en asociación para desarrollar actividades especializadas. Los tejidos están formados por células y la matriz extracelular producida por ellas. La matriz es casi inexistente en algunos tejidos, mientras que en otros es abundante y contiene estructuras y moléculas importantes desde el punto de vista estructural y funcional³.
- 2.18 Trazabilidad: procedimientos preestablecidos y autosuficientes que permiten conocer el histórico, la ubicación y la trayectoria del lote de tejidos biológico a lo largo del suministro en un momento dado.
- 2.19 Radioesterilización: Método físico de esterilización, no térmico (en frio) y se realiza por radiación de rayos gamma de fuente de Co 60, siendo este método de esterilización más adecuado para los tejidos biológicos.
- 2.20 Buenas prácticas de producción de tejidos: Actividades enmarcadas en un Sistema de Gestión de la Calidad, que cumplen los estándares aceptados y emitidos por las entidades gubernamentales nacionales de regulación y control de para la elaboración de tejidos para injertos de uso clínico seguro 5.

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-006/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 3 de 18









- 2.21 Calidad: Grado en que un conjunto de características inherentes cumple con los requisitos de efectividad y seguridad para el uso al que está destinado, de acuerdo con los parámetros establecidos⁵.
- 2.22 Lote de Producción: Cantidad definida de tejidos provenientes de un único donante, que se asume uniforme en naturaleza y calidad, el cual ha sido producido en un ciclo definido de procesamiento⁵

III. INDICACIONES

No aplica

IV. CONTRAINDICACIONES

NO aplica

V. REQUISITOS: CONSENTIMIENTO INFORMADO

No aplica

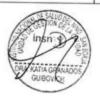
VI. RECURSOS MATERIALES A UTILIZAR

6.1 Equipos Biomédicos

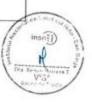
EQUIPO	CANTIDAD
Refrigeradora	01
Dermatomo neumático	01
Autoclave	01
Selladora al vacio	01
Esterilizador a calor seco	01
Congeladora vertical de -70°c doble puerta 650 L	01
Selladora al vacío	01
Balanza de Humedad	01
Lavador ultrasónico	01
Liofilizadora	01
Osmosis inversa	01
Purificador de agua	01

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-006/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 4 de 18











6.2 Material médico no Fungible

	3 - 1 - 5 - (A.13)		ET	APAS	N. G. STATE		
MATERIALES	Procura	Desgrase y toma de piel	Lavado y congelado	Liofilización	Empaque y etiquetado	Lavado de materiales	TOTAL
Piseta 500mL	0	1	0	0	1	1	-
Cooler de aprox 35 L	2	0	0	0	0		3
Cooler de aprox 24 L	0	0	0	0	_	0	2
Frascos de vidrio borosilicato con tapa rosca de 1000 ml	0	8	48	0	0	0	56
Mango de bisturi	0	2	0	0	2		
Plumón de Tinta Indeleble	0	0	0	0	2	0	2
Tijera punta fina	0	0	0	0			5.1
Dermatomo neumático	0	1	0	0	0	0	1
Cuchillo de chef	0	3	0	0	-	-	
Taper de 56cm x 40 cm x 14 cm	3	0	0	0	0	0	3
línas batea de elástico	0	0	8	0	0	0	8
Coche de transporte de acero inoxidable	0	0	1	0	0	1	2
Bolo de acero 2L	0	8	0	0	-		5000
scobilla de frasco	0	0	0	0	0	0	8

6.3 Material médico Fungible

	4300		ET	APAS	WELL CONTRACT		
MATERIALES	Procura	Desgrase y toma de piel	Lavado y congelación	Liofilización	Empaque	Lavado de materiales	TOTAL
Guantes quirúrgicos estériles N° 7.5 (pares)	0	8	8	0	etiquetado 2	2	20
Guantes quirúrgicos estériles N° 8 (pares)	3	8	8	1	2	2	24
Guantes quirúrgicos estériles N° 7 (pares)	0	0	0	0	2	0	2
Cubre zapatos (pares)	0	4	4	1	6	0	
Chaqueta pantalón descartable (unid)	0	2	2	1	6	0	15
Mandil quirúrgico estéril (unid)	0	2	2	1	6	2	200
Mascarilla (unid)	0	2	2		1000	2	13
Gorros de enfermero		7		1	6	2	13
(unid)	0	2	2	1	6	2	13

