

#### 2ème Réunion du GT:

Mercredi 12/11, 17h30-19h30,

#### **Animateurs:**

Sabine Caré et Evelyne Toussaint

### Objectifs:

- Échanger sur les techniques d'imagerie Inventaire des méthodes (potentiel des méthodes, complémentarités)
- Discuter des verrous scientifiques et techniques pour le bois (limites des méthodes, procédures, astuces)
- **Définir des actions futures** communes à mener (essais, partages ressources, ...)

#### Bilan 1ère réunion :

- **Echanges** sur les objectifs et les attentes
- Site Web GT Bois et imagerie :
  - \* CR réunion,
  - \* Inventaire des techniques d'imagerie (>> 22 Laboratoires répertoriés),
  - \* Ressources
- → MAJ Corinne Martin (Merci!)



## Programme de la réunion et objectifs

- -1. **Introduction** et **Synthèse** des méthodes répertoriées : type, champs d'application, questions scientifiques, laboratoires
- 2. **Présentations** ou **Interventions** de Navier, PIAF, Institut P', Institut Pascal, CEPAM, Cran, cité de la musique, CIRAD....
  - → Exemples d'études, identification des besoins
  - → Difficultés (matériau, méthode de mesures et d'observation)
  - → Astuces
- 3. Discussion générale autour d'actions communes à mettre en place
  - → Définir des verrous propres aux mesures et aux interprétations
  - → Définir des modes de fonctionnement pour les actions à mettre en place (par type de techniques ou par croisement de techniques?)
  - → Espace « privé » sur site Web? Adresse mail ou liste de diffusion?



### Site Web GT Bois et Imagerie : Techniques

- Méthodes non destructives de caractérisation : Rayons X, RMN, méthodes acoustiques et mécaniques

9 laboratoires

Tomographie X (avec ou sans dispositifs in situ, résolution variable), IRM/RMN Plateforme multi techniques, Tomographie acoustique ou ultrasonore, Lidar terrestre (laser).

- Techniques de microscopie : microscopes optique, électronique et à sonde locale

13 laboratoires (Anatomie, dendrochronologie, macrostructure)

Binoculaire, MO, Microscopie à épifluorescence, microscope confocal,

AFM, MEB, MET

Préparation (microtome)

- Imagerie mécanique : Mesures de champs

8 laboratoires

Corrélation d'images numériques (CIN 2D, 2.5D, 3D), Méthode de la grille, Suivi de marqueur

Logiciels commerciaux ou « maison », Développeur/Utilisateur



#### Site Web GT Bois et Imagerie : Ressources

#### - Bibliographie

- Thèses GDR bois (Nom 2 mots clefs + technique imagerie lien web année)
- Littérature grise, bases de données, ..... (Données sur le bois –Wood Handbook, Xylothèques France / Etranger-, Art et Histoire)
- •Techniques (Tomographie à Rayons X +synchrotron, Imagerie à Résonance Magnétique, Techniques de microscopie + techniques de préparation)
- •Traitement images (Mesures de champs, Logiciels de visualisation et de traitement images 2D-3D, logiciels « dendro »)

#### - Groupes de travail, Journées techniques, autres GDR

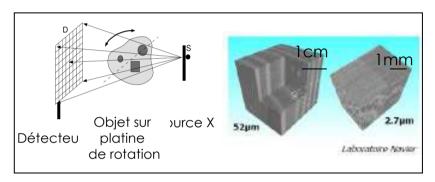
- GDR2519 « Mesures de champs et identification en mécanique des solides »
- GDR 3542 3MF (Mécanique multi-échelles des milieux fibreux)
- 1ères Journées techniques « d'Imagerie du Génie Civil » Clermont-Ferrand, 19-21 Mars 2014

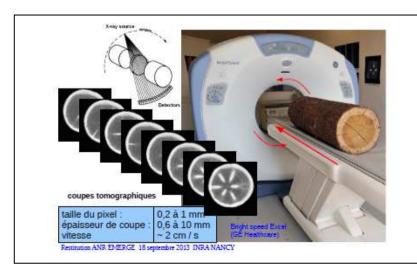
#### - Projets inter-laboratoires

- COST Action FP1302 Woodmusik (Wooden Musical Instrument Conservation & knowledge) (2014-2017)
- ANR ClaMeB (2012-2015, Février 2012-48 mois)
- Plateforme Xylosciences LERFoB



### Méthodes non destructives : (1) Rayons X





- **9 laboratoires**: Navier, Xylosciences, PIAF, LGPM, Placamat, Institut P', I2M, Cran, C2RMF
- Imagerie X : Scanner X, Tomo X 3D + 2D
   Tomo X: Résolution ~ 0.25μm → ~ 250μm
   corrélée au champ d'observation
   → 3 étapes : Acquisition Reconstruction –
   Visualisation : traitement et analyse d'images
  - + Synchrotron (LGPM, LMGC, Navier)
- Dispositif de sollicitation (mécanique, HR) →
   Voir mesure de champs DIC 3D
- **Questions**: Logiciels, Sensibilité de la méthode (humidité si HR<100%), temps acquisition, .... Interprétation des mesures!



