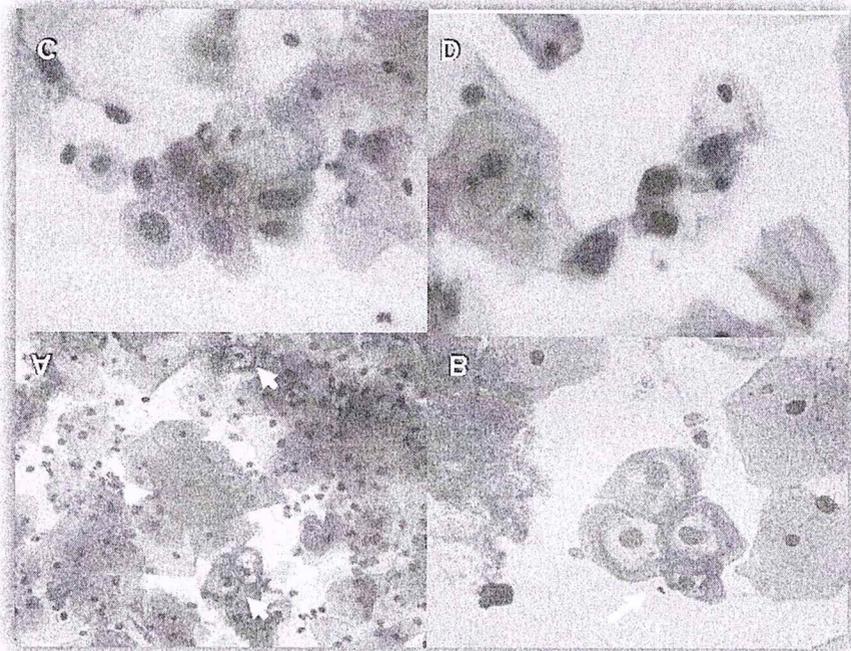
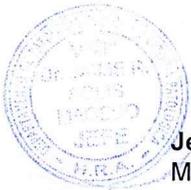


ÁREA DE CITOPATOLOGÍA
"GUÍA DE PROCEDIMIENTOS DE
CITOPATOLOGÍA"



CÓDIGO: SAP-ACP-POE
VERSIÓN: 01
SERVICIO DE ANATOMÍA PATOLÓGICA
Ayacucho - 2022





Jefatura Institucional.

M.C. Jimmy Homero Ango Bedriñana

Sub Jefe Institucional.

Mg. Walter Oré Ávalos

Jefatura del Departamento de Patología Clínica y Anatomía Patológica.

M.C. Yidi Zuñiga Medina

Jefatura del Servicio de Anatomía Patológica.

M.C. Jaime Rodrigo Solís Macedo

Autores:

Blga. Gabriela L. Cáceres Oré.

Revisión y Aprobación:

Oficina de Gestión de la Calidad.

ÍNDICE

I. OBJETIVO	04
Objetivos generales	04
Objetivos específicos	04
II. FINALIDAD	04
III. BASE LEGAL	04
IV. ÁMBITO DE APLICACIÓN	04
V. CONSIDERACIONES GENERALES	05
a) Definiciones Operativas	05
b) Conceptos Básicos	05
c) Requerimientos Básicos	06
VI. CONSIDERACIONES ESPECÍFICAS	08
a.1) Estudio citológico de extendidos Cérvico vaginales	08
Fase Pre Analítica	08
Fase Analítica	08
Fase Post Analítica	09
a.2) Estudio citológico de Líquidos Corporales	10
Fase Pre Analítica	11
Fase Analítica	11
Fase Post Analítica	14
VII. RECOMENDACIONES	15
VIII. AUTORES	15
IX. ANEXOS	18
X. BIBLIOGRAFÍA	21



	SERVICIO DE ANATOMÍA PATOLÓGICA ÁREA DE CITOPATOLOGÍA		CÓDIGO: SAP-GCO	
	GUÍA DE PROCEDIMIENTOS DE CITOPATOLOGÍA		VERSIÓN:	01 2022
Sistema de Gestión de la Calidad		PÁGINA:	4 de 21	