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-006/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 5 de 18







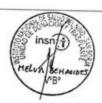
Alcohol de 70° (mL) Gasa fraccionada	0	200	200	10	200	300	910
estéril de 10cm x 10 cm (PAQUETE)	0	10	5	2	3	5	25
Detergente enzimático (mL)	0	0	0	0	0	80	80
Clorhexidina al 4% (mL)	200	25	0	0	0	25	250
Hoja de Bisturi Descartable N° 23 (unid)	0	0	0	0	3	0	3
Agua purificada estéril (mL)	0	10	4800	0	0	0	4810
Gas de nitrógeno (m3)	0	2.5	0	0	0	0	2.5
Hojas de dermatomo (unid)	0	8	0	0	0	0	8
Papel de aluminio de 40cm x 25 cm (unid)	0	0	0	4	0	0	4
Vaselina (mL)	0	100	0	0	0	0	400
Listón de espuma cebra (unid)	0	2	0	0	0	0	100
Bolsas empaque al vacio (unid)	0	0	0	0	90	0	90
Bolsas de 2do empaque 14.5 cm X 25 cm X 7 µm (unid)	0	0	0	0	180	0	180
Bolsas de 3er empaque 15.5 cm X 25 cm X 7 µm (unid)	0	0	0	0	180	0	180
Bolsa de Polietileno 39 X 25cm X 7 µm unid)	0	0	4	8	4	0	16
Etiquetas (unid)	0	0	0	0	180	-	
Campo quirúrgico de 100 x 100 cm (unid)	0	2	2	0	2	0	180
Madera para desgrase (unid)	0	2	0	0	0	0	2
Bolsa roja grande para desechar naterial biológico unid)	0	6	0	0	0	0	6
Bolsa roja chica para desechar material piológico (unid)	0	0	2	0	0	2	4
Papel toalla (hojas)	0	0	6	0	0	6	12

Fecha: Febrero 2016

Código: GP-006/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 6 de 18









VII. DESCRIPCIÓN DEL PROCEDIMIENTO

7.1 LIMPIEZA Y DESINFECCIÓN DE LOS AMBIENTES DE TRABAJO

Los ambientes deben limpiarse de acuerdo al Instructivo BTHI004 "Limpieza de pisos, techos y paredes".

La limpieza y desinfección de equipos y mesadas se lleva a cabo por el operador de banco de tejidos según el Instructivo de limpieza de superficies y mesadas BTHI002.

7.2 PREPARACIÓN DE LAS BOLSAS DE EMPAQUE

Las bolsas de empaque deber previamente prepararse de acuerdo al instructivo "preparación de bolsas para empaque de tejidos biológicos" BTHI013

7.3 INGRESO DE LA PIEL PORCINA PROCURADA

La piel procurada que ingresa a las instalaciones del Banco de Tejidos y Células se debe colocar en 03 tapers grandes (26 cm x 40 cm) el cual ingresa al área de procesamiento a través del passbox.

