



Catalogue des analyses

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

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 17h00

Vos correspondants

Laboratoire de Biologie Médicale (IPG-LBM)	Cellule Accueil Biologiste Surveillante	Mme Marmarah LERY (mlery@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.26.11
		Dr Magali DODEMONT (mdodemont@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.58.07
		Mme Elisabeth CHAN (echan@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.26.16
Laboratoire de parasitologie (IPG-PAR)	Biologistes	Mme Lise MUSSET (lmusset@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.68.40
		Mme Yassamine LAZREK (ylazrek@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.26.12
Laboratoire de virologie (IPG-VIR)	Biologistes	Dr. Dominique ROUSSET (drousset@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.26.09
		Mr Antoine ENFISSI (aenfissi@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.51.13
		Mme Anne LAVERGNE (alavergne@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.58.01
Laboratoire des Interactions Virus-Hôtes (IPG-IVH)	Resp. Génotypage Resp. adjoint Génotypage	Mme Anne LAVERGNE (alavergne@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.58.01
		Mme Edith DARCISSAC (edarcissac@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.26.05

Légende

G	Tube sec avec gel séparateur	Cit	Tube citraté
A	Tube sec sans gel séparateur avec activateur de coagulation	S	Tube sec sans gel séparateur et sans anticoagulants
E	Tube EDTA	Flu	Tube fluoré

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 ouverts)
		Nature Echantillon	Tubes	Nature Echantillon	Tubes		Température	Délais	Température	Délais	Méthode d'analyse	Nom de l'appareil	Jour(s) d'exécution	Rendu (Maximum)
Arbovirose IgM non Dengue non Chikungunya (sérologie ESL, Tonate, Mavaro : ARB3)	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	1 jour	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 jours	ELISA	tech. manuelle sur 2 jours	Lundi et Jeudi	J +5
Bacille de Hansen dépistage (BH)	IPG-LBM-MYPA	écouvillon naso pharyngé / suc dermique	- -	- -	- -	-	TA	2 jours	-	-	Coloration de Ziehl-Neelsen	tech. manuelle	TLJ	J +2
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	< 1 jour centrifugation et décantation rapide	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours < 21 jours	PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Chikungunya (sérologie IgM et IgG : SCHK)	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	1 jour	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 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	-	-	Istologique: 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	< 1 jour centrifugation et décantation rapide	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours < 21 jours	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 3ème jour après le début des signes cliniques avec accord du CNR	TA	1 jour	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 jours	ELISA	tech. manuelle sur 2 jours	Lundi et Jeudi	J +5
Dengue (typage par PCR : PCRD)	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	< 1 jour centrifugation et décantation rapide	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours < 21 jours	PCR en temps réel	LC480	selon activité	N/A
Génotypage des gènes de résistance (pfk13, pfcytb, 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 influenzae (A et B) par PCR (PCRG)	IPG-VIR	écouvillon naso pharyngé	- -	prélèvement respiratoire autre	- -	avec accord du CNR. Remplir la fiche de renseignement A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 jours	-	-	PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Hantavirus (PCR : HANT) du nouveau monde	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	avec accord du CNR. Tube hépariné non conforme	TA	< 1 jour centrifugation et décantation rapide	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 7 jours	PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Hantavirus (sérologie : HANT) du nouveau monde	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	avec accord du CNR	TA	1 jour	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 jours	ELISA	tech. manuelle sur 2 jours	selon activité	J +5
Mayaro virus (PCRA)	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	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 jours	-	-	PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LBM-MYPA	expectoration, tubage, biopsie, urines, liquide	- -	- -	- -	-	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	-	-	Examen direct (Coloration de Ziehl-Neelsen) / culture / Antibiogramme de 1ère ligne	Bactec MGIT	TLJ	J +1 / jusqu'à 3 mois
Oropouche virus (PCRA)	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	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 jours	-	-	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

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)	
SARS-CoV-2 (PCR : PCOR)	IPG-VIR	écouvillon naso pharyngé	-	-	prélèvement respiratoire autre (aspiration)	-	Remplir la fiche de renseignement	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 jours	-	-	PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +2
VIH : génotype de résistance aux antirétroviraux : Anti-intégrases (VIHI)	IPG-IVH	plasma	E	-	-	-	Tube EDTA avec Gel (centrifugation et décantation rapide)	2 à 8 °C ou - 80 °C	3 jours (pour 2 à 8 °C)	- 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	EasyMag / Veriti / externalisé	Mercredi (ou Jeudi)	J +30
VIH : génotype de résistance aux antirétroviraux : Anti-protéases, anti-retrotranscriptases (VIHG)	IPG-IVH	plasma	E	-	-	-	Tube EDTA avec Gel (centrifugation et décantation rapide)	2 à 8 °C ou - 80 °C	3 jours (pour 2 à 8 °C)	- 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	EasyMag / Veriti / externalisé	Mercredi (ou Jeudi)	J +30
VIH : génotype de résistance aux antirétroviraux : Inhibiteurs de fusion (VIHF)	IPG-IVH	plasma	E	-	-	-	Tube EDTA avec Gel (centrifugation et décantation rapide)	2 à 8 °C ou - 80 °C	3 jours (pour 2 à 8 °C)	- 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	EasyMag / Veriti / externalisé	Mercredi (ou Jeudi)	J +30
VIH : Tropisme du VIH1 par test GENOTYPIQUE (VIHT)	IPG-IVH	plasma	E	-	-	-	Tube EDTA avec Gel (centrifugation et décantation rapide)	2 à 8 °C ou - 80 °C	3 jours (pour 2 à 8 °C)	- 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	EasyMag / Veriti / externalisé	Mercredi (ou Jeudi)	J +30
Zika (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	< 1 jour centrifugation et décantation rapide	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours < 21 jours	PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Zika (PCR : PCZU)	IPG-VIR	urines	-	-	-	-	Remplir la fiche de renseignement A réaliser dans les 10 jours suivant le début des signes cliniques.	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours < 21 jours	-	-	PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Zika (sérologie IgM et IgG : SZIK)	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	1 jour	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 jours	ELISA	tech. manuelle sur 2 jours	Lundi et Jeudi	J +5

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