I. OBJETIVOS

Con la elaboración de la presente guía de procedimiento de Citología, se tiene el siguiente objetivo:

Objetivos generales:

- Estandarizar los procedimientos para el estudio citológico, uniformizando los procesos y asegurando la calidad de resultados para la atención de los pacientes del Hospital Regional de Ayacucho "Miguel Ángel Mariscal Llerena"

Objetivos específicos:

- Utilizar los procedimientos de Citopatología como una herramienta útil para el diagnóstico de patologías en pacientes del Hospital Regional de Ayacucho "Miguel Ángel Mariscal Llerena"
- Reducción y eliminación de actividades sin valor añadido a través de la reducción de etapas y tiempos de ciclo de actividades, que permita la ampliación de las funciones y responsabilidades del personal.
- Determinar métodos para asegurar que la operación y control de procesos sean eficaces a través de su seguimiento, medición, análisis y mejora continua.
- Brindar oportunamente los resultados del estudio de citopatología, en el plazo establecido.

II. FINALIDAD

- Contribuir con un instrumento de apoyo y de mejora continua en los servicios de salud del Hospital Regional de Ayacucho "Miguel Ángel Mariscal Llerena" en el procedimiento de Citología, estableciendo lineamientos correctos para un adecuado procesamiento de las muestras para estudio citológico, garantizando un procesamiento de calidad para un diagnóstico definitivo.
- Brindar atención eficiente, oportuna y ordenada a los pacientes que permita satisfacer sus necesidades de atención en salud.

III. ÁMBITO DE APLICACIÓN

La presente Guía de Procedimientos tiene como ámbito de aplicación al área de Citopatología del Servicio de Anatomía Patológica del Hospital Regional de Ayacucho "Miguel Ángel Mariscal Llerena"

	SERVICIO DE ANATOMÍA PATOLÓGICA ÁREA DE CITOPATOLOGÍA	CÓDIGO: SAP-GCO	
		GUÍA DE PROCEDIMIENTOS DE CITOPATOLOGÍA	VERSIÓN:
Sistema de Gestión de la Calidad		PÁGINA:	5 de 9

IV. BASE LEGAL

- Ley N° 26842/, Ley General de Salud y sus modificatorias.
- Ley N° 27444, Ley del Procedimiento Administrativo General
- Ley N° 27815, Ley del Código de ética de la Administración Pública.

V. CONSIDERACIONES GENERALES

a. Definiciones operativas

1. **Definición del procedimiento**

Son los métodos de preparación celular para su análisis en los diferentes tipos de microscopios con la finalidad de detectar anomalías morfológicas e las células examinadas que provienen de la descamación de superficies epiteliales, de líquidos corporales, por aspiración con aguja u otros métodos.

2. **Aspectos Epidemiológicos importantes**

No aplica

3. **Consentimiento Informado**

No aplica

b. Conceptos Básicos

❖ **Citopatología**

Es una rama de la patología que estudia y diagnostica las enfermedades al nivel celular. Una aplicación común de la citopatología es la prueba de Papanicolaou, utilizada como una herramienta de detección, para descubrir lesiones precancerosas de cuello uterino y prevenir el cáncer de cuello uterino. La citopatología también se utiliza comúnmente para investigar lesiones de la tiroides, enfermedades que afectan a cavidades estériles del cuerpo (peritoneal, pleural y cefalorraquídea), y una amplia gama de otros sitios del cuerpo. Se utiliza generalmente para ayudar en el diagnóstico del cáncer, pero también ayuda en el diagnóstico de ciertas enfermedades infecciosas y otras enfermedades inflamatorias. La citopatología se utiliza generalmente en muestras de células libres o fragmentos de tejido, en contraste con la histopatología, que estudia los tejidos enteros

❖ **Biopsia por aspiración con aguja fina (BAAF)**

Procedimiento diagnóstico que consiste en la extracción de muestra citopatológica mediante el uso de una aguja fina. Consiste en la remoción de una muestra celular de una masa sospechosa, usando una aguja fina, para fines diagnósticos. La biopsia por aspiración con

	SERVICIO DE ANATOMÍA PATOLÓGICA ÁREA DE CITOPATOLOGÍA		CÓDIGO: SAP-GCO	
	GUÍA DE PROCEDIMIENTOS DE CITOPATOLOGÍA		VERSIÓN:	01 2022
Sistema de Gestión de la Calidad		PÁGINA:	6 de 9	

aguja fina presenta la ventaja de ser simple, segura, rápida, económica, precisa, mínimamente invasiva y con complicaciones mínimas.