7.4 PROCESAMIENTO

7.4.1 Desgrase

- 7.4.1.1. Colocar sobre la mesada de desgrase 02 campos quirúrgicos descartables estériles.
- 7.4.1.2. Colocar el listón de espuma sobre la madera estéril, y extender la piel de cerdo sobre estas.
- 7.4.1.3. Retirar los pelos restantes del lado de la epidermis de la piel de cerdo con una hoja de bisturí.
- 7.4.1.4. Colocar la piel de cerdo quedando en la parte superior el tejido adiposo, y con la ayuda del cuchillo retirarla, sin dañar la epidermis.
- 7.4.1.5. Depositar la grasa extraída en bolsas grandes para deshechos biológicos (color rojo).
- 7.4.1.6. Acondicionar el dermatomo neumático de acuerdo a la HI Nº BTEQ004
- 7.4.1.7. Con la ayuda de dermatomo se realiza la toma de piel, teniendo en cuenta las dimensiones de cada apósito (8 cm x 15 cm x 6mm), las cuales se depositan en bolo quirúrgico estéril con 01 L de agua purificada estéril.
- 7.4.1.8. Llevar el bolo con los apósitos de piel de cerdo a refrigerar a 4°C por toda la noche.
- 7.4.1.9. Realizar los pasos 7.2.1.7 a la 7.2.1.8 por cada ejemplar (total 08 ejemplares)
- 7.4.1.10. Al finalizar este proceso el operador de BT debe realizar la limpieza y desinfección de la mesada y retira todo material que se utilizó para su limpieza correspondiente
- 7.4.1.11. El personal de limpieza del INSNSB debe realizar la limpieza y desinfección de pared y piso inmediatamente.

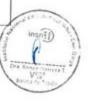
7.4.2 Lavado y congelado

- 7.4.2.1. Limpiar con alcohol y gasa estéril toda la mesada antes de iniciar el proceso de lavado.
- 7.4.2.2. Colocar sobre la mesada 01 campo quirúrgico de 100 x 100 cm estéril descartable
- 7.4.2.3. Trasladar los bolos de la refrigeradora a la mesada de trabajo

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-006/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 7 de 18









- 7.4.2.4. Retirar el agua depositada en cada uno de los bolos al recipiente (batea de plástico).
- 7.4.2.5. Agregar a cada bolo 1L de agua purificada estéril.
- 7.4.2.6. Friccionar suavemente las pieles para liberar los residuos de eritrocitos adheridos a la piel.
- 7.4.2.7. Verter el agua de lavado al recipiente de plástico.
- 7.4.2.8. Repetir el paso 7.2.2.5 y 7.2.2.6 por cada ejemplar y por 6 veces cada uno. Nota: realizar cambio de guantes por cada ejemplar.
- 7.4.2.9. Colocar nuevo campo estéril sobre la mesada de trabajo y sobre ella colocar 04 papeles aluminio cortado en tamaños de 25 cm x 40 cm.
- 7.4.2.10. Extender las pieles sobre el papel aluminio de acuerdo al HI "Acondicionamiento de apósitos de piel de cerdo para liofilizar" N°BTHI012.
- 7.4.2.11. Llevar todos los apósitos a congelar a -70°C por toda la noche
- 7.4.2.12. Al finalizar este proceso el operador de BT debe realizar la limpieza y desinfección de las mesada y retira todo material que se utilizado para su limpieza correspondiente.

7.4.3 Liofilización

- 7.4.3.1. Verificar que el equipo liofilizador esté limpio y seco adecuadamente.
- 7.4.3.2. Encender el equipo liofilizador de acuerdo al instructivo BTEQ001."Uso de liofilizadora Bulk Tray Dryer"
- 7.4.3.3. Colocar las pieles lavadas y congeladas dentro del liofilizador durante 72 horas.
- 7.4.3.4. Apagar la liofilizadora siguiendo el instructivo BTEQ001"Uso de liofilizadora Bulk Tray Dryer"
- 7.4.3.5. Retirar las pieles y colocarlas dentro de cada lote correspondiente en una bolsa de polietileno de 39 cm x 25cm x 7 µm (bolsa de entrega), codificando cada lote y fecha de producción
- 7.4.3.6. Sellar de acuerdo al instructivo BTHI005 "Instructivo sellado y empaque de tejidos biológicos".