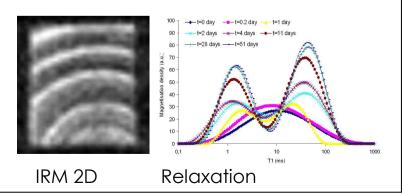
### Méthodes non destructives : (2) RMN, méthodes acoustiques

Navier: IRM bas champs et RMN (sonde proton)

**2 techniques** (taille échant. dm→cm)

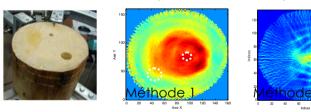
- Imagerie: résolution 0.5 1mm
   Images 2-3D (temps acquisition long)
   Profil étude dynamique
- **Spectre de relaxation** (1D et 2D)

**Questions**: séquences % eau liée/eau libre Résolution, temps acquisition

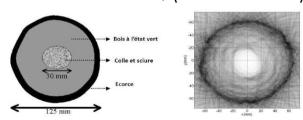


CIRAD, Persyst: méthodes acoustiques

Imagerie ultrasonore en transmission, Billon (D ~15 cm) percé de trous de 1 cm et 2 cm, f= 55 kHz, (résolution cm)



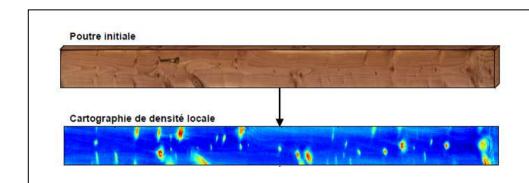
Imagerie ultrasonore en rétrodiffusion Fréquence de 500 kHz, (résolution cm)



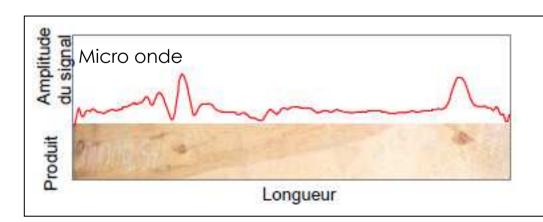
**Questions**: méthodes de traitement du signal et d'inversion, orthotropie, capteurs



## Méthodes non destructives : (3) Plateforme multi techniques



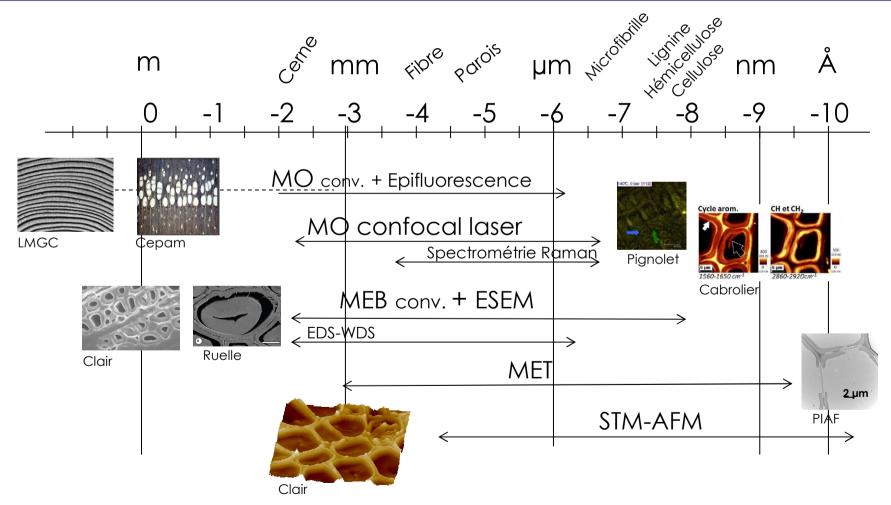
CombiScan (LaboMab)
 Singularité (optique), densité (RX),
 pente de fil (laser) - poutre
 → Classement mécanique du bois



Plateforme Tracilogis (Cran)
 Vision, ultrason, micro onde – poutre
 → Aide à la décision (singularité)



## Techniques de microscopie : (1) techniques et échelles accessibles



3èmes Journées scientifiques GDR 3544 Bois, Nancy, 12-14 novembre 2014



### Techniques de microscopie (2)

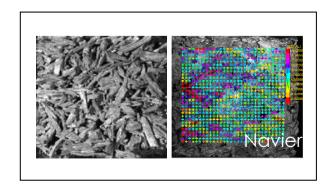
#### - 14 laboratoires :

