



# Catalogue des analyses

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

## Coordonnées / Contacts

### Adresse

23 avenue Pasteur, BP 6010, 97300 Cayenne Cedex

Tel : 05.94.29.26.00

### Horaires d'ouverture au public

Accueil : Lundi - Vendredi : 7h00 à 14h00

<b>Laboratoire de la Tuberculose et des Mycobactéries</b> (IPG-LTM)	<b>Biologiste</b>	Dr Valérie LALANDE	<a href="mailto:valerie.lalande@pasteur.fr">valerie.lalande@pasteur.fr</a>	Tel : 05.94.29.26.02
			<a href="mailto:ltm@pasteur-cayenne.fr">ltm@pasteur-cayenne.fr</a>	
<b>Laboratoire de parasitologie</b> (IPG-PAR)	<b>Biologiste</b>	Mme Lise MUSSET	<a href="mailto:lise.musset@pasteur.fr">lise.musset@pasteur.fr</a>	Tel : 05.94.29.68.40
	<b>Resp. adjoint</b>	Mme Yassamine LAZREK	<a href="mailto:ylazrek@pasteur-cayenne.fr">ylazrek@pasteur-cayenne.fr</a>	Tel : 05.94.29.26.12
<b>Laboratoire de virologie</b> (IPG-VIR)	<b>Biologistes</b>	Dr Dominique ROUSSET	<a href="mailto:dominique.rousset@pasteur.fr">dominique.rousset@pasteur.fr</a>	Tel : 05.94.29.26.09
	<b>Resp. adjoint</b>	Mr Antoine ENFISSI	<a href="mailto:antoine.enfissi@pasteur.fr">antoine.enfissi@pasteur.fr</a>	Tel : 05.94.29.51.13
	<b>Resp. adjoint</b>	Mme Anne LAVERGNE	<a href="mailto:anne.lavergne@pasteur.fr">anne.lavergne@pasteur.fr</a>	Tel : 05.94.29.58.01
<b>Laboratoire des Intéractions Virus-Hôtes</b> (IPG-IVH)	<b>Resp. Génotypage</b>	Mme Anne LAVERGNE	<a href="mailto:anne.lavergne@pasteur.fr">anne.lavergne@pasteur.fr</a>	Tel : 05.94.29.58.01
	<b>Resp. adj. Génotypage</b>	Mme Edith DARCISSAC	<a href="mailto:edarcissac@pasteur-cayenne.fr">edarcissac@pasteur-cayenne.fr</a>	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>H</b>	Tube hépariné
<b>E</b>	Tube EDTA	<b>T/P</b>	Tube vissé conique stérile ou pot vissé stérile

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

TLJO : Tous Les Jours Ouvrables

Analyses*	Laboratoire exécutant	Prélèvement : 1er choix		Alternative(s)		Recommandations Fiches de renseignements disponibles sur le site internet <a href="https://www.pasteur-cayenne.fr/">https://www.pasteur-cayenne.fr/</a>	Conditions de conservation et de transport (avant prétraitement/centrifugation)		Conditions de conservation avant examen (après prétraitement/centrifugation)		Phase analytique			Résultats (Jours ouvrés à partir de la date de réception des échantillons)
		Nature Echantillon	Tubes	Nature Echantillon	Tubes		Température	Délais	Température	Délais	Méthode d'analyse	Nom de l'appareil	Jour(s) d'exécution	Retour (Maximun)
Arbovirose non Dengue non Chikungunya : Tonate, Mayaro, 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	Remplir la fiche de renseignement. A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques. <b>Tube hépariné non conforme</b>	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 <i>in vitro</i> de <i>Plasmodium falciparum</i> (activité de surveillance à la résistance à 11 antipaludiques)	IPG-PAR	sang total	E -	-	-	Tube correctement rempli	2 à 25 °C	< 7 jours	-	-	Isotopique: Le Bras et al., 1983 Test de survie: Witkowski et al., 2013	Tech. manuelle	TLJO	Analyse globale annuelle de tendances
Dengue (PCR)	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	Remplir la fiche de renseignement. A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques. <b>Tube hépariné non conforme</b>	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. Remplir la fiche de renseignement. A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques. <b>Tube hépariné non conforme</b>	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 ( <i>pfk13</i> , <i>pfcytb</i> , 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 Remplir la fiche de renseignement. <b>Tube hépariné non conforme.</b>	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. Remplir la fiche de renseignement. A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques. <b>Tube hépariné non conforme</b>	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