7.4.4 Empaque y etiquetado

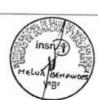
- 7.4.4.1. Colocar 01 campo quirúrgico estéril descartable 100x100cm sobre la mesada.
- 7.4.4.2. Colocar sobre la mesa las bolsas de empaque al vacio debidamente cortadas de acuerdo al tamaño del apósito.
- 7.4.4.3. Con la ayuda de la tijera estéril realizar retoques en los bordes de cada apósito de piel liofilizada
- Colocar el apósito dentro de la bolsa de empaque al vacío (1er empaque)
- 7.4.4.5. Sellar de acuerdo al instructivo BTHI005 "Instructivo sellado" de tejidos biológicos.
- 7.4.4.6. Luego colocar dentro de la bolsa de polietileno de dimensión 14,5 cm x 22 cm (2^{do}empaque) y sellar de acuerdo instructivo BTHI005.
- Etiquetar debidamente codificado con el número de lote, fecha de procuración y fecha expiración, sobre la bolsa de 2^{do}empaque.
- Colocar dentro de una bolsa de polietileno de dimensión 15,5 cm x 22 cm (3er empaque) y proceder a sellar de acuerdo al instructivo BTHI005.
- 7.4.4.9. Agrupar los apósitos de PORCIPER por cada 50 unidades, colocarlos dentro de una bolsa de polietileno, retirarlos y almacenarlos.
- 7.4.4.10. Dejar limpio el ambiente, la mesada de trábajo de acuerdo al instructivo BTHI002 "Limpieza de superficies y mesadas".

Fecha: Febrero 2016

Código: GP-006/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 8 de 18









7.4.5 Irradiación en IPEN

Los tejidos de PORCIPER, se deben trasladar dentro de un cooler previamente desinfectado con la documentación correspondiente (guía de remisión interna).

7.4.6 Transporte al BT

Realizar el transporte de acuerdo a hoja de instrucción BTHI006 "Transporte de tejidos biológicos".

VIII. LIMITACIONES Y VALIDEZ DE LOS RESULTADOS

No aplica.

IX. COMPLICACIONES

No aplica.

X. AUTORES. FECHA Y LUGAR

- Dra. Renee Herrera Taquia (<u>rherrera@insnsb.gob.pe</u>)
- Ing. Nancy Pérez Caballero (<u>nperez@insnsb.gob.pe</u>)
- Blgo. Marco Antonio Cabello Napuri (<u>mcabello@insnsb.gob.pe</u>)
- Tec. Lab. Leonardo Jauregui Pardo (ljauregui@insnsb.gob.pe)
- Tec. Lab. Rafael Montoya Jara (emontoya@insnsb.gob.pe)

Fecha: febrero 2016

Lugar: Instituto Nacional de Salud del Niño San Borja

XI. REFERENCIAS BIBLIOGRÁFICAS

 Chuquimia Condori Gabriela, Tito Ramírez Erika Yaruska. INJERTOS DE PIEL Y CARTÍLAGO. Rev. Act. Clin. Med [revista en la Internet]. [citado 2016 Ene 26]. Disponible

http://www.revistasbolivianas.org.bo/scielo.php?script=sci_arttext&pid=S2304-37682012000100006&Ing=es.

- Koller J. Healing of skin and Amnion Grafts. G.O. Phillips. THE SCIENTIFIC BASIS OF TISSUE TRANSPLANTATION. Vol 5. Singapur: World Scientific Publishing Co; 2001. p 407 – 408.
- Marte B., Finkelstein J. and Anson L. NATURE INSIGHT: SKIN BIOLOGY. Vol. 445, No. 7130 pp 833-880
- S.L. Avon, R.E. Wood. PORCINE SKIN AS A PORCINE SKIN AS AN IN-VIVO MODEL FOR AGEING OF HUMAN BITE MARKS. The Journal of Forensic Odonto-Stomatology, Vol.23 No.2, December 2005.
- Kairiyama E, editors. Código de prácticas para la esterilización por irradiación de tejidos humanos para uso clínico: requisitos para la validación y control de rutina.
 1ra ed. Costa Rica: Tecnológicas de Costa Rica; 2012.