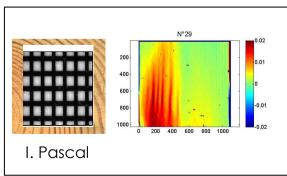
- MO (+épifluorescence): LaMCos, Arc'Antique, LMGC, PIAF, LGPM, CBAE,
   ESB, Cité de la musique, Cirad, EcoFog, Xylosciences, (Navier)
- Microscopie Confocale: Cirad, EcoFog, LGPM
- MEB: CIMAP, Arc'Antique, LGPM, ESB
- MET : CIMAP, PIAF
- AFM: LMGC
  - → Imagerie « Structure »: reconnaissance essences, caractérisation structure + composition chimique (MO+ Epifluorescence, Confocale, MEB, MET, AFM)
  - → Imagerie « Mécanique » : propriétés mécaniques (AFM indentation), comportement mécanique (MO/MEB – dispositif mécanique, CIN)
- Questions : Méthodes de préparation? Traitement images ?

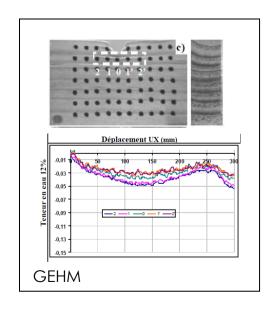


### Imagerie mécanique : Mesures de champs

- 8 laboratoires: Navier, I. Pascal, CIMAP, LamCos, LMGC, GEMH, I2M, Institut P'
- (tous) Corrélation d'images numériques (CIN 2D, 3D, 2.5 D)
   → Logiciels commerciaux (VIC) ou « maison » (CMV-Navier, Correla-Institut P')
- (I. Pascal) Méthode de la grille
- (GEHM, LMGC, Institut P') Suivi de marqueur
- **Questions** : Taille champs de mesure vs résolution/précision, Effet du marquage (mouchetis/grille), Lien teneur en eau ?







Laboratoire	TomoX+autres	Microscopie	Mesures de champs	Applications / Disciplines
Navier	TomoX, RMN	(MO, MEB)	CIN 2D, 3D	Mécanique
Xylosciences	TomoX, scanner	МО	-	Mécanique, Ecologie
PIAF	TomoX	MO, Fluorescence, MET	-	Mécanique, hydraulique, biologie
LGPM	Rayons X 2D	MO + épifluorescence, confocale, MEB	-	Mécanique, Ingénierie
Placamat	TomoX	-	-	Mécanique
Institut P'	TomoX	-	CIN 2D, 2.5D, 3D, marqueur	Mécanique
I2M	TomoX	-	CIN 2.5	Mécanique
CRAN	TomoX +tracilogis	-	-	Ingénierie
LaboMAP	Combiscan	-	-	Mécanique
CIRAD	Acoust. +ultrason	MO + épifluorescence, confocal	-	Mécanique
C2RMF	Rayons X + autres	-	-	Conservation
LamCos	-	МО	CIN	Mécanique
LMGC	-	MO, AFM	CIN 2.5, marqueur	Mécanique
СВАЕ	-	МО	-	Archéologie
ESB	-	MO + MEB	-	Mécanique
Cité Musique	-	МО	-	Conservation
EcoFog	-	MO + épifluorescence, confocal	-	Mécanique
GEMH	-	-	CIN 2D, marqueur	Mécanique
Arc'Antique	-	MO + MEB	-	Conservation
СЕРАМ		МО	-	Archéologie
CIMAP	-	MEB + MET	CIN	Mécanique
Institut Pascal		-	CIN 2D, grille	Mécanique



Laboratoire	Appareil Rayons X	Logiciel acquisition	Logiciel Reconstruction	Logiciel Traitement images
Navier	- Ultratom, Xsolutions - Dispositif sollicitation (méca., HR/T, Rhéom.)	Module Iaminographie	X-Act, RX Solution	ImageJ, Paraview
Xylosciences	- TomoX digisens - Scanner à rayons X, GE			
PIAF	- Nanotom, GE- Phoenix-	Datosx2acq, Phoenix	Datosx2rec, Phoenix	VGStudio / Matlab / ImageJ
Placamat	- Nanotom 160kV, GE-Phoenix - vtomex, GE	Datosx	Datosx	VGstudioMax
Institut P' / Université Poitiers	<ul> <li>Ultratom RX Solutions,</li> <li>EasyTom XL Duo, RX Solutions,</li> <li>VISCOM X8050</li> <li>Dispositif sollicitation méca</li> </ul>		- XAct, RX Solutions - Xact, RX Solution - DigitXCT, Digisens	
I2M	- SKYSCAN 1174 - Dispositif sollicitation méca.		DigiXCT, Digisens	Aphélion 3D, Algorithmes développés au laboratoire (Fortran, C++, Labview, BasicScript), Image J, Voxler
CRAN	- EasyTom 130kV, RX Solution		X-Act, RX Solution	VGStudio
LGPM	- 2D (maison)			
C2RMF	- Radiographie X			