Analyses*	Laboratoire exécutant	Prélèvement : 1er choix		Alternative(s)		Recommandations Fiches de renseignements disponibles sur le site internet <a href="https://www.pasteur-cayenne.fr/">https://www.pasteur-cayenne.fr/</a>	Conditions de conservation et de transport (avant prétraitement/centrifugation)		Conditions de conservation avant examen (après prétraitement/centrifugation)		Phase analytique			Résultats (Jours ouvrés à partir de la date de réception des échantillons)
		Nature Echantillon	Tubes	Nature Echantillon	Tubes		Température	Délais	Température	Délais	Méthode d'analyse	Nom de l'appareil	Jour(s) d'exécution	Revenu (Maximum)
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LTM	Expectoration, Tubage, Aspiration bronchique, LBA	T	-	-	Utilisation de contenant vissable Volume minimum recommandé 2- 5 mL expectoration non salivaire	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2-8°C	jusqu'à clôture du dossier	Examen microscopique (Coloration de Ziehl-Neelsen à froid) / culture / Antibiogramme de 1ère ligne / Détection moléculaire de gènes de résistance ATB 1ère ligne et fluoroquinolones sur échantillon BAAR ++/+++ ou culture	Bactec MGIT	TLJO	J + 2 Microscopie/ Culture jusqu'à 2 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LTM	Urines	P	-	-	Restriction hydrique la veille au soir recueil des Urines de la 1ère miction du matin Volume recommandé 20- 50 mL A répéter 3 jours de suite si possible Juste prescription : <b>Leucocyturie aseptique</b>	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2-8°C	jusqu'à clôture du dossier	Examen microscopique (Coloration de Ziehl-Neelsen à froid) / culture / Antibiogramme de 1ère ligne / Détection moléculaire de gènes de résistance ATB 1ère ligne et fluoroquinolones sur culture	Bactec MGIT	Vendredi	Vendredi Microscopie/ Culture jusqu'à 2 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LTM	Biopsies et pus	T	-	-	Pot stérile, 1 à 2 biopsies (taille supérieure à 5 mm). Si petite taille ajout d'Eau physiologie stérile. <b>biopsie incluse dans une compresse et écouvillon non conforme.</b> <b>Préciser impérativement la localisation anatomique</b>	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2-8°C	jusqu'à clôture du dossier		Bactec MGIT	TLJO	J + 2 Microscopie/ Culture jusqu'à 2 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LTM	Liquide de ponction de séreuse	T	-	-	(L. pleural, Ascite,articulaire,...) minimum 5 mL , idéalement 20 mL	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2-8°C	jusqu'à clôture du dossier		Bactec MGIT	TLJO	J + 2 Microscopie/ Culture jusqu'à 2 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LTM	Liquide CérébroSpinal (LCS-LCR)	T	-	-	minimum 2 mL idéalement 6 mL	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2-8°C	jusqu'à clôture du dossier		Bactec MGIT	TLJO	J + 2 Microscopie/ Culture jusqu'à 2 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LTM	Moëlle	H	-	Cit	adresser également 2-4 Frottis sur lame Juste prescription : <b>pancytopénie, patient immunodéprimé ou Tuberculose miliaire</b>	TA 2 à 8 °C	2 jours	2-8°C	jusqu'à clôture du dossier		Méthode manuelle	TLJO	J + 2 Microscopie/ Culture jusqu'à 2 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LTM	sang hémoculture	H	-	-	Tube hépariné uniquement culture Juste prescription : <b>patient immunodéprimé ou Tub miliaire</b>	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	-	-	Culture / Antibiogramme de 1ère ligne	<u>examen sous-traité à CERBA</u>	TLJO	J + 2 Microscopie/ Culture jusqu'à 2 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LTM	sang ou moëlle	E	-	-	Tube EDTA pour la PCR (intérêt limité) Juste prescription : <b>patient immunodéprimé ou Tub miliaire</b>	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	-	-	PCR	<u>examen sous-traité à CERBA</u>	TLJO	J + 2 Microscopie/ Culture jusqu'à 2 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LTM	selles	P	-	-	quantité minimum 1 noix. Juste prescription : <b>infection digestive focale</b>	2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2-8°C	jusqu'à clôture du dossier	Examen microscopique (Coloration de Ziehl-Neelsen à froid) / culture / Antibiogramme de 1ère ligne	Bactec MGIT	TLJO	J + 2 Microscopie/ Culture jusqu'à 2 mois
Mycobacterium leprae (Bacille de Hansen dépistage BH)	IPG-LTM	frottis nasal par curetage / suc dermique	-	-	-	-	TA	2 jours	-	-	Examen microscopique (Coloration de Ziehl-Neelsen à froid)	RAL Stainer	TLJO	J + 2