Fecha: Febrero 2016

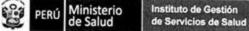
Código: GP-006/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 9 de 18









Instituto Nacional de Salud del Niño - San Borja



Guia de Procedimiento: Apósito biológico liofilizado (xenoinjerto) a partir de piel de cerdo

XII. ANEXOS (Si fuera necesario)

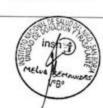
- 12.1. Flujograma para la elaboración de piel de cerdo
- 12.2. Registro de Procesamiento de Piel de cerdo.
- 12.3. Registro de sellado de bolsas
- 12.4. Registro de la liofilizadora.
- 12.5. Registro de entrega de Tejidos Biológicos a Almacén General
- 12.6. Registro de usuario de tejidos biológicos
- 12.7. Registro de Tejidos Biológico enviados a radio- esterilizar
- 12.8. Formato de resultados microbiológicos

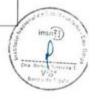
Fecha: Febrero 2016

Código: GP-006/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 10 de 18



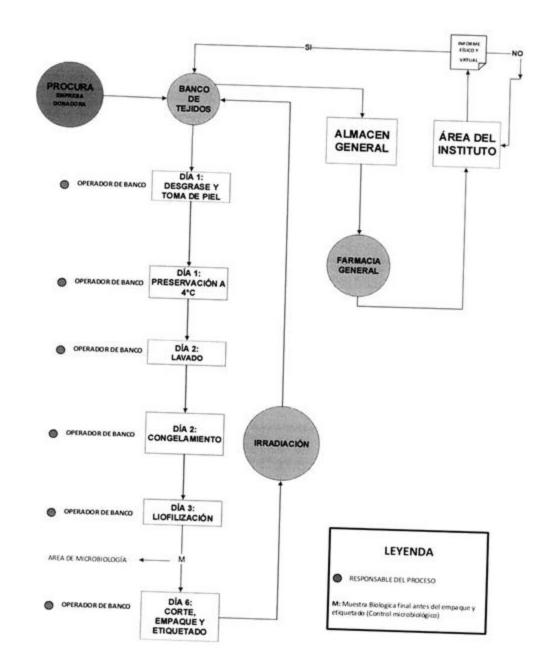






12.1 Flujo de Procesamiento de PORCIPER

DIAGRAMA DE FLUJO PARA LA ELABORACIÓN DE APÓSITO LIOFILIZADO DE PIEL DE CERDO



Fecha: Febrero 2016

Código: GP-006/INSN- SB/ UDT-V.01

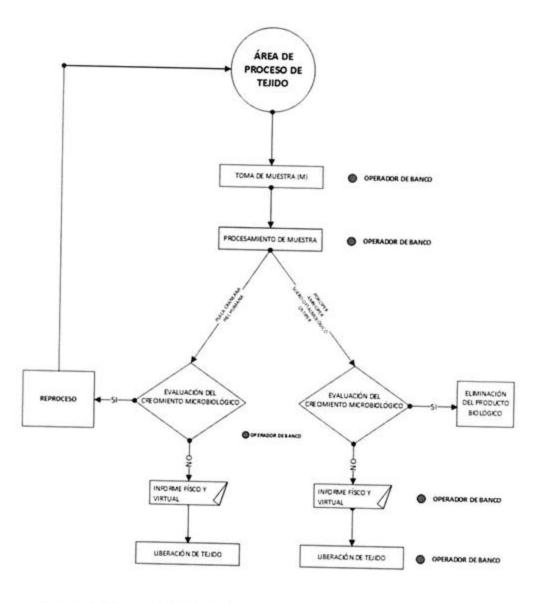
Página 11 de 18

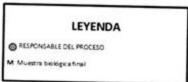
Institution Bernavieri



12.2 Flujograma de procesamiento Microbiológico

Ministerio de Salud

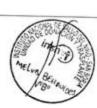




Fecha: Febrero 2016 Código: GP-006/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 12 de 18