La BAAF se puede utilizar para realizar diagnóstico de lesiones tanto en tejidos superficiales como profundos, describiéndose en la literatura el uso de la misma en diversos sitios anatómicos (lesiones en ganglios linfáticos, extremidades, cabeza, cuello, abdomen, orbita, glándulas salivales, tórax, sistema nervioso central, piel, tiroides, entre otros)

❖ **Bloque celular**

La técnica del bloque celular es importante para poder revelar células tumorales en muestras que han sido reportadas como negativas para malignidad por los métodos citológicos convencionales, pues es una metodología que permite la utilización de la inmunohistoquímica.

❖ **Coloración de Papanicolaou**

Es un método de tinción policromática que consta de una tinción nuclear y un contraste citoplasmático, su ventaja es la buena definición del detalle nuclear evidenciando el patrón de cromatina, un aspecto transparente del citoplasma y la diferenciación celular, que permite apreciar grados de diferenciación celular y actividad metabólica. La coloración de Papanicolaou utiliza tres colorantes: la Hematoxilina que tiñe selectivamente los núcleos, el Orange G y la Eosina Alcohol 50.

❖ **Hematoxilina de Harris**

El componente activo es la hemateína que se obtiene de la oxidación (maduración) de la hematoxilina con óxido rojo o amarillo de mercurio. Una vez que se da la coloración toma un color rojo vinoso, tonalidad que toman los núcleos.

❖ **Orange G**

Colorante ácido. Tiñe el citoplasma que contiene queratina, gránulos, eosinófilos, hematíes. La queratina puede existir en las células benignas, pero frecuentemente es abundante en las células descamadas del carcinoma epidermoide.

❖ **EA36**

Compuesta por tres colorantes:

Eosina ácida: Es el colorante de fondo o contraste, en unión con el colorante nuclear da tono rosa al citoplasma. Colorea el citoplasma de células escamosas maduras, nucléolos y cilios.

Verde luz: Colorante ácido. tiñe las células que son metabólicamente activas, como: células parabasales, células intermedias, capa profunda, columnares, histiocitos, y



	SERVICIO DE ANATOMÍA PATOLÓGICA ÁREA DE CITOPATOLOGÍA	CÓDIGO: SAP-GCO	
		GUÍA DE PROCEDIMIENTOS DE CITOPATOLOGÍA	VERSIÓN:
Sistema de Gestión de la Calidad		PÁGINA:	7 de 9

leucocitos. La competencia entre la eosina y el light green en las células, es la base de la coloración diferencial del citoplasma.

Pardo Bismarck: No tiñe citoplasma, pero si mucinas.

c. Requerimientos Básicos

Equipos Biomédicos:

- Citocentrífuga
- Refrigeradora
- Cabina de Bioseguridad
- Microscopio óptico

Material Médico no Fungible:

- Canastillas de coloración
- Recipiente de vidrio con tapa para agua, colorantes, xilol y alcoholes.
- Coplin
- Embudo de vidrio o plástico.

Material Médico Fungible:

- Láminas portaobjetos
- Papel filtro
- Papel toalla
- Algodón
- Laminillas cubreobjetos.

