



# Catalogue des analyses

Version en ligne et manuel de prélèvement complet disponibles sur :  
<https://www.pasteur-cayenne.fr/labo-services/biologie-medicale/lbmprescripteurs/>

## Coordonnées / Contacts

### Adresse

23 avenue Pasteur, BP 6010, 97300 Cayenne Cedex

Tel : 05.94.29.26.00

Fax : 05.94.30.99.16

### Horaires d'ouverture au public

Lundi - Vendredi : 7h00 à 14h00

<b>Laboratoire de la Tuberculose et des Mycobactéries (IPG-LBM)</b>	<b>Biologiste</b>	Dr Sophie Baron (sbaron@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.26.02
<b>Laboratoire de parasitologie (IPG-PAR)</b>	<b>Biologistes</b>	Mme Lise MUSSET (lmusset@pasteur-cayenne.fr) Mme Yassamine LAZREK (ylazrek@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.68.40 Tel : 05.94.29.26.12
<b>Laboratoire de virologie (IPG-VIR)</b>	<b>Biologistes</b>	Dr. Dominique ROUSSET (drousset@pasteur-cayenne.fr) Mr Antoine ENFISSI (aenfissi@pasteur-cayenne.fr) Mme Anne LAVERGNE (alavergne@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.26.09 Tel : 05.94.29.51.13 Tel : 05.94.29.58.01
<b>Laboratoire des Intéractions Virus-Hôtes (IPG-IVH)</b>	<b>Resp. Génotypage</b> <b>Resp. adjoint Génotypage</b>	Mme Anne LAVERGNE (alavergne@pasteur-cayenne.fr) Mme Edith DARCISSAC (edarcissac@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.58.01 Tel : 05.94.29.26.05

## Légende

<b>G</b>	Tube sec avec gel séparateur	<b>Cit</b>	Tube citraté
<b>A</b>	Tube sec sans gel séparateur avec activateur de coagulation	<b>S</b>	Tube sec sans gel séparateur et sans anticoagulants
<b>E</b>	Tube EDTA	<b>Flu</b>	Tube fluoré
<b>H</b>	Tube hépariné		

TA : Température Ambiante (15 - 25°C, soit pièce climatisée ou sacoche de transport avec pack réfrigérant)

TLJ : Tous Les Jours

Analyse*	Laboratoire exécutant	Prélèvement : 1er choix		Alternative(s)		Recommandations	Conditions de conservation et de transport (avant prétraitement/centrifugation)		Conditions de conservation avant examen (après prétraitement/centrifugation)		Phase analytique			Résultats (Jours ouvrés)
		Nature Echantillon	Tubes	Nature Echantillon	Tubes		Température	Délais	Température	Délais	Méthode d'analyse	Nom de l'appareil	Jour(s) d'exécution	Rendu (Maximum)
Arbovirose non Dengue non Chikunya : Tonate, Mayo, Fièvre jaune, .. (Sérologie IgM)	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	Remplir la fiche de renseignement A réaliser à partir du 5ème jour après le début des signes cliniques	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis -20 °C	2 jours > 2 jours	ELISA	tech. manuelle sur 2 jours	Lundi et Jeudi	J +5
Chikungunya (PCR)	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	Tube hépariné non conforme Remplir la fiche de renseignement. A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Chikungunya (sérologie IgM et IgG)	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	Remplir la fiche de renseignement A réaliser à partir du 5ème jour après le début des signes cliniques	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis -20 °C	2 jours > 2 jours	ELISA	tech. manuelle sur 2 jours	Lundi et Jeudi	J +5
Chimiosensibilité in vitro de Plasmodium falciparum (activité de surveillance à la résistance à 11 antipaludiques)	IPG-PAR	sang total	E -	-	-	tube correctement rempli	2 à 25 °C	< 7 jours	-	-	Istopique: Le Bras et al., 1983 Test de survie: Witkowski et al., 2013	Tech. manuelle	TLJ	Analyse globale annuelle de tendances
Dengue (PCR)	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	Tube hépariné non conforme Remplir la fiche de renseignement. A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Dengue (Sérologie IgM)	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	Remplir la fiche de renseignement A réaliser à partir du 5ème jour après le début des signes cliniques	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis -20 °C	2 jours > 2 jours	ELISA	tech. manuelle sur 2 jours	Lundi et Jeudi	J +5
Dengue (typage par PCR)	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	avec accord du CNR Tube hépariné non conforme. Remplir la fiche de renseignement. A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Génotypage des gènes de résistance (pfk13, pfcy1b, activité de surveillance des résistances aux artémisinines et atovaquone)	IPG-PAR	sang total	E -	goutte de sang sur papier buvard	-	tube correctement rempli	2 à 25 °C	< 7 jours	-	-	Ariey et al., 2014 Musset et al., 2006	Tech. manuelle	Par série	Analyse globale annuelle de tendances
Grippe : détection et typage virus influenza A/B (PCR)	IPG-VIR	écouvillon nasopharyngé	- -	prélèvement respiratoire autre (aspiration, LBA...)	-	avec accord du CNR Remplir la fiche de renseignement A réaliser dans les 4 jours suivant le début des signes cliniques	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 jours	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Hantavirus du nouveau monde (PCR)	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	avec accord du CNR Tube hépariné non conforme. Remplir la fiche de renseignement.	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Hantavirus du nouveau monde (sérologie)	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	avec accord du CNR Remplir la fiche de renseignement.	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis -20 °C	2 jours > 2 jours	ELISA	tech. manuelle sur 2 jours	selon activité	J +5
Mayaro virus (PCR)	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	avec accord du CNR Tube hépariné non conforme. Remplir la fiche de renseignement. A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6

