Des moteurs de jeux à la physique des chromosomes

Pascal Carrivain

Laboratoire de Physique Théorique de la Matière Condensée, Université Pierre et Marie Curie, 4, Place Jussieu, 75252 Paris Cedex 05, France

JURY:

Aurélien Bancaud (LAAS Toulouse) David Bensimon (ENS Paris) Ralf Everaers (ENS Lyon) Jean-François Joanny (Institut Curie) Sébastien Neukirch (Institut Jean Le Rond d'Alembert)

Directeur de thèse: Jean-Marc Victor (LPTMC Paris)



19 mars 2013

Sommaire

Présentation du laboratoire et de l'équipe M3V

Contexte

Introduction Méthode du Pivot et du Krankshaft pour la simulation d'ADN Modèle du "Bead spring" SHAKE

Open Dynamics Engine Examples Joints mécaniques Les différentes étapes de simulation

Manipulation de molécule unique *In silico* d'ADN nu Calibration de la longueur de persistance en courbure Calibration de la longueur de persitance en twist

Simulation *In silico* de fibre de chromatine Comment compacter l'ADN ? Pinces magnétiques et fibre de chromatine Nucleosome

Conclusion et perspectives

Sommaire

Présentation du laboratoire et de l'équipe M3V

Contexte

Introduction Méthode du Pivot et du Krankshaft pour la simulation d'ADN Modèle du "Bead spring" SHAKE

Open Dynamics Engine Examples Joints mécaniques Les différentes étapes de simulatio

Manipulation de molécule unique *In silico* d'ADN nu Calibration de la longueur de persistance en courbure Calibration de la longueur de persitance en twist

Simulation *In silico* de fibre de chromatine Comment compacter l'ADN? Pinces magnétiques et fibre de chromatine Nucleosome

Conclusion et perspectives

Présentation du laboratoire et de l'équipe M3V

Modélisation Multi-échelle de la Matière Vivante

- 1. Directeur du laboratoire de Physique Théorique de la Matière Condensée : Pascal Viot
- 2. Équipe M3V :
 - Chef d'équipe : Jean-Marc Victor (Directeur de recherche au CNRS)
 - Annick Lesne (Directeur de recherche au CNRS)
 - Maria Barbi (Maitre de conférences à l'UPMC)
 - Julien Mozziconacci (Maitre de conférences à l'UPMC)
 - Laurence Signon (Chargé de recherche au CNRS et stagiaire au LPTMC)
 - Axel Cournac (Post-doctorant)
- 3. Anciens membres :
 - Fabien Paillusson
 - Hua Wong
 - Eli Ben-Haïm

Sommaire

Présentation du laboratoire et de l'équipe M3V

Contexte

Introduction Méthode du Pivot et du Krankshaft pour la simulation d'ADN Modèle du "Bead spring" SHAKE

Open Dynamics Engine Examples Joints mécaniques Les différentes étapes de simulation

Manipulation de molécule unique *In silico* d'ADN nu Calibration de la longueur de persistance en courbure Calibration de la longueur de persitance en twist

Simulation *In silico* de fibre de chromatine Comment compacter l'ADN? Pinces magnétiques et fibre de chromatine Nucleosome

Conclusion et perspectives

ADN nu sous pinces magnétiques : contexte biologique



(b) Wong & al, BIOESSAYS. 2009 Oc 29;31(12):1357-1366

ADN nu sous pinces magnétiques : montage expérimental



FIGURE: Vue schématique d'une expérience de pinces magnétiques.

ADN nu sous pinces magnétiques : première expérience

Direct Mechanical Measurements of the Elasticity of Single DNA Molecules by Using Magnetic Beads

Steven B. Smith, Laura Finzi,* Carlos Bustamante†

Single DNA molecules were chemically attached by one end to a glass surface and by their other end to a magnetic bead. Equilibrium positions of the beads were observed in an optical microscope while the beads were acted on by known magnetic and hydrodynamic forces. Extension versus force curves were obtained for individual DNA molecules at three different salt concentrations with forces between 10⁻¹⁴ and 10⁻¹¹ newtons. Deviations from the force curves predicted by the freely jointed chain model suggest that DNA has significant local curvature in solution. Ethidium bromide and 4',6-diamidino-2-phenylindole had little effect on the elastic response of the molecules, but their extent of intercalation was directly measured. Conversely, the effect of bend-inducing *cis*-diaminedichloroplationum (III) was large and supports the hypothesis of natural curvature in DNA.

Propriété de courbure de l'ADN : persistance en courbure p = 50 nmCette expérience ne mesure pas la capacité de l'ADN à se tordre : persistance en twist t

Méthode du Pivot et du Krankshaft pour la simulation d'ADN

DNA Extension under the Action of an External Force

Alexander Vologodskii

Department of Molecular and Cell Biology, University of California, Berkeley, California 94720 Received March 23, 1394; Revised Manuscript Received July 11, 1994

ABSTRACT: We computed the extension-force dependences for the secondia model of a polymer chain. The dependence of the second differe second by from the corresponding well-correspond produces for the freely pinted chain when the extension enceeds half of the chain contour length. We used the computed results to antibute the measurements of extension of infold/dal DIA modecules updet the extension for the recently (Smith, S. B.; Finzi, L.; Bustamante, C. Science 1992, 255, 1122). We took into account the electrostatic interaction between DNA segments for a very low salt concentration. The theoretical decembercies obtained are in very good agreement with the experimental data.



Pivot Rotation $R_u(\theta)(i \rightarrow N)$ Krankshaft Rotation $R_v(\phi)(i \rightarrow j)$



(b) Vue schématique des méthodes du Pivot (de rouge à bleu) et du Krankshaft (de vert à magenta) + algorithme de Metropolis



(c) Vue schématique d'un polymère greffé dans un tube 3

A Brownian Dynamics Program for the Simulation of Linear and Circular DNA and Other Wormlike Chain Polyelectrolytes

Konstantin Klenin, Holger Merlitz, and Jörg Langowski Division Biophysics of Macromolecules, German Cancer Research Center, D-69120 Heidelberg, Germany

ABSTRACT For the interpretation of solution structural and dynamic data of linear and circular DNA molecules in the kb range, and for the prediction of the effect of local structural changes on the global conformation of such DNAs, we have developed an efficient and easy way to set up a program based on a second-order explicit Brownian dynamics algorithm. The DNA is modeled by a chain of rigid segments interacting through harmonic spring potentials for bending, torsion, and stretching. The electrostatics are handled using precalculated energy tables for the interactions between DNA segments as a function of relative orientation and distance. Hydrodynamic interactions are treated using the Rotne-Prager tensor. While maintaining acceptable precision, the simulation can be accelerated by recalculating this tensor only once in a certain number of steps.