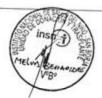


12.3 Formato físico de procesamiento de PORCIPER

Fecha de			The state of the s						90.1101	
procura	-1-1-	-/-/-	777	17	111	11	1	1	' '	
# Ejemplar	5/0				NAME AND ADDRESS OF THE OWNER,	н-			-	7
Lote										
Desgrase Fecha/Hora	/ / H	· .		1 1 3	111	// ;	// ;	/ / 4	111	1/1
Toma de piel Fecha/Hora	THE PERSON NAMED IN	/ / #		1/1	1/1	1 / 4	1 / 4	H F / /	, / , 4	H / / 4
Lavado Fecha/Hora	' ' H	/ / H	/ / 4	/ / 1	1 / 1	, / J	H / / 4	H F / /	/ / d	, , , ,
Congelación Fecha/ Hora	/ / H	/ / 4	/ / 4	F / /	/ / 4	1 / 1	H / / 4	H / / 4	H / / 4	/ / s
Liofilización Fecha/Hora Inicio/Final			111	F / /	F / /	111	H / / 4	1 / 1	H / / H	H
Clasificación de apósito Fecha/Hora	, / , H	1 / 1	/ / #		1 / 4	111	//	, , ,	H	/ / J
Sellado Empaque Fecha/Hora	/ / 4	F / /	/ / ±	1 / 1	F / /	1 / 1	/ / 4	1 1 3	1 / 1	H / / 4
Etiquetado Fecha/Hora	/ / ±	/ / ±	1 / 1	/ / "	/ / 4	111	//	11	1 / 1	1 / 4
Fecha Irradiación	F_1_1_	F-1-1	7.7	11	, ,	, ,	H		1	±

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-006/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 13 de 18









Instituto de Gestión de Servicios de Salud

Instituto Nacional de Salud del Niño – San Boria



Guia de Procedimiento: Apósito biológico liofilizado (xenoinjerto) a partir de piel de cerdo

12.4 Formato de registro para radioesterilización

[n		Instituto Nacional d	e Salud del Niño - San Borja	insn∰
			O DE TEJIDOS	IIISII (
_		GUÍA DE REMISIÓN P	ARA RADIOESTERILIZACION	N':
		DE LA IN	ISTITUCIÓN	STATE AS
NOMBRE RA	O DENOMINACIÓN AZÓN SOCIAL	:	Nº de RUC	:
PUNT	TO DE PARTIDA	:	PUNTO DE LLEGADA	:
FECH	IA DE EMISIÓN	:	DESTINATARIO	:
FECHA	A DE TRASLADO	:	FECHA DE LLEGADA	:
46		DEL TRA	NSPORTE	
UNIDAD	DE TRANSPORTE		N* DE PLACA	
NOMBRE	DEL CONDUCTOR			
10000		LOTES ENT	TREGADOS	
ПЕМ	CANTIDAD	UNIDAD	LOTES	专者(8)与
	Recepcionad	•	Entreg	ada

Fecha: Febrero 2016

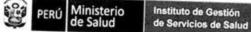
Código: GP-006/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 14 de 18









Instituto Nacional de Salud del Niño – San Borja



Guia de Procedimiento: Apósito biológico liofilizado (xenoinjerto) a partir de piel de cerdo

12.5 Formato de registro de sellado de bolsas

		TUTO NAC	BANCO	DE TEJIDO	OS	- SAIN BU	КЈА		
			SELL	ADO DE BOL	SAS/ POR	CIPER			
Tipo de	LOTE	Fecha/ Hora	Fecha/	Fecha/	Tipo	de sellado	Total de	Encendido	Total de
Tejido		1er Empaque	2do Empaque	3ro Empaque	Vacío	Continuo	Tejido Empacado	de equipo	horas trabajada
		//		11					
				3					
		/ /	¥ ==	11					
		4		;					
		11		11					
		1.		:					
		//		11					
		1		_ E					
		11		11					
_		1		10					
		11		11					
		1		:					
- 1		11		11					
_		:		:					
	-	11		11					
_	_	1		:					
		11		11					
-	_	1		:					
	-	11		11					
-	-	:		:					
		//		/ /					
-	-	: / /							
	-			/ /					
-	-	1 /		:					
	-			/ /					

Fecha: Febrero 2016

Código: GP-006/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 15 de 18









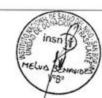
12.6 Formato de registro de tejido liofilizado