Analyse*	Laboratoire exécutant	Prélèvement : 1er choix		Alternative(s)		Recommandations	Conditions de conservation et de transport (avant prétraitement/centrifugation)		Conditions de conservation avant examen (après prétraitement/centrifugation)		Phase analytique			Résultats (Jours ouvrés)	
		Nature Echantillon	Tubes	Nature Echantillon	Tubes		Température	Délais	Température	Délais	Méthode d'analyse	Nom de l'appareil	Jour(s) d'exécution	Rendu (Maximum)	
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LBM-MYPA	expectoration, tubage, LBA	-	-	-	-	Volume recommandé 5 ml	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2-8°C	jusqu'à validation du dossier	Examen direct (Coloration de Ziehl-Neelsen) / culture / Antibiogramme de 1ère ligne	Bactec MGIT	TLJ	J +2 / jusqu'à 3 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LBM-MYPA	urines	-	-	-	-	Urine de 1ère miction Volume recommandé 50 ml	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2-8°C	jusqu'à validation du dossier	Examen direct (Coloration de Ziehl-Neelsen) / culture / Antibiogramme de 1ère ligne	Bactec MGIT	TLJ	J +2 / jusqu'à 3 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LBM-MYPA	biopsies	-	-	-	-	pot stérile, compresse non conforme. Eau physiologique si petite taille	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2-8°C	jusqu'à validation du dossier	Examen direct (Coloration de Ziehl-Neelsen) / culture / Antibiogramme de 1ère ligne	Bactec MGIT	TLJ	J +2 / jusqu'à 3 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LBM-MYPA	liquide de ponction (Liquide pleural, LCR,...)	-	-	-	-	2 mL minimum	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2-8°C	jusqu'à validation du dossier	Examen direct (Coloration de Ziehl-Neelsen) / culture / Antibiogramme de 1ère ligne	Bactec MGIT	TLJ	J +2 / jusqu'à 3 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LBM-MYPA	frottis	-	-	-	-	-	TA	2 jours	-	-	Examen direct (Coloration de Ziehl-Neelsen)	RAL Stainer	TLJ	J +2
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LBM-MYPA	moelle	H	-	-	-	-	TA 2 à 8 °C	2 jours	2-8°C	jusqu'à validation du dossier	Examen direct (Coloration de Ziehl-Neelsen) / culture / Antibiogramme de 1ère ligne	Méthode manuelle	TLJ	J +2 / jusqu'à 3 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LBM-MYPA	sang total	E	-	-	H	Tube hépariné non conforme pour la PCR (uniquement culture)	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	-	-	PCR / Culture / Antibiogramme de 1ère ligne	examen sous-traité à CERBA	TLJ	J +2 / jusqu'à 3 mois
Mycobacterium leprae (Bacille de Hansen dépistage BH)	IPG-LBM-MYPA	écouvillon naso-pharyngé / suc dermique	-	-	-	-	-	TA	2 jours	-	-	Examen direct (Coloration de Ziehl-Neelsen)	RAL Stainer	TLJ	J +2
Oropouche virus (PCR)	IPG-VIR	sérum	G	A	plasma	E	avec accord du CNR Tube hépariné non conforme. Remplir la fiche de renseignement. A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
PCR diagnostique d'espèce de paludisme (espèces recherchées, Pf, Pv, Pm, Po et Pk, activité d'expertise)	IPG-PAR	sang total	E	-	goutte de sang sur papier buvard	-	tube correctement rempli	2 à 25 °C	dès que possible (max. 7 jours)	-	-	PCR temps réel adaptée de Shokoples SE et al., (2009) et de De Canale E et al. (2017)	Thermocycleur StepOne Plus AB	TLJ	J +5
SARS-CoV-2 (PCR)	IPG-VIR	écouvillon naso-pharyngé	-	-	prélèvement respiratoire autre (aspiration, LBA...)	-	avec accord du CNR Remplir la fiche de renseignement A réaliser dans les 4 jours suivant le début des signes cliniques	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 jours	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
VIH : génotype de résistance aux antirétroviraux : Anti-protéases, anti-retrotranscriptases, anti-intégrases (VIHG)	IPG-IVH	plasma pour virus circulant	E	-	-	-	Tube EDTA avec Gel (centrifugation et décantation rapide)	2 à 8 °C ou -80 °C	3 jours (pour 2 à 8 °C)	2 à 8°C (3 jours) ou -80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	EasyMag / Veriti et/ou SimpliAmp / externalisé	Jeudi	J +30
VIH : génotype de résistance aux antirétroviraux : Inhibiteurs de fusion (VIHF)	IPG-IVH	plasma pour virus circulant	E	-	-	-	Tube EDTA avec Gel (centrifugation et décantation rapide)	2 à 8 °C ou -80 °C	3 jours (pour 2 à 8 °C)	2 à 8°C (3 jours) ou -80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	EasyMag / Veriti et/ou SimpliAmp / externalisé	Jeudi	J +30