Modèle du "Bead spring" (2)

Klenin et al.

 $\begin{array}{c} & & & \\ & & & & \\ & & & \\ & & & & \\ & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & \\$

FIGURE 1 Chain geometry with the segment vectors s, and the segment coordinate systems (I, g, e) that define the relative orientation between segments.

The total energy of a given chain conformation is given as the sum of the stretching, bending, twist, and electrostatic energies.

The stretching energy is defined for each segment t

$$\frac{E_i^{(a)}}{k_0T} = \frac{1}{2(l_c\delta)^2} (l_0 - z_i)^2$$

Here $k_{\rm H}$ is the Boltzmann constant, T the temperature, l_0 the segment equilibrium length, and δ the stiffness parameter, so that $\langle l_0 \delta \rangle^2$ is approximately equal to the variance of the segment length distribution.

The bearing energy is defined for each chain joint. We call a joint aways if it connects expresses that form a straight line at equilabrium, and hear if the angle of between the segment at equilabrium in sources. To each bear is and twee starbs, in available provided the second term system ($f_{\rm esc}$, $h_{\rm esc}$) and the coordinate brance implementations (Chaires and Langeweck, 1996) where a hearing the hearing wave has a bearing the second term system of the Euler angles for costing one segment into the next. Here the bearing energy of the this just is:

$$\frac{E_i^{\rm bb}}{k_{\rm B}T} = \alpha_{\rm b}\beta_i^2$$

where β_i is the angle between e_{i-1} and e_i for an unbeat joint, or between e_{i-1} and δ_i for a beat joint, α_0 is the beading rigidity parameter chosen in such a way that the Kuhn length is equal to:

$$B = l_0 \frac{1 + (\cos \beta)}{1 - (\cos \beta)},$$

where

$$(\cos \beta) = \frac{\int_{0}^{\pi} \cos \beta \sin \beta \exp(-\alpha_{0}\beta^{2})d\beta}{\int_{0}^{\pi} \sin \beta \exp(-\alpha_{0}\beta^{2})d\beta}$$
.

781

782

The twist energy is defined for each adjacent segment pair

BD Program for Linear and Circular DNA

(1)

(2)

(3)

(a)

$$\frac{E_i^0}{k_i T} = \frac{1}{2k_i T} \frac{C}{L} z_i^2$$
,

where C is the torsional rigidity constant and τ_i is the twist angle between the (i - 1)th and *i*th segments.

The test angle v_1 is calculated by defining a vector $p_i = s_{i-1} \times s_i$, which is normal both to s_{i-1} and s_i . Now, we can easily calculate the angles a_i between f_{i-1} and g_{i-1} and g_{i-1} by between g_{i-1} and g_{i-1} are an equivalent of the set of the

The starting point for the electrostatic energy is the expression for the energy of interaction between two uniformly charged nonadjacent segments (i, j) in a 1:1 salt solution in the Debye-Heckel approximation:

$$\frac{E_{ij}^{(i)}}{k_{\rm B}T} - \frac{v^2}{k_{\rm B}TD} \int d\lambda_i \int d\lambda_j \frac{\exp(-\kappa r_{ij})}{r_{ij}}. \label{eq:eq:expansion}$$

The integration is does along the two segments, λ_{i} and λ_{i} are the distances too the segment beginning, r_{i} is the distance between the current positions at the segments to which the integration parameter λ_{i} and λ_{i} correspond; it is the inverse of the Delay largeline, but that $r^{2}=5\,m^{2}R_{0}(T)$. If the isonic integration, the distance theory density which for constant of wrise, γ the larger density which for distance between the boxes.

There are two problems to be solved for the Eq. 5: 1) the linear density v should be renormalized from that of DNA to a smaller value in order to ensure the correct excluded volume effect; 2) the integration should be approximated by a more simple procedure to save computation time.

The rescenarization of the linear density was done as in Signer (1977). As pointed our in Schulman and Signer (1977), the Gauy layer of immobile counterious reduces the effective charge density by a factor of q = 0.73 for NGI concentrations between 1 and 500 mM. Next, the Dayn-Rickel approximations in a linearization of the Poisson-Boltzman equations and valid only for a very small electric outmail: $q \ll k.F._{\rm FW}$ the choice the renormalized charge



FIGURE 2 Definition of the twist angle $v_i = \alpha_i + \gamma_i$, p_i is perpendicular to x_{i-1} and $x_i = i$ is measured between f_{i-1} , and $p_i = \gamma_i$ between p_i and f_i .

density v^{*} in such a way that the known solution of the Debye-Huckel equation for a straight thin line with charge density v^{*} coincide with the solution of the Poisson-Boltrmann equation for a cylinder of the DNA radius $\gamma_{\rm HS}$ and the charge density $\psi_{\rm result}$ in the region where $\phi \ll k_{\rm e} Te$

(Fig. 3). $\gamma_{\rm DDA}$ is a sequence time, a tabulation of the double integral (Eq. 5) new used. For implicity we assume that each segment has the same length $l_{\rm p}$ for each segment pair ($d_{\rm p}$) we can define a vector ($R_{\rm e}$ connecting the moldle spains of the two segments. These the nutural position of the segments can be defined by the following four dimensionless transferre

center-to-center distance in
$$L_{\rm 0}$$
 units, (6a)
$$\rho_4 \simeq 0$$

$$\gamma_4 = (1/\rho_0) e_i \cdot R_0,$$

tilt angle cosine for the th segment, (6

 $\gamma_s = -(1/\rho_s)e_s \cdot R_s$

tilt angle cosine for the /th segment, (4

$$= \frac{(\mathbf{e}_i \times \mathbf{R}_i) \cdot (\mathbf{e}_j \times \mathbf{R}_i)}{|\mathbf{e}_i \times \mathbf{R}_i| |\mathbf{e}_i \times \mathbf{R}_i|},$$

twist angle cosine,
$$-1 \le \sigma_0 \le 1$$
 (6d)

Equation 5 can be rewritten in the form:

$$\frac{E_{ij}^{(i)}}{k_{B}T} = \alpha_{i}f(\rho_{ij}, \gamma_{ij}, \gamma_{jj}, \sigma_{ij})$$

where $\alpha_{e} = v^{*2} l_{c} / k_{m} TD$ and

$$\begin{split} f(\rho, \gamma_1, \gamma_2, \sigma) &= \int_{-1\pi}^{1\pi} d\mathbf{x}_1 \int_{-1\pi}^{1\pi} d\mathbf{x}_2 \frac{\exp(-\kappa |\mathbf{R}|)}{|\mathbf{R}|}, \\ \mathbf{R} &= \rho \mathbf{v}_0 - \mathbf{x}_1 \mathbf{v}_1 + \mathbf{x}_2 \mathbf{v}_2 \end{split}$$

23

FIGURE 3 Electrostatic potential for the interaction between DNA segment. A Debye-Hickel potential (1) was renormalized (3) such as to coincide at large distances with the nonlinear Peisson-Boltzmann separator. (2).