Insumos y Reactivos a usar:

- Hematoxilina de Harris
- Orange G
- EA-36
- Carbonato de Litio
- Ácido Acético
- Alcohol de 70%
- Alcohol de 96%
- Alcohol Absoluto
- Xilol

	SERVICIO DE ANATOMÍA PATOLÓGICA ÁREA DE CITOPATOLOGÍA	CÓDIGO: SAP-GCO	
		GUÍA DE PROCEDIMIENTOS DE CITOPATOLOGÍA	VERSIÓN:
Sistema de Gestión de la Calidad		PÁGINA:	7 de 9

VI. CONSIDERACIONES ESPECÍFICAS

a) Descripción detallada del procedimiento

a.1) ESTUDIO CITOLÓGICO DE EXTENDIDOS CÉRVICO VAGINALES

FASE PRE ANALÍTICA

Esta fase inicia cuando un médico toma la muestra de citología cérvico vaginal para estudio en el servicio de Anatomía Patológica, recepción, identificación y concordancia de los mismos por parte del técnico en laboratorio.

❖ **A.1. Llenado de la solicitud de estudio:**

El médico responsable, deberá llenar correctamente la solicitud de pedido en el formato del Servicio de Anatomía Patológica.

❖ **A.2. Toma de muestra:**

Se extenderá la muestra en una lámina portaobjeto y será fijada en alcohol de 96% por lo menos 30 minutos.

❖ **A.3. Recepción en el servicio de anatomía patológica:**

El técnico de laboratorio que realiza la recepción de la muestra deberá:

- Verificar que la muestra corresponde a los datos de la Solicitud de estudio enviado.
- Verificar que las solicitudes estén correctamente llenadas y con letra legible.
- Verificar que la muestra este correctamente identificada.
- Codificar la muestra, asignándole un número correlativo.
- Registrar en el cuaderno y en el Software GHALENOS, SISIAP. Entregar al personal responsable para su procesamiento.

FASE ANALÍTICA

En esta fase se realiza el procedimiento de coloración.

❖ **B.1. Procesamiento técnico de la muestra:**

El personal responsable de la realización de la coloración debe:

- Recibir las láminas y órdenes correspondientes.
- Confrontar muestras citológicas y sus respectivas ordenes, verificando su correspondencia.
- Rotular las muestras con el código asignado.

	SERVICIO DE ANATOMÍA PATOLÓGICA ÁREA DE CITOPATOLOGÍA	CÓDIGO: SAP-GCO	
	GUÍA DE PROCEDIMIENTOS DE CITOPATOLOGÍA	VERSIÓN:	01 2022
Sistema de Gestión de la Calidad	PÁGINA:	9 de 21	

❖ B.3. Coloraciones

Coloración PAP:

La coloración de Papanicolaou es un método basado en la diferenciación de color de los componentes celulares, se aplica a los diversos tipos celulares para la tipificación celular y diagnóstico de cambios malignos. Los núcleos son coloreados con la hematoxilina de Harris (coloración básica), el citoplasma con un colorante de naturaleza alcohólica y policromática coloración de eosina (coloración ácida) y la queratina.

Protocolo de coloración PAP

Una vez fijado el extendido, se inicia el proceso sumergiendo en:

N°	Reactivo	Tiempo
01	Sumergir en Alcohol corriente al 96	5 min
02	Sumergir en Hematoxilina	5 min
03	Lavar con abundante agua de caño.	10 seg
04	Sumergir en solución de Ácido acético al 5% de 1 a 4 veces hasta que empiece a cambiar de color. Lavar con abundante agua de caño.	10 seg
05	Sumergir en Alcohol corriente al 96% - I	5 min
06	Sumergir en Alcohol corriente al 96% - II	5 min
07	Sumergir en Orange G por 2 minutos.	5 min
08	Sumergir en Alcohol corriente al 96% - I	5 min
09	Sumergir en Alcohol corriente al 96% - II	5 min
10	Sumergir en Solución EA-36	5 min
11	Deshidratar sucesivamente en	
	a) Alcohol corriente al 96%	5 min
	b) Alcohol corriente al 96%	5 min
	c) Alcohol absoluto	5 min
	d) Alcohol absoluto	5 min
12	Xilol	5 min
13	Xilol	5 min

	SERVICIO DE ANATOMÍA PATOLÓGICA ÁREA DE CITOPATOLOGÍA	CÓDIGO: SAP-GCO	
		GUÍA DE PROCEDIMIENTOS DE CITOPATOLOGÍA	VERSIÓN:
Sistema de Gestión de la Calidad		PÁGINA:	10 de 21

FASE POST ANALÍTICA

❖ **C.1. Ingreso de los resultados al Sistema informático**

Consiste en ingresar los diagnósticos definitivos al Sistema informático y finaliza con la emisión de los resultados correspondientes.