Analyses*	Laboratoire exécutant	Prélèvement : 1er choix		Alternative(s)		Recommandations Fiches de renseignements disponibles sur le site internet <a href="https://www.pasteur-cayenne.fr/">https://www.pasteur-cayenne.fr/</a>	Conditions de conservation et de transport (avant prétraitement/centrifugation)		Conditions de conservation avant examen (après prétraitement/centrifugation)		Phase analytique			Résultats (Jours ouvrés à partir de la date de réception des échantillons)
		Nature Echantillon	Tubes	Nature Echantillon	Tubes		Température	Délais	Température	Délais	Méthode d'analyse	Nom de l'appareil	Jour(s) d'exécution	Retour (Maximun)
Oropouche virus (PCR)	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	<b>Avec accord du CNR</b> Remplir la fiche de renseignement. A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques. <b>Tube hépariné non conforme.</b>	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>
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	TLJO	<b>J +5</b>
SARS-CoV-2 (PCR)	IPG-VIR	écouvillon nasopharyngé	- -	respiratoire autre (aspiration, LBA...)	-	<b>Avec accord du CNR</b> 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>
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	E-MAG / Veriti et/ou SimpliAmp / externalisé	Jeudi	<b>J +30</b>
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	E-MAG / Veriti et/ou SimpliAmp / externalisé	Jeudi	<b>J +30</b>
VIH : Tropisme du VIH1 par test GENOTYPIQUE (VIHT)	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	E-MAG / Veriti et/ou SimpliAmp / externalisé	Jeudi	<b>J +30</b>
VIH : génotype de résistance aux antirétroviraux : Anti-protéases, anti-retrotranscriptases, anti-intégrases (VIHG)	IPG-IVH	Sang total pour ADN proviral	E -	-	-	<u>2 tubes</u> EDTA sans Gel	2 à 8 °C	3 jours	≤ - 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	E-MAG / Veriti et/ou SimpliAmp / externalisé	Jeudi	<b>J +30</b>
VIH : génotype de résistance aux antirétroviraux : Inhibiteurs de fusion (VIHF)	IPG-IVH	Sang total pour ADN proviral	E -	-	-	<u>2 tubes</u> EDTA sans Gel	2 à 8 °C	3 jours	≤ - 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	E-MAG / Veriti et/ou SimpliAmp / externalisé	Jeudi	<b>J +30</b>
VIH : Tropisme du VIH1 par test GENOTYPIQUE (VIHT)	IPG-IVH	Sang total pour ADN proviral	E -	-	-	2 tubes EDTA sans Gel	2 à 8 °C	3 jours	≤ - 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	E-MAG / Veriti et/ou SimpliAmp / externalisé	Jeudi	<b>J +30</b>
VRS : détection et typage Virus Respiratoire Syncytial (A/B) par PCR	IPG-VIR	écouvillon nasopharyngé	- -	respiratoire autre (aspiration, LBA...)	-	<b>Avec accord du CNR</b> 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>
Zika (PCR)	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	<b>Remplir la fiche de renseignement.</b> A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques. <b>Tube hépariné non conforme</b>	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>
Zika dans les urines (PCR)	IPG-VIR	urines	- -	-	-	<b>Remplir la fiche de renseignement</b> 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>

Analyses*	Laboratoire exécutant	Prélèvement : 1er choix		Alternative(s)		Recommandations Fiches de renseignements disponibles sur le site internet <a href="https://www.pasteur-cayenne.fr/">https://www.pasteur-cayenne.fr/</a>	Conditions de conservation et de transport (avant prétraitement/centrifugation)		Conditions de conservation avant examen (après prétraitement/centrifugation)		Phase analytique			Résultats (Jours ouvrés à partir de la date de réception des échantillons)
		Nature Echantillon	Tubes	Nature Echantillon	Tubes		Température	Délais	Température	Délais	Méthode d'analyse	Nom de l'appareil	Jour(s) d'exécution	Rendu (Maximun)
Zika (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

\* Libellé d'analyse et code laboratoire