(b)

al

where v_0 , v_1 , and v_2 are unit vectors oriented in such a way that $v_0v_1 = \gamma_1$, $-v_0v_2 = \gamma_2$, and $(v_1 \times v_0) \cdot (v_2 \times v_0)$

Volume 74 February 1998

 $|\mathbf{v}_1 \times \mathbf{v}_0|\mathbf{v}_2 \times \mathbf{v}_0| = \sigma$ In the following we need the partial derivatives of Eo. S. At first, a four-dimensional table for the values of the integral (Ec. 8) and each of its partial derivatives was constructed numerically. Then, during the simulation, a image internolation was used to obtain the values of (affilia) (off/ays), (off/ays), (off/ar) at particular points of the (o. y. γ_{2} , σ) space. The table steps were chosen in such a way that the values of p. arccos v., arccos v., and arccos o had constant increments. The tabulation range for year, and or is [-1.1]. The range of p. [p_min, p_mil, and the table size for each argument are parameters of the approximation, which we chose by the following criteria. For the minimum distance, p____ all possible values of the electrostatic energy should be large enough (e.g., >10 k.T), so that this distance is practically unreachable during the simulations. For distances $> \rho_{max}$ all possible energy values should be negligible (say, <0.01 knT). The mutual displacement of segments corresponding to one p-step should not exceed the Debve length and the same restriction is applied to the displacement of segment ends corresponding to one step in the y1, y., and or dimensions. These criteria are rather "soft," in order to keen the total table size within reasonable limits (the minimum table size for $I_0 = 10$ nm and I = 1 M is 14 MB of memory, including all partial derivatives of Eq. 8). We should note, however, that even crude hard-core potentials for electrostatic repulsion in DNA can be applied in many cases to predict statistical properties of DNA to good precision (Vologodskii and Cozzarelli, 1995); therefore, the representation of the electrostatic potential according to For 7 and 8 is mobably a good approximation

So far, we neglected the first that the segment length in only approximative qualt is k_{\perp} . That must that the "charged" segment does not consider a surface with the "posmetrical" segment. This issues to be a good proceeding to be affir with segment to including of $\ll 1$. One has to be resent does not show that the single the single of the phasma proceeding segment. (If the single of their phasma procession of the single segment to the single segment to the single sequence length segment to the single segment to the

$$R_{ij} = \frac{1}{I_0} (r_{ji0}^{(m)} - r_{iq0}^{(m)})$$
 (10)

where $r_{(0)}^{(m)}$ is a "shifted" middle point of the segment:

$$r_{k0}^{(m)} = \begin{cases} r_i + (l_0/2)\mathbf{e}_i, & \text{if } |r_j^{(m)} - r_i| \le |r_j^{(m)} - r_{i+1}|; & (a) \\ r_{i+1} - (l_0/2)\mathbf{e}_i, & \text{else}; & (b) \end{cases}$$
(11)

and $r_j^{(m)} = (r_j + r_{j+1})/2$ is the actual middle point of the segment. This means that the geometrical segment that is used to calculate the excluded volume interaction is shifted

the state of the s

Modèle du "Bead spring" (3)

Klenin et al.

BD Program for Linear and Circular DNA

78 (15a)

(15b)

Since forces and torques are the partial derivatives of the energy over the system coordinates, the latter should be specified formally. For each segment i we chose the following four coordinates: the three space coordinates r, of the segment beginning and the angle φ_i of rotation of the local vector basis (f., g., e) around the e, axis. For the angle coordinate the zero position is not defined. Therefore, in addition, we need to specify how to keep the q, coordinates unchanged while a displacement of the r. coordinates takes place. The following rule was used to derive forces and torques and to perform moves in the simulation procedure. If as a result of r, displacement, the e vector has a new value e'_{i} and A_{i} is a rotation matrix, so that $e'_{i} = A_{i}e_{i}$, then the new value of the f, vector is $f'_i = A_i f_i$ In a linear chain three additional derrates of freedom ru-

are required for the last segment. Here are the expressions for the forces and torones for the ith segment obtained by differentiating Eqs. 1, 2, 4, and 7:

Stretching force

The stretching force acting on the *i*th vertex from the (i + 1)th one is parallel to the sh sempent.

$$\frac{\mathbf{F}_{l,max}^{(0)}}{k_nT} - \frac{z_i - l_s}{(l_i \delta)^2} \mathbf{e}_i$$

The total stretching force for the nh vertex is therefore

$$F_i^{\omega} = -F_{i-l,rest}^{\omega} + F_{i,rest}^{\omega}$$

Bending force

The contribution of the energy stored in the bending angle 8. to the bending force acting on the ith vertex from the (i + 1)th one is perpendicular to the ith segment and lies in the bend plane:

$$\frac{c^{(b)}}{c_{accel}} = \frac{2c_0\beta_i}{s} \hat{\mathbf{p}}_i \times \mathbf{e}_i$$
 (14a)

for an unbent joint, and

$$\frac{\mathbf{F}_{i,\text{pres}i}^{(h)}}{k_BT} = \frac{2\alpha_b\beta_i}{\varepsilon_i \sin\beta_i} (\mathbf{e}_{i-1} \times \mathbf{b}_i) \times \mathbf{e}_i \qquad (14b)$$

for a bent joint. Here $\hat{\mathbf{p}}_i = \mathbf{p}_i / p_i$, $\mathbf{p}_i = \mathbf{s}_{i-1} \times \mathbf{s}_i$, so that $\hat{\mathbf{p}}_i = -$ The torque on the *i*th segment induced by twisting the (i + 1)th e... × e./sin β^* , where β^* is the angle between e..., and e. (for an unbent joint, $\beta_i^* = \beta_i$).