❖ **C.2. Archivo de láminas citológicas**

El archivo de láminas además de ser un recurso importante para la educación continuada, capacitación, docencia e investigación, debe ser realizado para control de calidad, revisiones intra o extra institucionales.

Estará a cargo del Técnico de laboratorio.

Ordenar de forma ascendente de acuerdo a la numeración consecutiva y anual, que permita su recuperación oportuna en caso de revisiones subsecuentes.

Las láminas se guardan por un periodo no menor de 10 años.



	SERVICIO DE ANATOMÍA PATOLÓGICA ÁREA DE CITOPATOLOGÍA		CÓDIGO: SAP-GCO	
	GUÍA DE PROCEDIMIENTOS DE CITOPATOLOGÍA		VERSIÓN:	01 2022
Sistema de Gestión de la Calidad		PÁGINA:	11 de 21	

a.2) ESTUDIO CITOLÓGICO DE LÍQUIDOS CORPORALES

FASE PRE ANALÍTICA

Esta fase inicia cuando un médico toma la muestra de líquidos corporales para estudio en el servicio de Anatomía Patológica, recepción, identificación y concordancia de los mismos por parte del técnico de laboratorio.

❖ **A.1. Llenado de la solicitud de estudio:**

El médico responsable, deberá llenar correctamente la solicitud de pedido en el formato del Servicio de Anatomía Patológica.

❖ **A.2. Toma de muestra:**

Serán remitidos en frascos correctamente rotulados, deben ser enviados inmediatamente al Servicio de Anatomía Patológica, si son obtenidas fuera del horario de atención, se conservarán en refrigeración (parte inferior de la puerta de la refrigeradora) y deben ser llevados apenas posible al Servicio de Anatomía Patológica.

❖ **A.3. Recepción en el servicio de anatomía patológica:**

El técnico de laboratorio que realiza la recepción de la muestra deberá:

- Verificar que la muestra corresponde a los datos de la Solicitud de estudio enviado.
- Verificar que las solicitudes estén correctamente llenadas y con letra legible.
- Verificar que la muestra este correctamente identificada.
- Codificar la muestra, asignándole un número correlativo.
- Registrar en el cuaderno y en el Software GHALNESOS, SISIAP. Entregar al personal responsable para su procesamiento.

FASE ANALÍTICA

En esta fase se realiza el procedimiento de coloración y formación de Block cell.

❖ **B.1. Procesamiento técnico de la muestra:**

El personal responsable de la realización de la coloración debe:

- Recibir la muestra de líquidos corporales y órdenes correspondientes.
- Confrontar muestras líquidos corporales y sus respectivas órdenes, verificando su correspondencia.
- Rotular las muestras con el código asignado.

	SERVICIO DE ANATOMÍA PATOLÓGICA ÁREA DE CITOPATOLOGÍA	CÓDIGO: SAP-GCO	
	GUÍA DE PROCEDIMIENTOS DE CITOPATOLOGÍA	VERSIÓN:	01
			2022
Sistema de Gestión de la Calidad	PÁGINA:	12 de 21	

❖ **B.2. Técnica de procesamiento de líquidos por método Cytospin (Citocentrífuga)**

Si las muestras son remitidas en medio líquido, deberán ser procesadas en la citocentrífuga (Cytospin) de acuerdo a las características de cada muestra, teniendo en consideración las indicaciones técnicas en el manual del equipo.

Tipo de muestra	Min	Rpm
Lavados	10	1000
Líquidos	10	800
Secreción de Glándula mamaria	10	1000
Pleura	1	800
BAAF Tiroides	10	1000
BAAF Tumores	5	500
Orina	10	1000
LCR	8	1000

Nota: Valores de Rpm y minutos obtenidos del Manual del equipo en uso en área de Citología: Cito centrífuga Cellspin, marca Tharmac, modelo Cellspin I.