Laboratoire	Appareil Microscope	Microtome	Logiciel Traitement images
Xylosciences	- MO Zeiss : AxioImagerM2 et AxioPlan, - Macroscope WILD M420	- Automate inclusion Microm STP 120 - Microm HM440E, Reichert- Jung Hn-40, Leica Jung SM 2000, MICROM HM 355 S	-
PIAF	- MO laborlux K + épifluorescence - MET :	- Microtome à glissière Reichert et auto-rétractable Leica RM2165 avec ou sans module Peltier	- ImageJ
LGPM	- MO + épifluorescence +confocal+interférométrique http://www.lgpm.ecp.fr/lgpm/moyens_m ateriels/imagerie - MEB ESEM FEI QUANTA 200	Microm HM450	- Meshpore (logiciel maison)
CIRAD (BioWooEB, PHIP)	- MO: Leica DM4500 P LED, LEICA 4500P, LEICA DMRXA, Leica DM6000, RTM (Real Time Microscope), Microscopie Confocal MultiPhoton – Zeiss Axiovert 200M LSM 510 Meta NLO, Microdissecteur - Leica LMD 7000	- Reichtert-Jung, Knife Sharpener - RM2255 Leica, RM2255 Leica Hybridation, Historange LKB Labo 45/35, Cryostat Microtome Hm 520 - Vibratome	- LSM 510 (déconvolution spectrale), Analyse BFF, TomoBuilder de la société Eliis (reconstruction 3D, alignement de coupes en série), Volocity (déconvolution et reconstruction 3D), Image J (traitement d'image), Volocity Visualisation (PSF), Imaris
LMGC	<ul> <li>MO: Leica DMLP 1885, lumière polarisée, lampe UV, réflexion/transmission, ImageJ - inversé Zeiss.</li> <li>AFM: 4 de marque Bruker (Veeco), pour grand échantillons, environnemental - Plateforme Champs Proche, Montpellier</li> </ul>	- Rotatif Leica RM2265, A glissière Gärtner	- Image J



Laboratoire	Appareil Microscope	Microtome	Logiciel Traitement images	
ESB	- MO : - MEB Quanta 250, FEI - Sonde Edax + dispositif mécanique	-	-	
EcoFog	<ul> <li>MO Olympus BX60 avec dispositif</li> <li>d'épifluorescence + loupes binoculaires,</li> <li>Microscope confocal laser Keyence VX 9700</li> </ul>	2 microtomes à glissière, un microtome rotatif LEITZ, cryotome LEITZ	-	
СЕРАМ	- MO : à réflexion Leica 50 à 1000x (4), à transmission Leica 200 à 1000x (4), - caméras Leica et Olympus (2/4)		- LAS Leica, Screem Olympus	
СВАЕ	- MO à réflexion Olympus et Leica, à transmission Leica + caméras Leica, loupes binoculaires Leica, dendrochronologie	Leica RM 2125RT	- logiciels Tsapwin, Arstan, Cofecha, CooRecorder, CDendro et scanner - Traitement images : LAS Leica, WinSeedle, Helicon Focus	
Cité Musique	- MO: Zeiss Scope A1			
Arc'Antique	- MO : - MEB :	-	-	
LamCos	- MO :			
Navier	- MO / MEB			
CIMAP	- MEB : - MET :			



Laboratoire	Mesure de champ 2D	Stéréocorrélation	Mesure de champ 3D	Partenariat
Navier	- <b>CIN</b> : Logiciel CMV (développeur)	Х	- <b>CIN</b> : Logiciel CMV3D (développeur)	
Institut Pascal	- <b>Grille</b> : logiciel » méthode de grille » (développeur) - <b>CIN</b> : logiciel 7D (Annecy P. Vacher) et « corrélation Globale » (développeur)	X	x	
Institut P'	- CIN : Correla (développeur) - Marqueur : Deftac (développeur)	- CIN : StéréoDic (Développeur) - Marqueur : Deftac3D (Développeur)	- <b>CIN</b> : Correvol (Développeur)	LMGC, GEMH, I2M
I2M	- CIN: VIC 2D	- CIN : VIC 3D	- CIN : CMV3D? Correvol	Institut P'
LamCos	- CIN :	- CIN :	Х	
LMGC	- CIN : ? - Marqueur : ?	- CIN : VIC3D - Marqueur : ?	х	Institut P'
GEMH	- CIN: Correla,, CorrelTrasse - Marqueur: DefTac	Х	х	Institut P'
CIMAP	- CIN :	X	X	