The analogous contribution to the bending force acting on the *i*th vertex from the (i - 1)th one is perpendicular to the

$$T^{0} = -T^{0}_{comm} + T^{0}_{com}$$

The contribution of the electrostatic interaction between segments i and i to the faces acting on the 8h vertex is

F^(a) 1 0E^(a) ET ET ar

$$=\alpha_{i}\left(\frac{\partial f_{i}}{\partial \rho_{j}}\frac{\partial \rho_{i}}{\partial \mathbf{r}_{i}}+\frac{\partial f_{i}}{\partial \gamma_{j}}\frac{\partial \gamma_{i}}{\partial \mathbf{r}_{i}}+\frac{\partial f_{i}}{\partial \gamma_{j}}\frac{\partial \gamma_{j}}{\partial \mathbf{r}_{i}}+\frac{\partial f_{i}}{\partial \sigma_{i}}\frac{\partial \sigma_{i}}{\partial \mathbf{r}_{i}}\right)$$

where $f_{ij} = f(\rho_{ij}, \gamma_{jj}, \sigma_{ij})$. An analogous relationship is valid for the force F(2) acting on the (i + 1)th vertex from segment j. We assume that $\mathbf{F}_{in1}^{(c)} = \mathbf{F}_{in2}^{(c)} = 0$ when i = j or $i = j \pm 1$. The partial derivatives of f (Eq. 8) are tabulated as described above. The expressions for the derivatives of ρ_{ii} , γ_{ii} , γ_{ij} , and σ_{ij} with respect to r_i and r_{i+1} are given below, where the following auxiliary notations are used: $\tilde{R}_{\mu} = R_{\mu}/\rho_{\mu}$ is a unit vector in the R_{μ} direction; $\alpha_{\mu\mu}$ and $\beta_{\mu\mu}$ are the coefficients in the expression for the "shifted" middle-point of a segment

$$r_{i0}^{00} = \alpha_{i0}r_i + \beta_{i0}r_{i+}$$

so that (see Eo. 11):

$$\alpha_{ij} = (1/2)(1 \pm (1 - l_j/s_i))$$

$$\beta_{i0} = (1/2)(1 \mp (1 - l_0/s_i))$$

The upper variant corresponds to the condition (a) in Eq. 11. the lower variant corresponds to the condition (b) The partial derivatives are thus:

$$\frac{\partial \gamma_{\mu}}{\partial r_{i}} - \frac{1}{\rho_{q}} \left[\frac{1}{L_{0}} \alpha_{ij} e_{j} \pm \frac{(e_{i} \cdot e_{j})}{2\epsilon_{i}} e_{i} - \gamma_{\mu} \frac{\partial \rho_{q}}{\partial r_{i}} \right]$$

$$\frac{\partial \gamma_{\mu}}{\partial r_{i+1}} - \frac{1}{\rho_{q}} \left[\frac{1}{L_{0}} \rho_{ij} e_{j} \pm \frac{(e_{i} \cdot e_{j})}{2\epsilon_{i}} e_{i} - \gamma_{i} \frac{\partial \rho_{q}}{\partial r_{i+1}} \right]$$

Biophysical Journal

$$\frac{\partial \sigma_0}{\partial r_i} = \sqrt{1 - \sigma_0^2} \left[\frac{z_i \gamma_0}{|\vec{R}_0 \times s_i|^2 \rho_0|} \frac{1}{l_i} \alpha_{ij} (\vec{R}_i \times s_j) \right. \\ \left. \pm \frac{1}{2} \frac{(\vec{R}_0 \cdot (s_i \times s_i))}{z_i^2} \epsilon_i \right] - \frac{\vec{R}_0 \times s_i}{|\vec{R}_0 \times s_i|^2} \left(1 - \frac{\alpha_{ij} z_i \gamma_0}{l_i \rho_0} \right) \right]; \quad (29)$$

$$\frac{\partial \sigma_{ij}}{\partial t_{i+1}} = \frac{1}{\sqrt{1 - \sigma_{ij}^{2}}} \left[\frac{s_{ij}\gamma_{ij}}{|\vec{k}_{ij} \times s_{j}|^{2}\sigma_{ij}|} \frac{1}{l_{0}^{2}\delta_{ij}(\vec{k} \times s_{i})} \\ \pm \frac{1}{2} \frac{(\vec{k}_{ij} \cdot (s_{ij} \times s_{i}))}{s_{i}^{2}} \mathbf{e}_{i} \right] - \frac{\vec{k}_{ij} \times s_{i}}{|\vec{k}_{ij} \times s_{i}|^{2}} \left(1 + \frac{\beta_{ij}\rho_{ij}\gamma_{ij}}{l_{0}\sigma_{ij}} \right) \right]; \quad (30)$$

In Ecs. 29 and 30 the positive value of the source root $\sqrt{1 - \sigma_{1}^{2}}$ is taken when $\mathbf{R}_{1} \cdot (\mathbf{s}_{1} \times \mathbf{s}_{2}) > 0$, and its negative unless othermites

The total electrostatic force acting on the sth vertex is

$$\mathbf{F}_{i}^{(a)} = \sum_{i=a}^{N-1} (\mathbf{F}_{0,1}^{(a)} + \mathbf{F}_{0-\tau_{N,2}}^{(a)})$$
 (31)

The boundary conditions for the force expressions, Eqs. 12-31 are different for linear and circular chains. For a linear chain all parameters with indexes out of range do not exist and can be formally set to zero. The allowed ranges are $\begin{array}{l} 0 \leq i \leq N-1 \mbox{ for } \mathbf{F}^{(b)}_{i,jand}, T^{(b)}_{i,jand}, 1 \leq i \leq N-1 \mbox{ for } \mathbf{F}^{(b)}_{i,jand}, \\ \mathbf{F}^{(b)}_{i,jand}, T^{(b)}_{i,jand}, \mathbf{F}^{(b)}_{i,jand}, \mathbf{F}^{(b)}_{i,jand}, 1 \leq i \leq N-1, 0 \leq j \leq N-1 \mbox{ for } \mathbf{F}^{(b)}_{i,j}, \mathbf{F}^{(b)}_{i,j}, \mathbf{For } a \mbox{ closed circular boundary } \end{array}$ conditions are in effect, such that all indices have to be taken modulo N.