Dependiendo del tipo de muestra, se las clasifica en coloración PAP o Hematoxilina-Eosina. Las muestras de LCR, Aspirados bronquiales, extendidos vaginales, deberán ser coloreadas con la coloración PAP y las muestras de improntas, secreciones, fluidos o tomadas por BAAF deberán ser coloreados con Hematoxilina – Eosina. Caso contrario se efectuará a petición del Médico Anatómo- Patólogo.

❖ **B.3. Block cell**

- Separar las muestras a la que se realizará el bloque celular.
- Colar la muestra, y colocar formol al 10% por un periodo de 24 horas.
- Colocar la muestra obtenida en una bandeja
- Proceder a colocar la muestra en papel filtro., envolverlo con ayuda de una pinza
- Colocar e paquetito formado en un cassette.
- Rotular el cassette para su posterior, procesamiento. (Proceso histológico)

	SERVICIO DE ANATOMÍA PATOLÓGICA ÁREA DE CITOPATOLOGÍA	CÓDIGO: SAP-GCO	
		GUÍA DE PROCEDIMIENTOS DE CITOPATOLOGÍA	VERSIÓN:
Sistema de Gestión de la Calidad		PÁGINA:	13 de 21

b.4. Coloraciones

Coloración PAP:

La coloración de Papanicolaou es un método basado en la diferenciación de color de los componentes celulares, se aplica a los diversos tipos celulares para la tipificación celular y diagnóstico de cambios malignos. Los núcleos son coloreados con la hematoxilina de Harris (coloración básica), el citoplasma con un colorante de naturaleza alcohólica y policromática coloración de eosina (coloración ácida) y la queratina.

Protocolo de coloración PAP

Una vez fijado el extendido, se inicia el proceso sumergiendo en:

N°	Reactivo	Tiempo
01	Sumergir en Alcohol corriente al 96	5 min
02	Sumergir en Hematoxilina	5 min
03	Lavar con abundante agua de caño.	10 seg
04	Sumergir en solución de Ácido acético al 5% de 1 a 4 veces hasta que empiece a cambiar de color. Lavar con abundante agua de caño.	10 seg
05	Sumergir en Alcohol corriente al 96% - I	5 min
06	Sumergir en Alcohol corriente al 96% - II	5 min
07	Sumergir en Orange G por 2 minutos.	5 min
08	Sumergir en Alcohol corriente al 96% - I	5 min
09	Sumergir en Alcohol corriente al 96% - II	5 min
10	Sumergir en Solución EA-36	5 min
11	Deshidratar sucesivamente en	
	a) Alcohol corriente al 96%	5 min
	b) Alcohol corriente al 96%	5 min
	c) Alcohol absoluto	5 min
	d) Alcohol absoluto	5 min
12	Xilol	5 min
13	Xilol	5 min

	SERVICIO DE ANATOMÍA PATOLÓGICA ÁREA DE CITOPATOLOGÍA	CÓDIGO: SAP-GCO	
		GUÍA DE PROCEDIMIENTOS DE CITOPATOLOGÍA	VERSIÓN:
Sistema de Gestión de la Calidad		PÁGINA:	14 de 21

Coloración Hematoxilina –Eosina

Protocolo de coloración H.E

N°	Reactivo	Tiempo
01	Sumergir en Xilol I	5 min
02	Sumergir en Xilol II	5 min
03	Sumergir en alcohol absoluto I	10 seg
04	Sumergir en alcohol absoluto II	10 seg
05	Sumergir en Alcohol corriente al 96% - I	5 min
06	Sumergir en Alcohol corriente al 70% - I	5 min
07	Lavar en agua corriente	5 min
08	Sumergir en la solución de hematoxilina de Harris	5 min
09	Lavar en agua corriente.	5 min
10	Sumergir en ácido acético al 5%.	5 min
11	Lavar inmediatamente con agua corriente	
12	Sumergir en la solución de Eosina	2 min
13	Deshidratar sucesivamente en:	
	a) Alcohol corriente al 96%	10 seg
	b) Alcohol corriente al 96%	10 seg
	c) Alcohol absoluto	10 seg
	d) Alcohol absoluto	10 seg

FASE POST ANALÍTICA

❖ C.1. Ingreso de los resultados al Sistema informático

Consiste en ingresar los diagnósticos definitivos al Sistema informático y finaliza con la emisión de los resultados correspondientes.