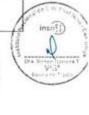
				DE TEJIDO				4
Tipo de	LOTE	u	OFILIZACIÓ	N/PORCIP	ER	Encendido de equipo	Arranque de RUN	Usuario
Tejido	LOIL	Fecha/ Hora Inicio	Fecha/ Hora Final	Total Hora	Total Hora Acumulado			
		/ /	11					
		:	:					
		//	11					
		1	:	-				
		11	11					
			- 1					
		/ /	1 1					
		:	;					
		/ /	/ /					
		:	:					
		/ /	11					
		1 /	: / /		-			
		:	:					
		11	11					
		:	:					
		11	11					
		;	:					
		11	11					
		:		1				
		11	11					
		3	1					
		11	11					
		:						
		11	11					
		:	:					

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-006/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 16 de 18









12.7 Formato físico de Registro de entrega de PORCIPER

PERÚ Ministerio de Salud	del Niñ	acional de Salud lo - San Borja	insn
	REGISTRO DE ENTRE (BANCO DE TEJII		N'R
OTES USADOS			
PACIENTE	2		
NOMBRE DEL PACIE	NTE		
TIPO DE SEGURO SIS ES-SALUD EPS PARTICULAR	CODIGO	FECHA DE NACIMIENTO HISTORIA CLÍNICA	
CABEZA TORAX ABDOMEN PERENE M.SUPERIOR	M.INFERIOR ESPALDA CUELLO NALGAS OTROS	DIAGNOSTICO (%) Q I HOSPITAL/ CLINICA	QII QIII
F. DE PEDIDO	F. DE APLICAC	XENOINI SOLICIT.	ADOS
MEDICO SOLICITANTE		FIRMA (MLLO)	
MEDICO TRATANTE		FIRMA (SELLO)	
LOTES DISPENSADOS			INJERTOS ENSADOS
ENTREGADO A		FIRMA	
F. DE ENTREGA		FIRMA(QF)	
DEVUELTO (HOSPITA	(ZADOS INSN - SB)	F. DE DEVOLUCION	
DEVUELTO POR			
LOTES DEVUELTOS		FIRMAXENOINJERTOS D	EVUELTOS
to its devotitos			EVUELTOS

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-006/INSN- SB/ UDT-V.01 Página 17 de 18







Instituto Nacional de Salud del Niño – San Borja



Guia de Procedimiento: Apósito biológico liofilizado (xenoinjerto) a partir de piel de cerdo

12.8 Formato de resultados microbiológicos

INSTITUTO NACIONAL DE SALUD DEL NIÑO SAN BORJA

	Informa da como		
		syo microbiológico de Tejidos procedimiento	Fecha de Emisión
PORCIPER AM Número de lote:	INIOPER PLACA C	REANENA 🗆 PLASMA AUTOLO	GA - OSTIPER -
Fecha recepción /	1;	Fecha de procesamier	nto / /
MUESTRA INICIAL	(Mi)		
Número de muestras	de 1x1cm²:	FECHA: /	r .
MUESTRA FINAL (d	espués del tratamiento co	on antibióticos y antimicóticos/irradiada	(Mf)
Número de muestras	de 1x1cm².	FECHA: / /	
	DO F10111000001	428	
METODOS UTILIZA	DO FARMACOPEA U	SP	
METODOS UTILIZA	DO FARMACOPEA U	SP	
METODOS UTILIZA	DO FARMACOPEA U	SP	
	NUESTRA INICIAL		
RESULTADOS N			
RESULTADOS N Mi1. Mi2.			
RESULTADOS N Mi1: Mi2: Mi3:			
RESULTADOS N Mi1: Mi2: Mi3:			
RESULTADOS N Mi1: Mi2: Mi3: Mi4:	NUESTRA INICIAL	(MI):	
RESULTADOS N Mi1: Mi2: Mi3: Mi4:		(MI):	
RESULTADOS N Mi1: Mi2: Mi3: Mi4: RESULTADOS N Mf1:	NUESTRA INICIAL	(MI):	
RESULTADOS N Mi1: Mi2: Mi3: Mi4: RESULTADOS N	NUESTRA INICIAL	(MI):	

Fecha: Febrero 2016 Código: GP-006/INSN- SB/ UDT-V.01

Página 18 de 18