Hydrodynamic interactions

In order to model hydrodynamic interactions defined between unherical objects a head with radius a was attached to each chain vertex. With N' = N + 1 heads for a linear and N' = N beads for a circular chain, we describe the hydrodynamic interaction between beads i and j by a 3×3 Rome-Prager tensor

$$t_{i} = D_{0} \frac{3a}{4r_{i}} \left[I + \frac{r_{i} \otimes r_{i}}{r_{i}^{2}} + \frac{2a^{2}}{3r_{i}^{2}} \left(I - 3 \frac{r_{i} \otimes r_{i}}{r_{i}^{2}} \right) \right],$$

if $r_{i} \ge 2a, \quad i \neq j;$ (32a
 $t_{i} = D_{0} \left[\left(1 - \frac{9}{23} \frac{r_{i}}{r_{i}} \right) I + \frac{3}{23} \frac{r_{i} \otimes r_{i}}{r_{i}} \right],$

$$D_{ij} = D_{ij} \left[(1 - 32 \frac{a}{a})^2 + 32 \frac{ar_{ij}}{ar_{ij}} \right],$$

if $r_{ij} \le 2a, i \ne j;$ (32b)
 $D_i = D_i J$ (32c)

- where $r_{ii} = r_i r_i$, $r_s = |r_s|$, $D_0 = k_B D \delta \pi \eta s$, η is the water viscosity, I is a unit 3×3 matrix, and $r \otimes r$ denotes a matrix with the components $(r_{\alpha}r_{\beta})$; α , $\beta = x, y, z$.
- The bead radius a is connected with the DNA hydrody-(28) namic radius rar, in the following way. Let us consider two

(b)

イロト 不得下 イヨト イヨト 二日

segment by an angle T ... , with respect to the sh one is (21)

 $\frac{T_i^{(b)}}{h_i T} - \frac{2\alpha_b \beta_i}{\sin \alpha} \mathbf{e}_{i-1} \cdot (\mathbf{e}_i \times \mathbf{b}_i)$ (17)

For an unbent joint, this torque is equal to zero.

(i - 1)th segment and also lies in the bend plane:

for an unbent joint and

for a bent joint

 $\frac{\mathbf{F}_{i,paw}^{bij}}{\frac{\mathbf{h}\cdot\mathbf{T}}{\mathbf{h}\cdot\mathbf{T}}} = \frac{2\alpha_b\beta_i}{\epsilon}\mathbf{\hat{p}}_i \times \mathbf{e}_{i-1}$

 $\frac{\mathbf{F}_{i,perv}^{(b)}}{\mathbf{k} \cdot \mathbf{T}} = \frac{2\alpha_b \beta_i}{c - \sin \beta_i} [\mathbf{b}_i - (\mathbf{e}_{i-1} \cdot \mathbf{b}_i)\mathbf{e}_{i-1}]$

Note that Eqs. 14a and 15a for an unbent joint are

symmetric with respect to renumbering the vertices in op-

posite order (one force can be obtained from the other by

substituting $s_i \leftrightarrow -s_{i-1}$, $\mathbf{e}_i \leftrightarrow -\mathbf{e}_{i-1}$, $\hat{\mathbf{p}}_i \leftrightarrow -\hat{\mathbf{p}}_{i-1}$). Obvi-

ously, there is no such symmetry for a bent joint because the

b. vectors are not defined in a symmetrical way. We note

also that the expressions for a bent joint (14b, 15b) become

The torope on segment / induced by bending is for a bent

 $\mathbf{F}^{(b)} = -\mathbf{F}^{(b)}_{0-\text{Transf}} + \mathbf{F}^{(b)}_{1-\text{marg}} + \mathbf{F}^{(b)}_{1-\text{marg}} - \mathbf{F}^{(b)}_{0-\text{Transf}}$ (16)

those for the unbent joint upon substituting $\mathbf{b}_i \rightarrow \mathbf{e}_i$.

The total bending force for the #h vertex is

Twisting force

Twisting torque

Bending torque

joint

The force on the *i*th vertex from the (i + 1)th one induced by mutual twisting of the (i - 1)th and th segments by an angle 7, is perpendicular to the plane of the 7th bend:

$$\frac{\mathbf{F}_{i,\text{and}}^{0}}{k_{B}T} = \frac{C}{k_{B}T l_{0}} \frac{\tau \sigma_{i-1}}{p_{i}} (1 - \mathbf{e}_{i-1} \cdot \mathbf{e}_{i}) \mathbf{\hat{p}}_{i} \qquad (18)$$

 $\frac{\mathbf{F}_{i,perv}^{ii}}{k_nT} = -\frac{C}{k_nTl_s}\frac{\tau_i \tau_i}{p_i}(1 - \mathbf{e}_{i-1} \cdot \mathbf{e}_i)\mathbf{p}_i \qquad (19)$

 $\mathbf{F}_{i}^{0} = -\mathbf{F}_{i-1,\text{next}}^{0} + \mathbf{F}_{i,\text{perv}}^{0} + \mathbf{F}_{i,\text{next}}^{0} - \mathbf{F}_{i+1,\text{perv}}^{0}$ (20)

 $\frac{T_{i,\text{and}}^{i0}}{LT} = \frac{C}{LTT}\tau_{i+1}$

The symmetric expression for the twisting force acting on the sth vertex from the (i - 1)th one is The total twisting force for the ith vertex is then

SHAKE



FIGURE: Vue schématique d'un algorithme type SHAKE.

Edberg & *al*, J. Chem. Phys. **84** (12), 15 June 1986 Forester & *al*, Journal of Computational Chemistry, Vol. 19, No. 1, 102-111 (1998) Hess & *al*, Journal of Computational Chemistry, Vol. 18, No. 12, 1463-1472 (1997) Ryckaert & *al*, Journal of Computational. Physics **23**, 321-341 (1977)

Sommaire

Présentation du laboratoire et de l'équipe M3V

Contexte

Introduction Méthode du Pivot et du Krankshaft pour la simulation d'ADN Modèle du "Bead spring" SHAKE

Open Dynamics Engine Examples Joints mécaniques Les différentes étapes de simulation

Manipulation de molécule unique *In silico* d'ADN nu Calibration de la longueur de persistance en courbure Calibration de la longueur de persitance en twist

Simulation *In silico* de fibre de chromatine Comment compacter l'ADN? Pinces magnétiques et fibre de chromatine Nucleosome

Conclusion et perspectives

Examples



(a) Starcraft 2

(b) Crysis 3

(ロ) (四) (主) (主) (主) のへで

Joints mécaniques

ODE is Copyright 2001-2004 Russell L. Smith. All rights reserved.