❖ C.2. Archivo de láminas citológicas

El archivo de láminas además de ser un recurso importante para la educación continuada, capacitación, docencia e investigación, debe ser realizado para control de calidad, revisiones intra o extra institucionales.

Estará a cargo del Técnico de laboratorio.

	SERVICIO DE ANATOMÍA PATOLÓGICA ÁREA DE CITOPATOLOGÍA		CÓDIGO: SAP-GCO	
	GUÍA DE PROCEDIMIENTOS DE CITOPATOLOGÍA		VERSIÓN:	01 2022
Sistema de Gestión de la Calidad		PÁGINA:	15 de 21	

Ordenar de forma ascendente de acuerdo a la numeración consecutiva y anual, que permita su recuperación oportuna en caso de revisiones subsecuentes.

Las láminas se guardan por un periodo no menor de 10 años.

❖ **C.3. Entrega de resultados**

El personal técnico está a cargo de la entrega de resultados.

VII. RECOMENDACIONES

Procedimiento técnicas opcionales

- Si las láminas están desecadas, rehidratarlas.
- Si la lámina presenta rotura, repararla.

Precauciones

- Usar batería de tinción exclusiva
- Cambiar periódicamente colorantes y alcoholes y cuando se detectan fallas en la coloración.
- Orange G y EA pierden poder más rápido que la hematoxilina: Cambiar estos colorantes semanalmente o cuando las células aparecen grises, nebulosas o sin colores nítidos.
- Rotular y mantener cerradas las cubetas.
- Filtrar (papel filtro) colorantes y los demás líquidos periódicamente antes de usar.
- Controlar diariamente los niveles de las soluciones (Xilol, Alcoholes, Hematoxilina, Orange G, EA-36) que cubran totalmente las láminas; que las láminas estén bien separadas unas de otras.
- Sumergir por lo menos tres veces en cada colorante para recambio completo (en forma suave)
- Escurrir completamente las cestillas entre una y otra cubeta para evitar la dilución de los colorantes y la alteración de los alcoholes.
- Ajustar y respetar tiempos de coloración, sobre todo Hematoxilina.
- Evitar que el chorro de agua al enjuagar las láminas, caiga directo sobre las mismas, para impedir el desprendimiento de células.
- Hematoxilina de Harris: Retirar diariamente la capa metálica superficial con papel absorbente o mediante filtración.
- Cuando se comienza el uso por primera vez de colorantes diferentes o nuevos es recomendable válida la técnica, usando láminas control.



	SERVICIO DE ANATOMÍA PATOLÓGICA ÁREA DE CITOPATOLOGÍA		CÓDIGO: SAP-GCO	
	GUÍA DE PROCEDIMIENTOS DE CITOPATOLOGÍA		VERSIÓN:	01 2022
Sistema de Gestión de la Calidad		PÁGINA:	16 de 21	