Analyse*	Laboratoire exécutant	Prélèvement : 1er choix		Alternative(s)		Recommandations	Conditions de conservation et de transport (avant prétraitement/centrifugation)		Conditions de conservation avant examen (après prétraitement/centrifugation)		Phase analytique			Résultats (Jours ouvrés)
		Nature Echantillon	Tubes	Nature Echantillon	Tubes		Température	Délais	Température	Délais	Méthode d'analyse	Nom de l'appareil	Jour(s) d'exécution	Rendu (Maximum)
<b>VIH : Tropisme du VIH1 par test GENOTYPIQUE (VIHT)</b>	<b>IPG-IVH</b>	plasma pour virus circulant	E -	-	-	Tube EDTA avec Gel (centrifugation et décantation rapide)	2 à 8 °C ou - 80 °C	3 jours (pour 2 à 8 °C)	2 à 8°C (3 jours) ou - 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	EasyMag / Veriti et/ou SimpliAmp / externalisé	Jeudi	<b>J +30</b>
<b>VIH : génotype de résistance aux antirétroviraux : Anti-protéases, anti-retrotranscriptases, anti-intégrases (VIHG)</b>	<b>IPG-IVH</b>	Sang total pour ADN proviral	E -	-	-	2 tubes EDTA sans Gel	2 à 8 °C	3 jours	- 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	EasyMag / Veriti et/ou SimpliAmp / externalisé	Jeudi	<b>J +30</b>
<b>VIH : génotype de résistance aux antirétroviraux : Inhibiteurs de fusion (VIHF)</b>	<b>IPG-IVH</b>	Sang total pour ADN proviral	E -	-	-	2 tubes EDTA sans Gel	2 à 8 °C	3 jours	- 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	EasyMag / Veriti et/ou SimpliAmp / externalisé	Jeudi	<b>J +30</b>
<b>VIH : Tropisme du VIH1 par test GENOTYPIQUE (VIHT)</b>	<b>IPG-IVH</b>	Sang total pour ADN proviral	E -	-	-	2 tubes EDTA sans Gel	2 à 8 °C	3 jours	- 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	EasyMag / Veriti et/ou SimpliAmp / externalisé	Jeudi	<b>J +30</b>
<b>VRS : détection et typage Virus Respiratoire Syncytial (A/B) par PCR</b>	<b>IPG-VIR</b>	écouvillon nasopharyngé	-	-	prélèvement respiratoire autre (aspiration, LBA...)	avec accord du CNR Remplir la fiche de renseignement A réaliser dans les 4 jours suivant le début des signes cliniques	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 jours	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	<b>J +6</b>
<b>Zika (PCR)</b>	<b>IPG-VIR</b>	sérum	G A	plasma	E	Tube hépariné non conforme Remplir la fiche de renseignement A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	<b>J +6</b>
<b>Zika dans les urines (PCR)</b>	<b>IPG-VIR</b>	urines	-	-	-	Remplir la fiche de renseignement A réaliser dans les 10 jours suivant le début des signes cliniques.	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	<b>J +6</b>
<b>Zika (sérologie IgM et IgG)</b>	<b>IPG-VIR</b>	sérum	G A	plasma	E	Remplir la fiche de renseignement. A réaliser à partir du 5ème jour après le début des signes cliniques.	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis -20 °C	2 jours > 2 jours	ELISA	tech. manuelle sur 2 jours	Lundi et Jeudi	<b>J +5</b>

\* Libellé d'analyse et code laboratoire, mention pour les analyses hors nomenclature non remboursables.