(a) Vue schématique d'un joint "Ball-in- (b) Vue schématique d'un joint "Hinge" Socket"



(c) Vue schématique d'un joint de Cardan

(d) Vue schématique d'un joint de contact

◆□▶ ◆□▶ ◆臣▶ ◆臣▶ 臣 のへで

Joints mécaniques : formulation mathématique

Équation de la dynamique d'un système de corps rigides

$$\begin{aligned} \boldsymbol{\mathcal{S}} &= \{\mathbf{r}_1, \mathbf{q}_1 \dots \mathbf{r}_N, \mathbf{q}_N\}^T \\ \boldsymbol{\mathcal{V}} &= \{\mathbf{v}_1, \boldsymbol{\omega}_1 \dots \mathbf{v}_N, \boldsymbol{\omega}_N\}^T \\ \boldsymbol{\mathcal{F}}_e &= \{\mathbf{f}_1, \mathbf{\Gamma}_1 \dots \mathbf{f}_N, \mathbf{\Gamma}_N\}^T \\ \boldsymbol{\mathcal{M}} &= \{\mathbf{m}_1, \boldsymbol{\mathcal{I}}_1 \dots \mathbf{m}_N, \boldsymbol{\mathcal{I}}_N\} \\ \dot{\boldsymbol{\mathcal{L}}} &= \boldsymbol{\mathcal{F}}_e \text{ avec } \boldsymbol{\mathcal{L}} = \boldsymbol{\mathcal{MV}} \end{aligned}$$

▲□▶ ▲□▶ ▲目▶ ▲目▶ | 目 | のへの

- Contrainte holonomique : $\delta(S, t) = 0$ (joints mécaniques)
- Contrainte cinématique : $\dot{\delta} = \mathcal{J}\mathcal{V} = 0$
- Torseur dynamique des contraintes $\mathcal{F}_c = \mathcal{J}^T \lambda$, avec λ à calculer!
- Le torseur des contraintes ne travaille pas $\mathcal{F}_{c}^{T}\mathcal{V}=0!$

$$\blacktriangleright \left[\mathcal{J} \mathcal{M}^{-1} \mathcal{J}^{T} + \frac{k_{\rm cfm}}{\Delta t} \right] \boldsymbol{\lambda} = -\frac{k_{\rm erp}}{\Delta t^2} \boldsymbol{\delta} - \mathcal{J} \left[\frac{\boldsymbol{\mathcal{V}}}{\Delta t} + \mathcal{M}^{-1} \left(\boldsymbol{\mathcal{F}}_{e} - \dot{\boldsymbol{\mathcal{M}}} \boldsymbol{\mathcal{V}} \right) \right]$$

k_{erp} et k_{cfm} servent à contrôler la stabilité du système

Les différentes étapes de simulation

- 1. *N* cylindres de longueur I = 3.34 nm et de rayon effectif $r_{eff} = r_c + I_D$ (r_c représente le rayon cristallographique de l'ADN et I_D la longueur de Debye de la solution en sel) connectés par des joints "Ball-in-Socket"
- 2. Couples de courbure et de twist $\Gamma_{b+t} = g_b \mathbf{t}_1 \times \mathbf{t}_2 + \frac{g_t \phi}{1 + \cos \theta} (\mathbf{t}_1 + \mathbf{t}_2)$



FIGURE: Vue schématique d'un joint "Ball-in-Socket"

オロト オポト オヨト オヨト ヨー ろくで

- 3. Dynamique de Langevin-Euler locale de corps rigides $\mathcal{G} = -\Sigma \mathcal{L} + \Xi \dot{\mathcal{W}}$
- 4. ODE calcule les contraintes λ
- 5. Le système évolue du temps t au temps $t + \Delta t$ avec une intégration semi-implicite

Dynamique de Langevin-Euler avec un thermostat global (1)

Berendsen & al, J. Chem. Phys. 81 (8), 15 October 1984 Bussi & al, The Journal of Chemical Physics **126**, 014101 (2007) Bussi & al, Computer Physics Communications 179 (2008) 2629

- Thermostat global versus thermostat local
- ► Hamiltonien du système : $H(S, V) = T(v) + R(\omega) + U(S)$
- ► Distribution dans l'ensemble canonique : $P(S, L) dS dL \propto e^{-\beta H(S, bsmcV)}$
- Vitesse de thermalisation de l'énergie cinétique :

$$dH = \sum_{i=1}^{6N} \left[\left(\frac{\sum_{ii}^{\star}}{\beta} - \frac{\sum_{ii}^{\star}}{\mathcal{M}_{ii}^{\star}} \mathcal{L}_{i}^{\star 2} \right) dt + \sqrt{\frac{2\sum_{ii}^{\star} \mathcal{L}_{i}^{\star 2}}{\beta \mathcal{M}_{ii}}} d\mathcal{W}_{i} \right]$$
$$= (\langle E \rangle - 2T) \Sigma_{T}^{\star} dt + (\langle E \rangle - 2R) \Sigma_{R}^{\star} dt + 2\sqrt{\frac{\sum_{i}^{\star} T + \Sigma_{R}^{\star R}}{\beta}} d\mathcal{W}$$

- "Disturbance" $\left(\dot{\mathcal{L}} \mathcal{F}_{e} \right)^{T} \mathcal{M}^{-1} \left(\dot{\mathcal{L}} \mathcal{F}_{e} \right) = \mathcal{G}^{T} \mathcal{M}^{-1} \mathcal{G}$
- ► Dynamique de Langevin-Euler globale : $\widetilde{\mathcal{G}} = \left[\Sigma^{\star} \left[\frac{\langle E \rangle}{E} \left(1 \frac{1}{2\beta \langle E \rangle} \right) 1 \right] + \sqrt{\frac{\Sigma^{\star}}{\beta E}} \dot{\mathcal{W}} \right] \mathcal{L}$
- $\widetilde{\mathcal{G}}$ n'intervient pas dans le calcul du torseur des contraintes \mathcal{F}_c

Dynamique de Langevin-Euler avec un thermostat global (2)

Diffusion de la distance bout à bout d'une molécule d'ADN de longueur L :

$$\left\langle (\mathbf{R} (t+\tau) - \mathbf{R} (t))^2 \right\rangle = \left\langle \mathbf{R}^2 (t+\tau) \right\rangle - 2 \left\langle \mathbf{R}^T (t+\tau) \mathbf{R} (t) \right\rangle + \left\langle \mathbf{R}^2 (t) \right\rangle$$

$$\text{Cas limite } \tau \gg \tau_{\text{decorelation}} (\mathbf{R}) :$$

$$(1)$$

$$\left\langle \left(\mathbf{R} \left(t + \tau \right) - \mathbf{R} \left(t \right) \right)^2 \right\rangle \simeq \left\langle \mathbf{R}^2 \left(t + \tau \right) \right\rangle + \left\langle \mathbf{R}^2 \left(t \right) \right\rangle = 4Lp$$
 (2)

・ロト ・回ト ・ヨト ・ヨト

3



FIGURE: Diffusion de la distance bout à bout normalisée de la molécule d'ADN (en ordonnée) en fonction du temps adimensionné de simulation (en abscisse).