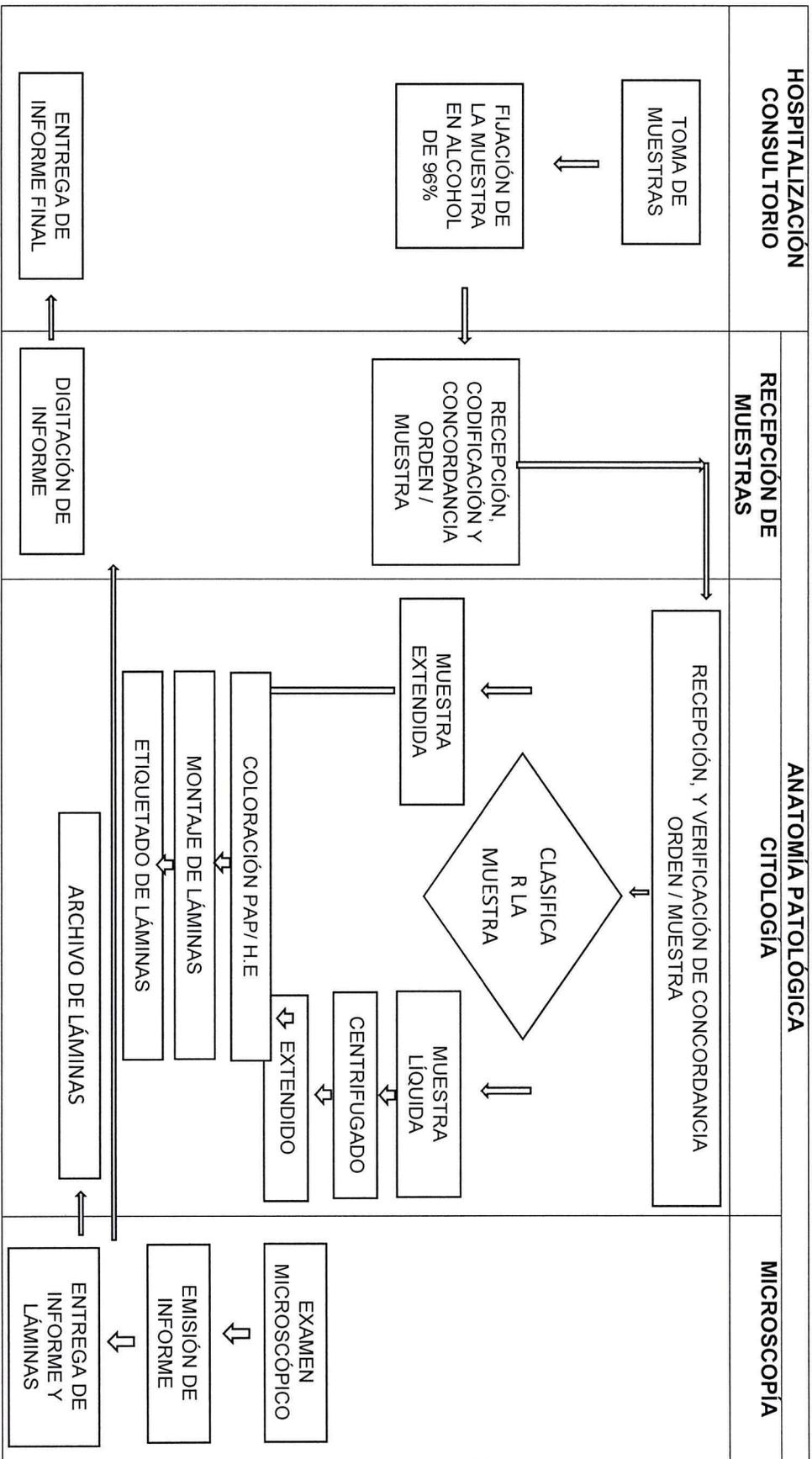
VIII. AUTORES

- Nombre del Ejecutor responsable: Blga. Gabriela L. Cáceres Oré
Tec. Lab. Giovanna L. Quispe Taipe



IX. ANEXOS

ANEXO 01: FLUJOGRAMA DEL ÁREA DE CITOPATOLOGÍA



	SERVICIO DE ANATOMÍA PATOLÓGICA ÁREA DE CITOPATOLOGÍA	CÓDIGO: SAP-GCO	
GUÍA DE PROCEDIMIENTOS DE CITOPATOLOGÍA	VERSIÓN:	01	2022
Sistema de Gestión de la Calidad	PÁGINA:	21 de 21	

X. BIBLIOGRAFÍA

1. [https://cdn.www.gob.pe/uploads/document/file/342326/Manual de procedimientos para diagn%C3%B3stico en citolog%C3%ADa vaginal20190716-19467zqavz0.pdf?v=1563295756](https://cdn.www.gob.pe/uploads/document/file/342326/Manual_de_procedimientos_para_diagn%C3%B3stico_en_citolog%C3%ADa_vaginal20190716-19467zqavz0.pdf?v=1563295756)
2. <file:///C:/Users/asistencialhra/Downloads/MANUAL ANATOMIA PAT.pdf>
- 3.