Sommaire

Présentation du laboratoire et de l'équipe M3V

Contexte

Introduction Méthode du Pivot et du Krankshaft pour la simulation d'ADN Modèle du "Bead spring" SHAKE

Open Dynamics Engine Examples Joints mécaniques Les différentes étapes de simulation

Manipulation de molécule unique *In silico* d'ADN nu Calibration de la longueur de persistance en courbure Calibration de la longueur de persitance en twist

Simulation *In silico* de fibre de chromatine Comment compacter l'ADN ? Pinces magnétiques et fibre de chromatine Nucleosome

Conclusion et perspectives

Calibration de la longueur de persistance en courbure (1)

Corrélation tangentielle le long de la molécule d'ADN et validation des moyennes angulaires. Paramètres de la simulation p = 50 nm, t = 95 nm, et $L_{ADN} = 1$ µm.



FIGURE: Corrélation tangentielle $\mathbf{t}_i^T \mathbf{t}_j = \exp -|j - i| l/p$ (en ordonnée) le long de la molécule d'ADN (en abscisse).

Calibration de la longueur de persistance en courbure (2) Molécule d'ADN sous force de traction. Paramètres de la simulation p = 50 nm, t = 95 nm, et $L_{ADN} = 1$ µm.



FIGURE: L'extension relative de la molécule d'ADN (en abscisse) est montrée en fonction de la force de traction adimensionnée (en ordonnée). Les résultats de simulations sont confrontés aux résultats expérimentaux de Bustamante 14992, Siggia 1995. Vue schématique de plectonèmes à nombre de tours fixés obtenus avec ODE Paramètres de la simulation p = 50 nm, t = 95 nm, $L_{ADN} = 1 \mu \text{m}$, avec une force de traction f = 0.74 pN et un nombre de tour de bille magnétique n = 15.



FIGURE: Vue schématique de plectonèmes à nombres de tours fixés (vidéo).

・ロト ・回ト ・ヨト ・ヨト

3

Calibration de la persistance en twist : simulation à nombre de tours fixé Extension relative de la molécule d'ADN à nombre de tours de bille magnétique fixé. Paramètres des simulations p = 50 nm, $t_{eff} \simeq 2$ nm et $L_{ADN} = 1$ µm.



FIGURE: L'extension relative de la molécule d'ADN (en ordonnée) est montrée en fonction du nombre de tours de bille magnétique (en abscisse) pour une différentes forces de traction. Les symboles représentent les résultats de simulations et les lignes pleines représentent les résultats expérimentaux (Mosconi & *al*, PRL **102**, 078301 (2009) solution de 100 **mM** de sel).

Vue schématique de plectonèmes à couple fixé obtenus avec ODE

Paramètres de la simulation p = 50 nm, t = 95 nm, $L_{ADN} = 1 \mu$ m, avec une force de traction f = 0.74 pN et un couple sur la bille magnétique $\Gamma_n = 15$ pN · nm.



FIGURE: Vue schématique de plectonèmes à couple fixé (vidéo).

・ロト ・回ト ・ヨト ・ヨト

Calibration de la persitance en twist : simulation à couple fixé

Nombre de tours de la bille magnétique en fonction du couple appliqué. Paramètres des simulations p = 50 nm, t = 95 nm, $r_{eff} \simeq 2$ nm et $L_{ADN} = 1$ µm.





F = 0.74 pN

(a) L'overtwist (en abscisse) est montré en fonction du couple appliqué sur la bille magnétique. Les lignes en pointillées sont des estimations analytiques des couples de flambage (Mosconi & al PRL 102, 078301 (2009)). Le couple est déduit des expériences à nombre de tours fixés (Zhang & al, PRE 77, 031916 (2008)).

(b) L'overtwist (en rouge) et l'extension relative (en bleu) de la molécule d'ADN sont montrés (en ordonnée) en fonction du temps de simulation (en abscisse) et ce pour trois couples $\Gamma=0,9.7,25~{\rm pN}\cdot{\rm nm}$ et une force de traction $f=0.74~{\rm pN}.$

Sommaire

Présentation du laboratoire et de l'équipe M3V

Contexte

Introduction Méthode du Pivot et du Krankshaft pour la simulation d'ADN Modèle du "Bead spring" SHAKE

Open Dynamics Engine Examples Joints mécaniques Les différentes étapes de simulatio

Manipulation de molécule unique *In silico* d'ADN nu Calibration de la longueur de persistance en courbure Calibration de la longueur de persitance en twist

Simulation *In silico* de fibre de chromatine Comment compacter l'ADN ? Pinces magnétiques et fibre de chromatine Nucleosome

Conclusion et perspectives

Comment compacter l'ADN?



(c) 7 tétrasomes

(d) 4 nucléosomes

FIGURE: Vue schématique des deux différents mécanismes de compaction-d'une-molécule d'ADN de 900 bp. 29/42

Pinces magnétiques et fibre de chromatine

Structural plasticity of single chromatin fibers revealed by torsional manipulation

Aurélien Bancaud¹, Natalia Conde e Silva², Maria Barbi³, Gaudeline Wagner¹, Jean-François Allemand⁴, Julien Mozziconacci³, Christophe Lavelle^{2,3}, Vincent Croquette⁴, Jean-Marc Victor³, Ariel Prunell² & Jean-Louis Viovy¹

Nucleosome Chiral Transition under Positive Torsional Stress in Single Chromatin Fibers

Aurélien Bancaud,^{1,7,8} Gaudeline Wagner,^{1,7} Natalia Conde e Silva,² Christophe Lavelle,^{2,3,4} Hua Wong,³ Julien Mozziconacci,³ Maria Barbi,³ Andrei Sivolob,⁶ Eric Le Cam,⁴ Liliane Mouawad,⁶ Jean-Louis Viovy,¹ Jean-Marc Victor,³⁺ and Ariel Prunel³⁺



Figure 1 Schematic of the experiment. A single nucleosome array (~7.5 kbp), sandwiched between two naked DNA spacers (~600 bp each), is linked to a coated surface and to a magnetic bead. A pair of magnets placed advote this molecule exerts controlled torsional and extensional constraints[®].

FIGURE: Bancaud & *al*, Nature Structural & Molecular Biology, Vol. 13 No. 5, (2006), Bancaud & *al*, Molecular Cell 27, 135147, July 6, (2007)

Modèle gros-grain de nucléosome

Analyse des modes normaux (J. Mozziconacci) et structuration mécanique (P. Carrivain et H. Wong)



phique Luger & al, Current Opinion in Structural Biology 1998. 8 :33-40

(b) Tétrasome

FIGURE: Vue schématique du modèle gros-grain de nucléosome construit à partir de la structure crystallographique. L'ADN nucléosomal est enroulé à gauche. Les dimères H2A-H2B sont représentés en rouge et jaune tandis que les dimères H3-H4 sont représentés en bleu et vert. Les sphères noires représentent les "Four-Helix-Bundle".

Nucléosome en traction



FIGURE: Vue schémtatique des trois états du nucléosome sous force de traction, modèle communèment admis dans la littérature.

- ▶ Kruithof & al, Biophysical Journal Volume 96 May 2009 37083715
- Ettig & al, Biophysical Journal Volume 101 October 2011 19992008

▶ ...

Nucléosome en traction : données d'E. Praly

Avec D. Bensimon, V. Croquette, F. Ding, J. Mozziconacci, E. Praly et J-M. Victor



FIGURE 14.5 – Suivi de l'extension d'un substrat mononucléosomal insensible à la torsion, à force constante \sim 3.2 pN, en fonction du temps. Les données brutes correspondent aux points verts; un moyennage de ces données, sur 0.25 s, est donné en rouge.

FIGURE: Figure tirée de la thèse d'É. Praly (Étude du mécanisme d'action des facteurs de remodelage de la chromatine, à l'échelle de la molécule unique). Nous pouvons distinguer trois états d'extension associés à deux sauts de 12 nm puis 24 nm.

Nucléosome en traction : dégraffage symétrique de l'ADN

Avec D. Bensimon, V. Croquette, F. Ding, J. Mozziconacci, E. Praly et J-M. Victor



FIGURE: Schéma de dégraffage symétrique de l'ADN



Nucléosome en traction : dégraffage assymétrique de l'octamère (1) Avec D. Bensimon, V. Croquette, F. Ding, J. Mozziconacci, E. Praly et J-M. Victor



 $\label{eq:Figure: Ces images illustrent les différentes conformations accessibles au nucléosome pour un dégraffage assymétrique de l'octamère. La simulation est réalisée pour une force de traction de 3.2 <math display="inline">{\rm pN}$ et un couple nul $\Gamma=0.$

Nucléosome en traction : dégraffage assymétrique de l'octamère (2) Avec D. Bensimon, V. Croquette, F. Ding, J. Mozziconacci, E. Praly et J-M. Victor



FIGURE: Schéma de dégraffage assymétrique de l'octamère. Deux sauts en extension de 12 nm et 23 nm.

Nucléosome en traction : modélisation dynamique

Avec D. Bensimon, V. Croquette, F. Ding, J. Mozziconacci, E. Praly et J-M. Victor

 $\begin{array}{c} \mbox{Modélisation des interactions avec des potentiels de Morse} \\ \mbox{Nucléosome sous une force de traction } f = 3.2 \ {\rm pN}$ et un couple de $\Gamma = 0 \ {\rm pN} \cdot {\rm nm} \\ \mbox{Calcul de structure pour obtenir les interactions au sein du nucléosome} \end{array}$

SHLs	$D(k_BT)$	$a (nm^{-1})$	<i>r</i> e (nm)
±6.5	2	3.46	0.20
± 5.5	10	0.80	0.87
± 4.5	15	0.51	1.35
±3.5	20	0.78	0.89
±2.5	15	0.85	0.81
± 1.5	15	0.62	1.12
±0.5	20	0.85	0.81

(a) Paramètres pour les SHLs.

Interaction dimère-dimère	$D(k_BT)$	$a (nm^{-1})$	<i>r</i> _e (nm)
Docking Domain	5	0.69	1.00
Docking Domain	5	0.69	1.00
Four-Helix-Bundle	15	0.39	1.76
Four-Helix-Bundle	20	0.40	1.70
Four-Helix-Bundle	15	0.39	1.76

(b) Paramètres pour les DDs et FHBs.

FIGURE: Tableau récapitulatif des paramètres des potentiels de Morse utilisés pour reproduire les SHL, FHB et DD.

Nucléosome en traction et torsion

Avec D. Bensimon, V. Croquette, F. Ding, J. Mozziconacci, E. Praly et J-M. Victor

Réversome : nucléosome sous une force de traction f = 3.2 pN et un couple de $\Gamma = 25 \text{ pN} \cdot \text{nm}$



FIGURE: Vue schématique d'un réversome au milieu de plectonèmes : nucléosome sous une force de traction f = 1 pN et un couple de $\Gamma = 10 \text{ pN} \cdot \text{nm}$.

Réversome à l'intérieur d'une fibre de chromatine

Assemblages de nucléosomes et tétrasomes sous une force de traction de $f=1~{
m pN}$ et un couple $\Gamma=10~{
m pN}\cdot{
m nm}$



(a) Réversome à l'intérieur d'une fibre de chromatine



(b) Réversome à l'intérieur d'une "fibre" d'Archaea

Fibre de chromatine sous force de traction et couple appliqué sur la bille magnétique



(a) L'extension de la fibre de chromatine (avec 1, 2, 5 nucléosomes) est montrée en fonction du nombre de tours pour une force de traction f = 0.3 pN.

(b) Le couple appliqué sur la bille magnétique est montré en fonction du nombre de tours de la bille magnétique. Le couple de flambage est de l'ordre de $\Gamma_p = 6 \text{ pN} \cdot \text{nm}$

FIGURE:

Sommaire

Présentation du laboratoire et de l'équipe M3V

Contexte

Introduction Méthode du Pivot et du Krankshaft pour la simulation d'ADN Modèle du "Bead spring" SHAKE

Open Dynamics Engine Examples Joints mécaniques Les différentes étapes de simulatio

Manipulation de molécule unique *In silico* d'ADN nu Calibration de la longueur de persistance en courbure Calibration de la longueur de persitance en twist

Simulation *In silico* de fibre de chromatine Comment compacter l'ADN? Pinces magnétiques et fibre de chromatine Nucleosome

Conclusion et perspectives

Conclusion et perspectives

- 1. Nouvel outil pour la simulation de macromolécules : moteurs de jeux
- 2. Images des structures complexes telles que les fibres de chromatine sous contraintes
- 3. Finir le calcul de structure du nucléosome
- 4. Mesures de la diffusion des plectonèmes
- 5. Simulation du "crosslink" des expériences de HiC (Avec A. Cournac, J. Mozziconacci et J-M. Victor)



 Simulation de fibre de chromatine inhomogène : les cinq couleurs de la chromatine chez la drosophile (Avec G. Cavalli et C. Vaillant)



7. Simulation des complexes de protéines "polycomb" et du noyau de drosophile (Avec G. Cavalli et C. Vaillant)

イロト 不得 とくほと くほとう ほ